

Modulhandbuch

M.Sc. Biologie

TUM School of Life Sciences
Technische Universität München

www.tum.de/
www.ls.tum.de/ls/startseite/

Allgemeine Informationen und Lesehinweise zum Modulhandbuch

Zu diesem Modulhandbuch:

Ein zentraler Baustein des Bologna-Prozesses ist die Modularisierung der Studiengänge, das heißt die Umstellung des vormaligen Lehrveranstaltungssystems auf ein Modulsystem, in dem die Lehrveranstaltungen zu thematisch zusammenhängenden Veranstaltungsblöcken - also Modulen - gebündelt sind. Dieses Modulhandbuch enthält die Beschreibungen aller Module, die im Studiengang angeboten werden. Das Modulhandbuch dient der Transparenz und versorgt Studierende, Studieninteressierte und andere interne und externe Adressaten mit Informationen über die Inhalte der einzelnen Module, ihre Qualifikationsziele sowie qualitative und quantitative Anforderungen.

Wichtige Lesehinweise:

Aktualität

Jedes Semester wird der aktuelle Stand des Modulhandbuchs veröffentlicht. Das Generierungsdatum (siehe Fußzeile) gibt Auskunft, an welchem Tag das vorliegende Modulhandbuch aus TUMonline generiert wurde.

Rechtsverbindlichkeit

Modulbeschreibungen dienen der Erhöhung der Transparenz und der besseren Orientierung über das Studienangebot, sind aber nicht rechtsverbindlich. Einzelne Abweichungen zur Umsetzung der Module im realen Lehrbetrieb sind möglich. Eine rechtsverbindliche Auskunft über alle studien- und prüfungsrelevanten Fragen sind den Fachprüfungs- und Studienordnungen (FPSOen) der Studiengänge sowie der allgemeinen Prüfungs- und Studienordnung der TUM (APSO) zu entnehmen.

Wahlmodule

Wenn im Rahmen des Studiengangs Wahlmodule aus einem offenen Katalog gewählt werden können, sind diese Wahlmodule in der Regel nicht oder nicht vollständig im Modulhandbuch gelistet.

Verzeichnis Modulbeschreibungen (SPO-Baum)

Alphabetisches Verzeichnis befindet sich auf Seite 724

[20121] Biologie Biology	
Master's Thesis Master's Thesis	18
[WZ2590] Master's Thesis Master's Thesis	18 - 20
Studienschwerpunkte Specializing	21
Studienschwerpunkt Biochemie und Zellbiologie Specializing in Biochemistry and Cell Biology	21
[WZ2595] Angewandte Molekulare Biotechnologie Applied Molecular Biotechnology	21 - 22
[WZ2599] Analysis of High-Throughput Datasets for Biologists Analysis of High-Throughput Datasets for Biologists	23 - 24
[CH3039] Bioorganische Chemie Bioorganic Chemistry	25 - 27
[WZ2693] Cognitive Neuroscience Cognitive Neuroscience	28 - 29
[CS0076] Enzym Engineering Enzyme Engineering	30 - 32
[WZ2404] Einführung in die Kultivierung von Säugetierzellen Introduction to Mammalian Cell Culture	33 - 35
[CH5147] Forschungspraktikum Zelluläre Biochemie Research Project Cellular Biochemistry	36 - 37
[LS20001] Forschungspraktikum Metabolic Programming Research Internship Metabolic Programming	38 - 40
[MW1994] Forschungspraktikum Systembiotechnologie Research Internship Systems Biotechnology [FpSysBio]	41 - 42
[WZ0513] Forschungspraktikum Zellbiologie Research Project Cell Biology	43 - 44
[WZ2172] Forschungspraktikum Funktionelle Proteomanalyse Functional Proteomics	45 - 46
[WZ2231] Forschungspraktikum Proteinbiochemie Advanced Laboratory Course "Protein Biochemistry"	47 - 49
[WZ2252] Forschungspraktikum Peptidchemie und -biochemie Practical Course in Peptidchemistry and -biochemistry	50 - 51
[WZ2441] Forschungspraktikum Chemie der Biopolymere Research Project Biopolymer Chemistry	52 - 54
[WZ2442] Fortschritte in der Membranproteinbiochemie Progress in Membrane Protein Biochemistry	55 - 56
[WZ2546] Forschungspraktikum Biotechnologie der Naturstoffe Research Project Biotechnology of Natural Products	57 - 58
[WZ2561] Forschungspraktikum Protein- und Wirkstoffmodellierung Research Project Protein Modelling and Drug Design	59 - 60
[WZ8058] Immunoinformatik Immunoinformatics	61 - 62
[WZ2138] Kompaktkurs Membranen und Membranproteine Practical Course in Membranes and Membrane Proteins	63 - 65

[WZ2621] Modellierung biologischer Makromoleküle Modelling of Biological Macromolecules	66 - 67
[LS20018] Prinzipien der Peptid-/Proteinsynthese und Peptide in Biomedizin und Proteinmissfaltungskrankheiten Principles of peptide/protein synthesis and peptides in biomedicine and protein misfolding diseases	68 - 70
[WZ0443] Proteintechnologie: Membranen und Membranproteine Membranes and Membrane Proteins	71 - 72
[WZ2016] Proteine: Struktur, Funktion und Engineering Proteins: Structure, Function, and Engineering	73 - 74
[WZ2226] Projektseminar Membranproteine Project Seminar Membrane Proteins	75 - 76
[WZ2580] Protein-Engineering Protein Engineering	77 - 79
[WZ2439] Proteomics: Analytische Grundlagen und Biomedizinische Anwendungen Proteomics: Analytical Basics and Biomedical Applications	80 - 82
[WZ0227] Research Internship Chemical Biology Research Internship Chemical Biology	83 - 84
[MA9613] Statistical Computing and Data Analysis (TUM School of Life Sciences) Statistical Computing and Data Analysis (TUM School of Life Sciences)	85 - 87
[WZ2622] Simulation biologischer Makromoleküle Simulation of Biological Macromolecules	88 - 89
[WZ2388] Techniken der Zellbiologie Techniques in Cell Biology	90 - 91
[WZ1024] Wettbewerb iGEM (international Genetically Engineered Machine Competition) iGEM Competition (international Genetically Engineered Machine Competition)	92 - 93
[CH0437] Zelluläre Biochemie 2 Cellular Biochemistry 2	94 - 95
[WZ2017] Zellkulturtechnologie Cell Culture Technology	96 - 97
[WZ2389] Zellbiologische Übungen Exercises in Cell Biology	98 - 99
Studienschwerpunkt Genetik Specializing in Genetics	100
[WZ0002] Applied Experimental Evolution and Bioinformatics Applied Experimental Evolution and Bioinformatics	100 - 102
[WZ0630] Analysis of Epigenomic Data Analysis of Epigenomic Data	103 - 105
[WZ1582] Applications of Evolutionary Theory in Agriculture Applications of Evolutionary Theory in Agriculture	106 - 107
[WZ2445] Aktuelle Forschung aus der Entwicklungsgenetik der Tiere/ Neurogenetik Reports from the Current Research (Developmental and Neurogenetics)	108 - 109
[WZ2659] Artbildung von Populationsgenetik zu Phylogenetik Speciation From Population Genetics to Phylogenetics	110 - 112
[WZ2662] Modern Topics in Evolutionary Biology Modern Topics in Evolutionary Biology	113 - 115

[ME2759] Blutbildende Stammzellen als Modell für somatische Stammzellen Blood-Forming Stem Cells as a Model for Somatic Stem Cells	116 - 118
[WZ0404] Biotechnologie der Tiere 2 Animal Biotechnology 2	119 - 120
[WZ2664] Biotechnologie der Tiere 1 Animal Biotechnology 1	121 - 123
[WZ1696] Crop Genomics Crop Genomics	124 - 125
[WZ1588] Evolutionary Genetics of Plants and Microorganisms Evolutionary Genetics of Plants and Microorganisms	126 - 128
[WZ2620] Applications of Evolutionary Theory in Agriculture: Population Genomics of Crop Pathogens and Disease Management Applications of Evolutionary Theory in Agriculture: Population Genomics of Crop Pathogens and Disease Management	129 - 131
[WZ0005] Fluoreszenz Lifetime Imaging - Theorie und Funktion Fluoreszenz Lifetime Imaging - Theorie und Funktion	132 - 134
[WZ1817] Forschungspraktikum Molekulare Pilzgenetik Research Project Molecular Fungal Genetics	135 - 136
[WZ2417] Forschungspraktikum Genetik 2 Entwicklungsgenetik Research Project Genetics 2 - Developmental Genetics	137 - 138
[WZ2468] Forschungspraktikum Genetik der Augenentwicklung Research Project Genetics of Eye Development	139 - 140
[WZ2481] Forschungspraktikum Entwicklungsgenetik der Pflanzen 2 Practical Course in Developmental Genetics of Plants 2	141 - 142
[WZ2525] Forschungspraktikum experimentelle Genetik der Säugetiere Research Project Experimental Genetics of Mammals	143 - 145
[WZ2564] Forschungspraktikum Hormonsignaling, Biochemische Pathways und Metabolomics Research Project Hormone Signaling, Biochemical Pathways and Metabolomics	146 - 148
[WZ2619] Forschungspraktikum: in silico Evolutionsgenetik von Pflanzen und Pathogenen Research Project: in silico Evolutionary Genetics of Plants and Pathogens	149 - 150
[WZ2629] Research Project Chemical Genetics Research Project Chemical Genetics	151 - 153
[WZ2665] Forschungspraktikum Neurogenetik für Fortgeschrittene Research Project Neurogenetics for Advanced	154 - 156
[WZ2683] Forschungspraktikum Phylogenetik der Pflanzen für Fortgeschrittene Research Project Phylogenetics of Plants for Advanced Level	157 - 158
[WZ2696] Forschungspraktikum Molekulare Mechanismen genetisch bedingter Krankheiten Research Project Molecular Mechanisms in Human Genetics	159 - 160
[ME20002] Humangenetik Human Genetics	161 - 162

[WZme2670] Innovative Ansätze in der viralen Gentechnologie Innovative Approaches in Viral Gene Technology	163 - 166
[WZ0004] Konfokale Laser Scanning Mikroskopie - Theorie und Funktion Confocal Laser Scanning Microscopy - Theory and Function	167 - 169
[WZ0637] Lab Course Methods for Analysis of Next Generation Sequencing Data Lab Course Methods for Analysis of Next Generation Sequencing Data	170 - 171
[WZ1174] Molekulare Biologie biotechnologisch relevanter Pilze Molecular Biology of Biotechnologically Relevant Fungi	172 - 174
[WZ2014] Molekulare Pflanzenzüchtung Molecular Plant Breeding	175 - 176
[WZ2420] Molekulare Genetik Molecular Genetics	177 - 179
[WZ2490] Neurogenetische Grundlagen von neurologischen und psychiatrischen Erkrankungen Neurogenetics: The Pathoetiology of the Neurological and Psychiatric Diseases	180 - 181
[WZ1185] Plant Epigenetics and Epigenomics Plant Epigenetics and Epigenomics	182 - 184
[WZ2470] Praktikum Entwicklungsgenetik der Tiere Practical Course Animal Developmental Genetics	185 - 186
[WZ2480] Plant Developmental Genetics 2 Plant Developmental Genetics 2	187 - 188
[WZ2581] Pflanzenbiotechnologie Plant Biotechnology	189 - 190
[WZ5240] Praktikum Nachweis genetisch modifizierter Organismen Laboratory Course Detection of Genetically Modified Organisms	191 - 192
[WZ1031] Quantitative Genetik und Selektion Quantitative Genetics and Selection	193 - 194
[MA9613] Statistical Computing and Data Analysis (TUM School of Life Sciences) Statistical Computing and Data Analysis (TUM School of Life Sciences)	195 - 197
[WZ2228] Seminar Aktuelle Probleme der Tiergenetik Seminar Current Problems in Animal Genetics	198 - 199
[WZ2682] Sensory and Behavioral Neurogenetics Sensory and Behavioral Neurogenetics	200 - 202
[ME2090] Viraler und nichtviraler Gentransfer: Methoden und Anwendungen in Forschung und Therapie Viral and Nonviral Gene Transfer: Methods and Applications in Research and Therapy	203 - 204
Studienschwerpunkt Medizinische Biologie Specializing in Medical Biology	205
[ME2759] Blutbildende Stammzellen als Modell für somatische Stammzellen Blood-Forming Stem Cells as a Model for Somatic Stem Cells	205 - 207
[WZ0219] Chemosensory Perception Chemosensory Perception	208 - 209
[WZ2693] Cognitive Neuroscience Cognitive Neuroscience	210 - 211

[ME2656] Entwicklung von Impfstoffen gegen Infektionskrankheiten Development of Vaccines against Infectious Diseases	212 - 214
[WZ2048] Einführung in die Biologie und Diagnostik pathogener Bakterien Biology and Diagnostics of Pathogenic Bacteria - an Introduction	215 - 216
[WZ2451] Einführung in die Mykopathologie Introduction to Mycopathology	217 - 218
[ME2414] Forschungspraktikum Pharmakologie und Toxikologie Research Project Pharmacology and Toxicology	219 - 221
[ME2436] Forschungspraktikum Molekulare Onkologie Research Project Molecular Oncology	222 - 223
[ME60855] Forschungspraktikum Viraler Gentransfer Research Project viral gene transfer	224 - 226
[WZme2677] Forschungspraktikum blutbildender Stammzellen Researchperiod Blood-forming Stem Cells	227 - 229
[WZ1334] Forschungspraktikum Urologische Virotherapie Research Project Urological Virotherapy	230 - 232
[WZ2399] Forschungspraktikum Ernährung und Immunologie Practical Course: Nutrition and Immunology	233 - 234
[WZ2412] Forschungspraktikum Immunologie Immunology Research Internship	235 - 236
[WZ2428] Forschungspraktikum Molekulare Zellbiologie der Tumorentstehung Research Internship Molecular Cell Biology of Tumorigenesis [FP-MolZellbioTum]	237 - 238
[WZ2454] Forschungspraktikum Molekulare Pathologie und organspezifische Karzinogenese Research Internship Molecular Pathology and organ-specific Carcinogenesis	239 - 240
[WZ2477] Forschungspraktikum Molekulare Virologie Research Project Molecular Virology	241 - 242
[WZ2545] Forschungspraktikum Biotechnologie der Tiere Research Project Animal Biotechnology	243 - 244
[WZ2681] Forschungsprojekt: Herausforderungen der Biomedizin. Soziale, politische und ethische Dimension der medizinischen Biologie. Research Project: Challenges of Biomedicine. Social, Political and Ethical Aspects of Medical Biology.	245 - 247
[WZ2697] Forschungspraktikum Analyse von Hochdurchsatz-Daten in der biomedizinischen Forschung Research Project Analysis of High-Throughput Data in Biomedical Research	248 - 249
[WZ2756] Forschungspraktikum Molekulare Pathologie der Gefäße Research Internship Molecular Pathology of Vessels	250 - 251
[ME20002] Humangenetik Human Genetics	252 - 253

[WZ2674] Herausforderungen der Biomedizin. Soziale, politische und ethische Dimension der medizinischen Biologie Challenges of Biomedicine. Social, Political and Ethical Aspects of Medical Biology	254 - 256
[ME2453] Molekulare Pathologie und organspezifische Karzinogenese Molecular Pathology and Organ-Specific Carcinogenesis	257 - 258
[WZ2411] Immunologie 2 Immunology 2	259 - 261
[WZme2670] Innovative Ansätze in der viralen Gentechnologie Innovative Approaches in Viral Gene Technology	262 - 265
[ME2648] Molekulare Onkologie Molecular Oncology	266 - 269
[ME2649] Molekulare Onkologie II Molecular Oncology II	270 - 272
[WZ2372] Mikroorganismen als Krankheitserreger Pathogenic Microorganisms	273 - 275
[WZ2402] Mikrobielle Toxine in der Nahrung Microbial Toxins in Food	276 - 277
[WZ2427] Molekulare Zellbiologie der Tumorentstehung Molecular Cell Biology of Tumorigenesis [MolZellbioTum]	278 - 280
[WZ2496] Molekulare und Medizinische Virologie Molecular and Medical Virology	281 - 282
[WZ2490] Neurogenetische Grundlagen von neurologischen und psychiatrischen Erkrankungen Neurogenetics: The Pathoetiology of the Neurological and Psychiatric Diseases	283 - 284
[ME2413] Pharmakologie und Toxikologie für Studierende der Biowissenschaften (Vertiefung) Pharmacology and Toxicology for Students of Life Sciences	285 - 287
[ME2624-2] Praktikum der klassischen und molekularen Virologie Classical and Molecular Virology Course	288 - 290
[WZ0267] Research Project: Novel Therapeutic Strategies to Treat Aging-Related Diseases Research Project: Novel Therapeutic Strategies to Treat Aging-Related Diseases	291 - 292
[MA9613] Statistical Computing and Data Analysis (TUM School of Life Sciences) Statistical Computing and Data Analysis (TUM School of Life Sciences)	293 - 295
[ME2090] Viraler und nichtviraler Gentransfer: Methoden und Anwendungen in Forschung und Therapie Viral and Nonviral Gene Transfer: Methods and Applications in Research and Therapy	296 - 297
[WZ2017] Zellkulturtechnologie Cell Culture Technology	298 - 299
Studienschwerpunkt Mikrobiologie Specializing in Microbiology	300
[WZ2626] Angewandte Mikrobiologie Applied Microbiology	300 - 302
[WZ2559] Bodenmikrobiologie 1 Soil Microbiology 1	303 - 305
[WZ2764] Diagnostics of High Consequence Pathogens in Deployable Laboratories Diagnostics of High Consequence Pathogens in Deployable Laboratories	306 - 308

[WZ2048] Einführung in die Biologie und Diagnostik pathogener Bakterien Biology and Diagnostics of Pathogenic Bacteria - an Introduction	309 - 310
[WZ2375] Evolution von Krankheitserregern Evolution of Pathogens	311 - 312
[WZ2450] Einführung in die Mykologie Introduction to Mycology	313 - 314
[WZ2451] Einführung in die Mykopathologie Introduction to Mycopathology	315 - 316
[WZ1817] Forschungspraktikum Molekulare Pilzgenetik Research Project Molecular Fungal Genetics	317 - 318
[WZ2082] Forschungspraktikum Lebensmittelbiotechnologie Practical Course in Food Biotechnology	319 - 320
[WZ2258] Forschungspraktikum Mikrobielle Physiologie und Genregulation Research Practical in Microbial Physiology and Gene Regulation	321 - 322
[WZ2376] Forschungspraktikum Pathogene Bakterien Research Project on Pathogenic Bacteria	323 - 325
[WZ2377] Forschungspraktikum Molekulare Lebensmittelhygiene Research Project on Food Hygiene	326 - 327
[WZ2378] Forschungspraktikum Molekulare mikrobielle Diversität und Taxonomie Research Project on Molecular Microbial Biodiversity and Taxonomy	328 - 329
[WZ2399] Forschungspraktikum Ernährung und Immunologie Practical Course: Nutrition and Immunology	330 - 331
[WZ2412] Forschungspraktikum Immunologie Immunology Research Internship	332 - 333
[WZ2540] Forschungspraktikum Mikrobielle Physiologie und Genregulation Research Project Microbial Physiology and Gene Regulation	334 - 335
[WZ2542] Forschungspraktikum Mikrobielle Diversität und Molekularphylogenie Research Project Microbial Diversity and Molecular Phylogeny	336 - 337
[WZ2558] Forschungspraktikum Molekulare Bodenmikrobiologie Research Project Molecular Soil Microbiology	338 - 339
[WZ2638] Forschungspraktikum zur Tiermedizinischen Mikrobiologie und Hygiene Research Project in Veterinary Microbiology and Hygiene	340 - 341
[WZ2927] Forschungspraktikum Molekulare Mikrobielle Enzymatik Research Project Molecular Microbial Enzymology	342 - 343
[WZ3926] Forschungspraktikum Molekularbiologie intestinaler Mikrobiota Research Project Molecular Biology of Intestinal Microbiota	344 - 346
[WZ2557] Forschungspraktikum Bodenmikrobiologie Research Project Soil Microbiology	347 - 349
[WZ1174] Molekulare Biologie biotechnologisch relevanter Pilze Molecular Biology of Biotechnologically Relevant Fungi	350 - 352

[WZ2372] Mikroorganismen als Krankheitserreger Pathogenic Microorganisms	353 - 355
[WZ2402] Mikrobielle Toxine in der Nahrung Microbial Toxins in Food	356 - 357
[WZ2449] Mikrobielle Vielfalt und Entwicklung Microbial Diversity and Development	358 - 360
[WZ2452] Moderne Methoden mikrobiologischer Diagnostik Modern Methods in Microbiological Diagnostics	361 - 362
[WZ2691] Mikroorganismen in Lebensmitteln Microorganisms in Food	363 - 364
[WZ1818] Pilzgenetische Übung Fungal Genetics Exercise	365 - 366
[WZ2539] Proseminar Mikrobielle Wirkstoffe Seminar on Microbial Effectors	367 - 368
[WZ0407] Research Project on Beneficial Properties of the Early Life Microbiota Research Project on Beneficial Properties of the Early Life Microbiota	369 - 371
[WZ0408] Research Project on Microbiota-Associated Pathobionts Research Project on Microbiota-Associated Pathobionts	372 - 374
[MA9613] Statistical Computing and Data Analysis (TUM School of Life Sciences) Statistical Computing and Data Analysis (TUM School of Life Sciences)	375 - 377
[WZ2625] Spezielle Mikrobiologie Advanced Microbiology	378 - 380
Studienschwerpunkt Ökologie Specializing in Ecology	381
[WZ1172] Angewandte Fließgewässerrenaturierung Applied River Restoration	381 - 383
[WZ1647] Altlastensanierung - Vorlesung und Übungen Remediation of Contaminated Sites - Lecture and Exercises	384 - 386
[WZ6415] Angewandte Limnologie (V+Ü) Applied Limnology	387 - 388
[LS50012] Bewegungsökologie von Wildtieren Movement Ecology	389 - 391
[WZ2047] Bodenschutz Soil Protection	392 - 393
[WZ2416] Bodenkundliches Forschungspraktikum mit Kolloquium Soil Research Course with Colloquium	394 - 395
[WZ2510] Bioindikatoren mit Diatomeen und Rasterelektronenmikroskopie Diatoms as Bioindicators and Scanning Electron Microscopy	396 - 397
[WZ2526] Böden der Welt: Eigenschaften und Schutz Soils of the World: Properties and Protection	398 - 399
[WZ4223] Biodiversität Biodiversity	400 - 401
[WZ1216] Einführung in die ökologische Modellierung Introduction in Ecological Modelling	402 - 404
[WZ2484] Ernährungsbiologie der Insekten Nutritional Physiology of Insects	405 - 406
[WZ2732] Environmental Monitoring and Data Analysis Environmental Monitoring and Data Analysis	407 - 408

[WZ4032] Entomologie Entomology	409 - 410
[WZ0259] Feldmethoden zur Erfassung des Bodenzustands Field Assessment of Soil Quality	411 - 412
[WZ2283] Forschungspraktikum Molekularbiologische Limnologie Research Project Biomolecular Limnology	413 - 414
[WZ2332] Forschungspraktikum Organismische Limnologie Research Project Organismic Limnology	415 - 416
[WZ2390] Forschungspraktikum Methoden der Aquatischen Ökologie und Fischbiologie - molekular Methods in Fish Biology and Aquatic Ecology	417 - 418
[WZ2397] Forschungspraktikum Methoden der aquatischen Ökotoxikologie für Fortgeschrittene Research Project: Methods of Aquatic Ecotoxicology for Advanced Students	419 - 420
[WZ2406] Forschungspraktikum Methoden der Aquatischen Ökologie und Fischbiologie - organismisch Methods in Fish Biology and Aquatic Ecology - Organismic	421 - 422
[WZ2467] Forschungspraktikum Ökophysiologie Research Project Plant Ecophysiology	423 - 424
[WZ2574] Forschungspraktikum Terrestrische Ökologie Research Project Terrestrial Ecology	425 - 426
[WZ2633] Fokus Ökologie Focus Ecology	427 - 429
[WZ2684] Forschungspraktikum Molekulare Ökologie und Evolutionsbiologie der Pflanzen für Fortgeschrittene Research Project Molecular Ecology and Evolutionary Biology of Plants for Advanced Level	430 - 431
[WZ4189] Fisheries and Aquatic Conservation Fisheries and Aquatic Conservation	432 - 434
[WZ6303] Forschungspraktikum Renaturierungsökologie Research Internship Restoration Ecology [FR]	435 - 436
[WZ6329] Forschungspraktikum Ökoclimatologie Research Course in Ecoclimatology	437 - 438
[BV470020T2] Grundlagen Geoinformationssysteme Fundamentals of Geographic Information Systems	439 - 441
[WZ6318] Geologische Grundlagen der Naturräume Bayerns Geological Fundamentals of Bavarian Landscapes	442 - 444
[WZ1171] Klimabedingte Herausforderungen für Abwasserbiologie und Ingenieurökologie Climate change related challenges in sewage treatment biology and engineering ecology	445 - 447
[WZ4225] Konzepte und Forschungsmethoden der Ökologie Concepts and Research Methods in Ecology	448 - 450
[WZ2469] Limnologie der Fließgewässer Limnology of Running Waters	451 - 452
[WZ2565] Limnische Mikrobiologie Limnic Microbiology	453 - 454

[WZ2671] Lebendige Landschaften - mehrtägige ökologische Exkursion Living Landscapes - Extended Ecological Excursion	455 - 456
[WZ4018] Labormethoden zur Bodencharakterisierung Laboratory Methods for Soil Characterization [VT5M2]	457 - 458
[WZ2229] Mehrtägige botanische Exkursion und Seminar zur Evolution und Biogeographie von Insel-Floren Multi-day Botanical Excursion and Seminar on Evolution and Biogeography of Island Floras	459 - 460
[WZ2617] Molekulare Ökologie, Molekulare Systematik und Biogeographie der Pflanzen Molecular Ecology, Molecular Systematics, and Biogeography of Plants	461 - 462
[WZ6324] Molecular Ecology and Restoration Genetics Molecular Ecology and Restoration Genetics	463 - 464
[WZ6417] Naturschutz Nature Conservation	465 - 467
[WZ0409] Ökosystemdynamik Ecosystem Dynamics	468 - 470
[WZ2395] Ökologie und Schutz von Gewässersystemen Aquatic Ecology and Conservation	471 - 472
[WZ2415] Ökotourismus und Naturschutz Ecotourism and Nature Conservation	473 - 474
[WZ4027] Ökophysiologie der Pflanzen - Forschung an der Schnittstelle zwischen Pflanze und Umwelt Plant Ecophysiology - Research at the Plant-Environment Interface	475 - 477
[WZ6300] Ökosystemmanagement und angewandte Renaturierungsökologie Ecosystem Management and Applied Restoration Ecology	478 - 479
[WZ6340] Ökologischer Feldkurs für Fortgeschrittene: Habitatdynamik, Vegetation und Arthropodenfauna von Alpenflüssen Advances Ecological Field Course: : Habitat Dynamics, Vegetation and Arthropods of Alpine Rivers	480 - 481
[WZ2398] Praktische Ökotoxikologie Practical Ecotoxicology	482 - 483
[WZ2433] Populationsbiologie und Naturschutz Population Biology and Nature Conservation [Populationsbiologie]	484 - 485
[WZ4020] Pflanzenfunktionen im Klimawandel Effects of Climate Change on Plant Physiology [VT5M3]	486 - 488
[MA9613] Statistical Computing and Data Analysis (TUM School of Life Sciences) Statistical Computing and Data Analysis (TUM School of Life Sciences)	489 - 491
[WZ2370] Statistische Auswertung biologischer Daten unter Anwendung von R Statistical Analysis of Biological Data Using R	492 - 493
[WZ2573] Spezielle Fragen des Naturschutzes Advanced Conservation Science	494 - 496
[WZ1248] Terrestrische Ökologie 2 Terrestrial Ecology 2	497 - 498
[WZ2575] Terrestrische Ökologie 1 Terrestrial Ecology 1 [TerrOek1]	499 - 500

[WZ2333] Unterwasserökologie Underwater Ecology	501 - 502
[WZ4044] Ursachen und Auswirkungen von Klimaänderungen Causes and Impacts of Climate Change	503 - 505
[WZ6122] Übungen zur Vegetation der Erde Field Course in Vegetation of the Earth [VegErdÜ]	506 - 507
[WZ0322] Ökologisches Kolloquium: Wissenschaftliche Grundlagen und Anwendungen in der Praxis Ecological Colloquium: Scientific Foundations and Applications in Practice [WissReisen]	508 - 510
[WZ2572] Versuchsplanung (Fortgeschrittenenkurs) Experimental Design (Advanced Course)	511 - 512
[WZ4230] Wildtiermanagement Wildlife Management	513 - 514
[WZ6121] Vegetation der Erde Vegetation of the Earth [VegErd]	515 - 516
[WZ2333] Unterwasserökologie Underwater Ecology	517 - 518
Studienschwerpunkt Pflanzenwissenschaften Specializing in Plant Sciences	519
[WZ2424] Biotische Stressphysiologie der Pflanzen Biotic Plant Stress Physiology	519 - 520
[WZ1696] Crop Genomics Crop Genomics	521 - 522
[WZ1333] Forschungspraktikum Pflanzen als Holobionten Research Project: Plants as Holobionts	523 - 524
[WZ1415] Forschungspraktikum zu verhaltensphysiologischen Interaktionen zwischen Pflanzen und Insekten Research Project: Behavioral Physiology of Plant-insect Interactions	525 - 527
[WZ2273] Forschungspraktikum Phytopathologie Practical Course in Phytopathology	528 - 529
[WZ2380] Forschungspraktikum Pflanzensystembiologie Research Project Plant Systems Biology	530 - 531
[WZ2384] Forschungspraktikum 2 - Molekularbiologie der Pflanzen Research Project 2 Molecular Biology of Plant	532 - 534
[WZ2400] Forschungspraktikum Computeranwendungen für Hochdurchsatz-Biologie Practical Course: Computing for Highthroughput Biology	535 - 536
[WZ2401] Forschungspraktikum Molekulare Pflanzenzüchtung Research Project 'Molecular Plant Breeding'	537 - 538
[WZ2594] Forschungspraktikum Sekundäre Pflanzeninhaltsstoffe Research Project Secondary Plant Metabolites	539 - 540
[WZ2629] Research Project Chemical Genetics Research Project Chemical Genetics	541 - 543
[WZ2630] Forschungspraktikum Wachstumsregulation der Pflanzen Research Project Plant Growth Regulation [PlaGroReg (PR)]	544 - 545

[WZ2685] Forschungspraktikum Redox-Biochemie bei der Pflanze-Umwelt Interaktion Research Project Redox-Biochemistry in Plant-Environment Interaction	546 - 547
[WZ1035] Host-Parasite-Interaction Host-Parasite-Interaction	548 - 549
[WZ1075] Herbizide und Pflanzenphysiologie Herbicides and Plant Physiology	550 - 552
[WZ1032] Marker-gestützte Selektion Genetic Selection Supported by Markers	553 - 554
[WZ1589] Marker-assisted Selection Marker-assisted Selection	555 - 556
[WZ2014] Molekulare Pflanzenzüchtung Molecular Plant Breeding	557 - 558
[WZ2347] Methods, Logic and Scientific Writing in Molecular Cell Biology Methods, Logic and Scientific Writing in Molecular Cell Biology	559 - 560
[WZ2371] Molekulare Pflanzenphysiologie 2 Molecular Plant Physiology 2	561 - 563
[WZ2385] Molekulare Pflanzenphysiologie 1 Molecular Plant Physiology 1	564 - 566
[WZ2617] Molekulare Ökologie, Molekulare Systematik und Biogeographie der Pflanzen Molecular Ecology, Molecular Systematics, and Biogeography of Plants	567 - 568
[WZ2657] Methods and Logic in Molecular Cell Biology and Scientific Writing Methods and Logic in Molecular Cell Biology and Scientific Writing	569 - 570
[WZ2381] Pflanzensystembiologie (Vorlesung und Seminar) Plant Systems Biology (Lecture and Seminar)	571 - 573
[WZ2433] Populationsbiologie und Naturschutz Population Biology and Nature Conservation [Populationsbiologie]	574 - 575
[WZ2567] Phytopathologie von Gehölzen Phytopathology of Woody Plants	576 - 577
[WZ2581] Pflanzenbiotechnologie Plant Biotechnology	578 - 579
[WZ4020] Pflanzenfunktionen im Klimawandel Effects of Climate Change on Plant Physiology [VT5M3]	580 - 582
[WZ1031] Quantitative Genetik und Selektion Quantitative Genetics and Selection	583 - 584
[LS20016] Rhizosphäre Research Rhizosphere Research	585 - 587
[WZ2689] Redox-Biochemie der Pflanzen Plant Redox-Biochemistry	588 - 590
[MA9613] Statistical Computing and Data Analysis (TUM School of Life Sciences) Statistical Computing and Data Analysis (TUM School of Life Sciences)	591 - 593
[WZ1663] Secondary Plant Metabolites and Human Health Secondary Plant Metabolites and Human Health	594 - 595
[WZ2382] Übung in Pflanzensystembiologie Exercise in Plant Systems Biology [PlaSsBioI (UE)]	596 - 597
[WZ6121] Vegetation der Erde Vegetation of the Earth [VegErd]	598 - 599

Studienschwerpunkt Zoologie/Tierwissenschaften Specializing in Zoology/Animal Sciences	600
[WZ2460] Aktuelle Themen der Neurobiologie Current Topics in Neurobiology	600 - 602
[WZ2479] Advanced Methods and Findings in Neurophysiology Advanced Methods and Findings in Neurophysiology	603 - 604
[ME2759] Blutbildende Stammzellen als Modell für somatische Stammzellen Blood-Forming Stem Cells as a Model for Somatic Stem Cells	605 - 607
[MW2469] Bionik-Seminar Bio-Inspired Design Seminar [SemBio]	608 - 610
[WZ0371] Biotechnologie der Tiere (P) Practical: Animal Biotechnology	611 - 612
[WZ0404] Biotechnologie der Tiere 2 Animal Biotechnology 2	613 - 614
[WZ2664] Biotechnologie der Tiere 1 Animal Biotechnology 1	615 - 617
[WZ2750] Blockpraktikum: Neurobiologie am isolierten Gewebe Course block: Neurobiology of isolated tissue	618 - 619
[WZ2753] Blockpraktikum: Neurobiologie am intakten Organismus Course block: Neurobiology of intact animals	620 - 621
[WZ2693] Cognitive Neuroscience Cognitive Neuroscience	622 - 623
[WZ2938] Course block: Neuroscience of vision Course block: Neuroscience of vision	624 - 625
[WZ2404] Einführung in die Kultivierung von Säugetierzellen Introduction to Mammalian Cell Culture	626 - 628
[WZ2459] Entwicklungsbiologie und Histologie der Tiere Developmental Biology and Histology of Animals	629 - 630
[CH0172] Forschungspraktikum: Biotechnologische Verfahren in Säugetierzellen Practical Lab Course: Biotechnological Techniques in Mammalian Cells	631 - 632
[LS20006] Forschungspraktikum Entomologie Research Practical Entomology [FP Ento]	633 - 634
[WZ0003] Forschungspraktikum Biotechnologie der Reproduktion Internship Reproductive Biotechnology	635 - 636
[WZ1331] Forschungspraktikum Chronobiologie Research Project Chronobiology	637 - 638
[WZ1415] Forschungspraktikum zu verhaltensphysiologischen Interaktionen zwischen Pflanzen und Insekten Research Project: Behavioral Physiology of Plant-insect Interactions	639 - 641
[WZ2455] Forschungspraktikum Neurobiologie von Arthropoden Practical Course in Neurobiology of Arthropods	642 - 643
[WZ2463] Forschungspraktikum Neurobiologie an Vögeln Research Project Neurobiology of Birds	644 - 645
[WZ2464] Forschungspraktikum Neuronale Netzwerkanalyse Research Project Neurobiology of Isolated Networks	646 - 647

[WZ2465] Forschungspraktikum Neurobiologie der Echoortung Research Project Neurobiology of Ultrasound Orientation	648 - 649
[WZ2474] Forschungspraktikum Molekulare Physiologie Research Project in Molecular Physiology	650 - 651
[WZ2478] Forschungspraktikum Neurophysiologie Research Project Neurophysiology	652 - 653
[WZ2532] Forschungspraktikum Conservation Genetics Research Project Conservation Genetics	654 - 655
[WZ2533] Forschungspraktikum Molekulare Zoologie Research Project Molecular Zoology	656 - 657
[WZ2534] Forschungspraktikum Wildtiergenetisches Praktikum Research Project Wildlife Genetics	658 - 659
[WZ2545] Forschungspraktikum Biotechnologie der Tiere Research Project Animal Biotechnology	660 - 661
[WZ2639] Forschungspraktikum Neurobiologie des Verhaltens Research Project Neurobiology of behavior	662 - 664
[WZ2653] Forschungspraktikum Neurobiologie von Wirbeltieren Research Project Neurobiology of Vertebrates	665 - 666
[WZ2680] Forschungspraktikum Zoologische Systematik Research Project in Zoological Systematics	667 - 668
[WZ2687] Forschungspraktikum Neuronale Netzwerke und Verhalten Research Project Mapping Neural Circuits Underpinning Behavior	669 - 671
[WZ2695] Forschungspraktikum Wildbiologie Research Project Wildlife Biology	672 - 673
[LS20007] Introduction to Computational Neuroscience Introduction to Computational Neuroscience	674 - 676
[WZme2670] Innovative Ansätze in der viralen Gentechnologie Innovative Approaches in Viral Gene Technology	677 - 680
[WZ1085] Labortierwissenschaft Science of Laboratory Animals	681 - 682
[WZ2690] Latest Neuroscience - Presenting Papers to Researchers and the General Public Latest Neuroscience - Presenting Papers to Researchers and the General Public	683 - 685
[LS10014] Managing Poultry Health Managing Poultry Health	686 - 687
[LS20005] Models in Computational Neuroscience (M.Sc.) Models in Computational Neuroscience (M.Sc.)	688 - 689
[WZ2457] Neurobiologie Neurobiology	690 - 691
[WZ0033] Physiologie des Wachstums, der Reproduktion und der Laktation Physiology of Growth, Reproduction and Lactation	692 - 694
[WZ2405] Phylogenie und Zoologie der Vertebraten Phylogeny and Zoology of Vertebrates	695 - 696
[WZ5240] Praktikum Nachweis genetisch modifizierter Organismen Laboratory Course Detection of Genetically Modified Organisms	697 - 698

[WZ2127] Reproduktionsbiologie der Vertebraten Reproductive Physiology of Vertebrates	699 - 700
[MA9613] Statistical Computing and Data Analysis (TUM School of Life Sciences) Statistical Computing and Data Analysis (TUM School of Life Sciences)	701 - 703
[WZ2458] Sinnesphysiologie Sensory Physiology	704 - 705
[WZ2682] Sensory and Behavioral Neurogenetics Sensory and Behavioral Neurogenetics	706 - 708
[ME2090] Viraler und nichtviraler Gentransfer: Methoden und Anwendungen in Forschung und Therapie Viral and Nonviral Gene Transfer: Methods and Applications in Research and Therapy	709 - 710
[WZ1993] Versuchstierkunde Laboratory Animal Science [VTK]	711 - 713
[LS20033] Zoologische Exkursion Neusiedler See Zoological Field Trip to Lake Neusiedl	714 - 717
[WZ2456] Zoologische Exkursion Mittelmeer Zoological Field Trip Mediterranean	718 - 721
Wissenschaftliche Projektplanung Scientific Project Planning	722
[WZ2591] Wissenschaftliche Projektplanung Scientific Project Planning	722 - 723

Master's Thesis | Master's Thesis

Modulbeschreibung

WZ2590: Master's Thesis | Master's Thesis

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2023

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 30	Gesamtstunden: 900	Eigenstudiums- stunden: 300	Präsenzstunden: 600

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Der Abschluss des Moduls Master's Thesis besteht aus einer Präsentation (60 min) im Rahmen der wissenschaftlichen Projektplanung der Thesis (Studienleistung), einer wissenschaftlichen Ausarbeitung (ca. 100 Seiten; abhängig von der Themenstellung) sowie einer Präsentation (20 min) über deren Inhalt. Die Präsentationen gehen nicht in die Benotung ein.

Für das Modul Master's Thesis werden 30 Credits vergeben.

Vor Beginn der Master's Thesis muss die Wissenschaftliche Projektplanung (Präsentation) in Form einer Studienleistung erfolgreich abgelegt sein. Die wissenschaftliche Projektplanung wird vom voraussichtlichen Themensteller oder der voraussichtlichen Themenstellerin der Master's Thesis und einem weiteren Hochschullehrer oder einer weiteren Hochschullehrerin der Technischen Universität München abgenommen.

Um die für die Masterarbeit erforderlichen Kompetenzen zu fördern und das Verständnis für die Themenstellung zu vertiefen, soll die wissenschaftliche Projektplanung vor der Anmeldung der Arbeit in einem Zeitrahmen von 60 Minuten präsentiert werden. Die Studierenden haben 20 Minuten Zeit, das voraussichtliche Thema und den Projektplan der Thesis vorzustellen. Daran schließt sich eine Disputation (40 min) an.

Mit der Erstellung der Master's Thesis demonstrieren die Studierenden, dass sie in der Lage sind, eine neue wissenschaftliche Fragestellung aus ihrem jeweiligen Fachbereich zu identifizieren und zielführende Experimente zur Lösung dieser Frage zu konzipieren. Sie zeigen, dass sie eine praktische Forschungsarbeit eigenständige durchführen und unter Berücksichtigung entsprechender wissenschaftlicher Methoden lösungsorientiert bearbeiten können.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester / Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Die Master's Thesis sollte das letzte Modul im Masterstudiengang sein. Aus diesem Grund sollen ausreichend Module belegt worden sein, um den Studiengang mit dem Abschluss der Thesis beenden zu können. Details hierzu regelt die Fachprüfungsordnung. Die Anmeldung der Master's Thesis ist frühzeitig beim Schriftführer des Prüfungsausschusses Biologie persönlich einzureichen.

Inhalt:

Im Rahmen der Master's Thesis bearbeiten die Studierenden ein eigenes Forschungsthema an der TUM oder einem fachnahen Forschungsinstitut. Details regelt die Fachprüfungsordnung. Die Studierenden bearbeiten selbstständig eine wissenschaftliche Fragestellung, werten ihre Ergebnisse aus und bewerten diese mit geeigneten wissenschaftlichen Methoden. Die Vorgehensweise und Ergebnisse werden in der schriftlichen Ausfertigung der Master's Thesis zusammengefasst.

Lernergebnisse:

Nach Abschluss der Master's Thesis sind die Studierenden in der Lage:

- ein neuartiges Forschungsprojekt zu identifizieren.
- wissenschaftliche Fragestellungen präzise zu formulieren.
- einen realistischen Zeitplan für die Bearbeitung des Projekts aufzustellen und einzuhalten.
- ein Forschungsprojekt eigenständig durchzuführen.
- die Versuche und Ergebnisse im wissenschaftlichen Kontext des gewählten Fachgebietes einzubetten.
- die gewonnenen Schlussfolgerungen im Vergleich zu den in der Literatur vertretenen Ansichten zu diskutieren.
- einen wissenschaftlichen Text zur Darstellung eigener Forschungsergebnisse zu verfassen, der den formalen Standards der jeweiligen Fachdisziplin entspricht.
- eigene wissenschaftliche Ergebnisse einem Fachpublikum vorzustellen und zu diskutieren.

Lehr- und Lernmethoden:

Die Studierenden wählen ihr Master's Thesis Projekt in enger Abstimmung mit dem aufnehmenden Lehrstuhl oder

Institut. Die Studierenden führen die wissenschaftlichen Arbeiten unter der Anleitung des jeweiligen Fachbetreuers bzw. der jeweiligen Fachbetreuerin eigenständig durch und dokumentieren ihre erzielten Ergebnisse gemäß den wissenschaftlichen Standards. Die schriftliche Ausarbeitung der Master's Thesis erfolgt eigenständig durch die Studierenden in enger Abstimmung und unter Rücksprache mit dem jeweiligen Fachbetreuer bzw. der jeweiligen Fachbetreuerin.

Medienform:

Abhängig von der Themenstellung.

Literatur:

Literatur ist von der Themenwahl abhängig. Sie wird teils durch den/die Themensteller:in, teils durch eigene Recherche zusammengestellt.

Modulverantwortliche(r):

Jeweilige Themensteller:in / Prüfer:in

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Studienschwerpunkte | Specializing

Studienschwerpunkt Biochemie und Zellbiologie | Specializing in Biochemistry and Cell Biology

Modulbeschreibung

WZ2595: Angewandte Molekulare Biotechnologie | Applied Molecular Biotechnology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2013

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 100	Präsenzstunden: 50

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Prüfungsdauer (in min.): 90 min, schriftlich; 30 min mündlich.

Teilnahme an jedem Tag der Lehrveranstaltung wird erwartet. Die Modulprüfung wird geteilt abgehalten, da beide Prüfungselemente vom der Art her völlig verschieden sind und nicht gemeinsam bewertet werden können. Es handelt sich um eine Klausur zur Vorlesung und einen Seminarvortrag. Die schriftliche Prüfungen (90 min, benotet) dient der Überprüfung der in der Vorlesung erwähnten und im Skript zur Lehrveranstaltung dargelegten Inhalte. Die Studierenden zeigen in der Klausur, ob sie in der Lage sind, die theoretischen Hintergründe dessen zu verstehen, was sie in der Vorlesung gehört haben und das Gelernte zu verknüpfen um Fragestellungen aus dem Bereich der Vorlesung beantworten zu können. Im Seminar (30 min, benotet) werden die Studierenden ein aktuelles Literaturthema aus dem Bereich der molekularen Biotechnologie bearbeiten und in Form einer Präsentation vorstellen.

Wiederholungsmöglichkeit:

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundpraktikum in Biochemie

Inhalt:

In diesem Modul werden Methoden zur Nutzung lebender Organismen zur Herstellung biogener Produkte vorgestellt. Hierbei wird sowohl die Nutzung von Mikroorganismen, wie auch der Einsatz

gentechnisch veränderter Pflanzen oder Tieren erläutert. Zunächst werden Methoden vorgestellt, mit deren Hilfe im Laboratorium genetische Veränderungen an Organismen vorgenommen werden können. Weiterhin werden genetische und immunologische Testverfahren vorgestellt, die es ermöglichen genetisch Veränderte Organismen zu detektieren. Darüberhinaus werden die Grundlagen der Fermentation besprochen die zur Erzeugung von Proteinen im industriellen Maßstab genutzt werden. Schließlich werden Verfahren des metabolic engineering erklärt, die zur Veränderung ganzer Stoffwechselwege in Organismen führen können.

Lernergebnisse:

Nach dieser Veranstaltung sind die Studierenden in der Lage die Erzeugung gentechnisch veränderter Mikroorganismen, Tiere und Pflanzen zu beschreiben und zu erklären, wie diese Organismen zur Erzeugung wirtschaftlich verwertbarer Produkte genutzt werden können. Die Studierenden sind weiterhin in der Lage, Risiken im Zusammenhang mit der Verwendung gentechnisch veränderter Organismen zu bewerten.

Lehr- und Lernmethoden:

Lehrtechnik: Vorlesung; Seminare, Projekte

Lernaktivitäten: hören der Vorlesung; Erarbeiten von Zusammenfassungen aus wissenschaftlicher Primärliteratur; Anleitungsgespräche.

Lernaktivitäten: Relevante Materialrecherche, Studium von Literatur, Zusammenfassen von Dokumenten, Produktion von Berichten / Hausarbeiten, Vorbereiten und Durchführen von Präsentationen, Konstruktives Kritisieren eigener Arbeit, Konstruktives Kritisieren der Arbeit anderer, Kritik produktiv umsetzen, Einhalten von Fristen

Lehrmethoden: Vorlesung, Präsentation, Vortrag, Einzelarbeit, Referate

Medienform:

Vorlesungsskript, PowerPoint, Videoaufzeichnung der Vorlesung, wissenschaftliche Fachartikel

Literatur:

Vorlesungsskript, wissenschaftliche Primärliteratur

Modulverantwortliche(r):

Dieter Langosch (langosch@tum.de)

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Molekulare Biotechnologie (Vorlesung, 2 SWS)

Langosch D

Seminar Molekulare Biotechnologie (Seminar, 2 SWS)

Skerra A [L], Schlapschy M, Gütlich M

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2599: Analysis of High-Throughput Datasets for Biologists | Analysis of High-Throughput Datasets for Biologists

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2015/16

Modulniveau: Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 4	Gesamtstunden: 120	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Each participant writes a research paper-like report of approximately four pages. To do so, the students receive a set of raw data and specific question, which should be solved for this dataset. Based on the competences gained during the lecture and exercise the students should be able to solve the questions by processing the raw data and applying various forms of data analyses, e.g. clustering, enrichment analysis, Principle component analysis. The report has to be submitted within two weeks after the course.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Basic knowledge in statistics

Inhalt:

Lectures will give insight into how biological knowledge can be generated from modern omic technologies (transcriptomic, proteomic, metabolomic) and illustrate different ways of analyzing such data.

Practicals will consist of 1) how to use many freely available computing tools to work more powerfully and effectively 2) computer exercises that will enable the participants to apply statistical methods to the analysis of large scale biological data 3) gain knowledge on how to utilize existing biological databases in their research.

Lernergebnisse:

Upon successful completion of the module students are familiar with advanced data analysis methodologies and hands-on competence on the latest available tools for the analysis of high

throughput data sets. They have basic knowledge on what information can be found and where, as well as how can the information be accessed/retrieved.

Lehr- und Lernmethoden:

Lecture: Introduction into statistics, application of R software

Exercise: The theory taught in the lecture is substantiated and trained in the exercise on specific practical examples. This is done partially by each student on his own, partially in small groups of two or three.

Medienform:

Interactive whiteboard (Lecturer is programming on an interactive whiteboard, students mainly on their PC; complemented by black board writing and scientific publications (provided by the lecturer).

Literatur:

Current publications in statistics and data processing (provided by the lecturer one week before module starts

Modulverantwortliche(r):

Bernhard Küster kuster@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Analysis of High-Throughput Datasets for Biologists (Vorlesung, 2 SWS)

Küster B [L], The M

Analysis of High-Throughput Datasets for Biologists (Übung, 2 SWS)

Küster B [L], The M

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

CH3039: Bioorganische Chemie | Bioorganic Chemistry

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2022/23

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 105	Präsenzstunden: 45

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Modulprüfung besteht aus einer Klausur (90 min), in der die Studierenden unterschiedliche Lernergebnisse abrufen sollen. Kenntnisse auf dem Gebiet der bioorganischen Chemie werden im Bezug auf wichtige biologische Fragestellungen wie die Bekämpfung von Krankheiten unter Anwendung von chemischen Werkzeugen wie die Entwicklung von selektiven Inhibitoren als Medikamente abgefragt. Dabei ist es wichtig sowohl die biologischen Herausforderungen sowie die chemischen Methoden zu kennen und aufzuzeigen. Dies wird durch z.T. praxisnahe Fragestellungen mit erforderlichen methodischen Antworten geprüft. Das Beantworten der Fragen erfordert teils eigene Formulierungen, teils Auflistungen und Zeichnungen, sowie Interpretationen und Transferieren des gelernten Wissens. Das Modul gilt mit einer Klausurnote besser oder gleich 4,0 als bestanden.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundkenntnisse in organischer Chemie, sowie Biochemie sind empfohlene Voraussetzung.

Inhalt:

In den semesterbegleitenden Vorlesungen inkl. Übungen werden die folgenden Themen behandelt:

- Einführung in Terminologie „Bioorganische Chemie“ als interdisziplinäre Schnittstelle von Chemie, Biologie, Medizin und Analytik
- Präsentation der Meilensteine und Forschungshighlights der letzten 15-20 Jahre
- Wiederholung von Grundlagen der ribosomalen und nichtribosomalen Proteinsynthese mit dem Schwerpunkt wie die Natur Peptide herstellt

- Chemische Peptidsynthese am Beispiel der Festphase. Einführung der Boc und Fmoc Schutzgruppentechnologie, Präsentation verschiedener Kupplungsverfahren sowie geeigneter Linker
- Vorstellung der Proteinsemisynthese inspiriert durch das Protein Splicing
- Diskussion des Protein Splicings und mechanistische Analyse
- Einführung der nativen Protein Ligation sowie der dazu benötigten Strategien für die Proteinexpression sowie Peptiddesign
- Erweiterung des genetischen Codes als weiteres Beispiel für die Modifikation von Proteinen mit funktionalisierten Resten
- Einführung der 21. und 22. Aminosäure
- Vorstellung von Verfahren zur biotechnologischen Evolution der t-RNA Synthetase
- Beispiele zur Anwendung der Erweiterung des genetischen Codes
- Vorstellung von Posttranslationalen Modifikationen (PTM) und chemische Methoden diese zu detektieren
- Einführung der bioorthogonalen Ligation am Beispiel der Staudinger Reaktion, Click Chemie, und Diels Alder Reaktion mit inversem Elektronenbedarf
- Einführung von verschiedenen Enzymklassen, darunter vor allem Kinasen, Phosphatasen, Proteasen als medikamentative Angriffsziele
- Diskussion von Wirkstoffen, die diese Enzyme effektiv blockieren
- Vorstellung der chemischen Proteomik, darunter vor allem das aktivitätsbasierte Proteinprofiling
- Einführung in die Proteomforschung und Vorstellung der Massenspektrometrie
- Einführung der Photopharmakologie als neuartige Technologie zur Generierung schaltbarer Wirkstoffe

Lernergebnisse:

Nach dem Bestehen des Moduls sind die Studierenden in der Lage:

- Wichtige Begriffe der bioorganischen Chemie zu kennen und einzuordnen
- Ein Verständnis dafür zu entwickeln, wie durch die interdisziplinäre Kombination verschiedener Methoden komplexe biologische Fragen beantwortet werden können
- Zu verstehen welche aktuellen Fragen die Forschung beschäftigt und welche Lösungsansätze dafür gesucht werden
- Methoden zu wählen, die im Rahmen ihrer Forschungspraktika im chemisch-biologischen Bereich dazu dienen das Projekt weiterzuentwickeln
- Aktuelle Entwicklungen auch nach dem Vorlesungsende zu verfolgen und zu verstehen
- Publikationen zu Themen auf diesem Gebiet folgen zu können und sich kritisch damit auseinanderzusetzen.

Lehr- und Lernmethoden:

Das Modul besteht aus einer Vorlesung mit begleitender Übung (3 SWS). Die Vorlesungsmaterialien können von der Homepage des Dozenten heruntergeladen werden. Die Vorlesung selbst erfolgt mit PowerPoint-Folien (inklusive Abbildungen und Animationen) sowie zusätzlichen Tafelanschriften. Zitate und Hinweise auf aktuelle Publikationen werden während der Vorlesung gegeben, so dass Studierende auch weiterführende Originalliteratur hinzuziehen können. Das Skript und die Tafelanschriften sind für eine erfolgreiche Teilnahme ausreichend. Der

Dozent fasst zusätzlich am Anfang jeder Stunde den Stoff der letzten Vorlesung zusammen und klärt, falls notwendig, vorhandene Fragen. Am Ende jeder Vorlesung und zusätzlich bei relevanten Folien der PowerPoint Präsentation, werden sogenannte „take home messages“ formuliert und weitere Fragen geklärt.

Medienform:

Das Skript steht den Studierenden auf der Homepage des Dozenten als PDF zum Download zur Verfügung. Die Vorlesungsinhalte werden mit PowerPoint Präsentationen, sowie Tafelanschriften vermittelt. Zusätzlich erfolgt der Hinweis auf weiterführende Literatur.

Literatur:

Auf Grund der Aktualität der behandelten Themen, werden Hinweise auf aktuelle Publikationen während der Vorlesung, schriftlich in der PowerPoint Präsentation mitgeteilt, so dass Studierenden auch weiterführende Originalliteratur hinzuziehen können.

Modulverantwortliche(r):

Sieber, Stephan; Prof. Dr. rer. nat.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Frontiers in Chemical Biology (CH3039b) (Vorlesung mit integrierten Übungen, 1 SWS)

Bach N, Sieber S

Bioorganische Chemie (CH3039a) (Vorlesung mit integrierten Übungen, 2 SWS)

Bach N, Sieber S

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2693: Cognitive Neuroscience | Cognitive Neuroscience

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2018/19

Modulniveau: Bachelor/Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 3	Gesamtstunden: 90	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 30

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Studierenden zeigen in der Klausur (60 min.), dass sie einen Überblick der kognitiven Prozesse im Gehirn besitzen. Sie können die zu kognitiver Verarbeitung führenden zellulären Grundlagen und die Netzwerkarchitektur im Cortex beschreiben und den wissenschaftlichen Kenntnisstand zur corticalen Verarbeitung bei verschiedenen kognitiven Aufgaben erläutern. Weiterhin verstehen sie die Konsequenzen von Läsionen und Störungen des Cortex für psychologische Aspekte und haben einen Überblick der methodischen Ansätze, mit denen cortikale Funktionen analysiert werden.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundlegende Kenntnisse der Neurobiologie, mindestens auf dem Niveau der Vorlesung "Human- und Tierphysiologie", sollten vorhanden sein. Idealerweise wurde zuvor die Vorlesung "Neurobiologie" besucht.

Inhalt:

Verarbeitung von Informationen im Cortex der Säugetiere; Unterscheidung Corticale von nicht-corticalen Vorderhirnstrukturen, Aufbau des Cortex, Canonical circuit, Verarbeitungsprinzipien im Cortex, Modelle der corticalen Funktion, Störungen des Cortex bei Pathologien, Rolle des Präfrontalcortex, Hippocampale Verarbeitung, Funktion des Cortex bei sensorischer Verarbeitung, Schlaf, Nahrungsaufnahme, Entscheidungen, Sucht, Emotionen, Bewußtsein und freiem Willen. Weiterhin werden Möglichkeiten der technischen Interaktionen mit dem Gehirn besprochen und ein Überblick des heutigen methodischen Arsenal zur Analyse von corticalen Funktionen besprochen.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an diesem Modul sind die Studierenden in der Lage, corticale Prozesse zu skizzieren, aus ihren neurobiologischen Randbedingungen abzuleiten und ihre Funktion für den Organismus zu erläutern. Studierende erwerben spezielles Wissen über die zentralen Funktionen des Cortex, können Befunde in dieses Wissensgerüst einordnen, und haben einen Überblick über die Pathophysiologie und die Manipulationsmöglichkeiten kognitiver Prozesse.

Lehr- und Lernmethoden:

Veranstaltungsform/Lehrtechnik: Vorlesung

Lehrmethode: Präsentation, Vortrag, Fragend-entwickelnde Methode

Lernaktivitäten: Studium der ausgeteilten Grundlageninformationen, Nacharbeitung der vermittelten Informationen, Materialrecherche, Zusammenfassen von Dokumenten,

Medienform:

Ein Skript zu diesem Praktikum wird ausgeteilt bzw. als Download auf Moodle zur Verfügung gestellt. Zusätzlichen Informationen werden auf Moodle kommuniziert (URLs, weitere Texte)

Literatur:

Als grundlegendes Lehrbuch wird "Neuroscience. Exploring the brain." von Bear, Connors, Paradiso aus dem Lippincott, Williams and Wilkins Verlag empfohlen, und zwar in der englischen Variante. Weitere Lehrbücher der Neurobiologie sind für die grundlegenden Inhalte ebenfalls geeignet.

Modulverantwortliche(r):

Harald Luksch Harald.Luksch@wzw.tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Cognitive Neuroscience (Vorlesung, 2 SWS)

Jacob S, Kreuzer M, Luksch H, Rammes G

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

CS0076: Enzym Engineering | Enzyme Engineering

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2023

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 105	Präsenzstunden: 45

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Zum Nachweis, dass die Studierenden in der Lage sind, Wege zur Optimierung von Enzymen in ihren Eigenschaften

aufzuzeigen und dies methodisch durchzuführen, findet eine Klausur mit einer Dauer von 60 Minuten statt und es ist

ein schriftlicher Seminarbericht zu erstellen, dessen Gesamtnote sich aus der Klausurnote (67%) und der Note des

Seminarberichts (33%) zusammensetzt.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Voraussetzungen für die erfolgreiche Teilnahme ist der Nachweis sind Kenntnisse der Grundlagen der Enzymatik, der Molekularbiologie, der Bioverfahrenstechnik und allgemein grundlegende Chemiekennntnisse.

Inhalt:

Ziel des Moduls ist es, molekularbiologische und proteinchemische Ansätze zur Optimierung von Enzymen insbesondere durch Variation der Primärstruktur zu vermitteln. Wesentliche Inhalte sind: Analyse der Limitierung auf

molekularer Ebene, rationale Methoden, computergestützte Methoden, evolutionäre und kombinierte Verfahren,

Hochdurchsatzmethoden, Robotik. Ziel des Seminars ist die Vermittlung grundlegender bioinformatischer Werkzeuge, die im rationalen Enzymdesign eingesetzt werden, wie z.B.

Ligandendocking, Energieminimierung und rationale Einführung von Mutationen. Diese Methoden werden an realen Enzymen geübt und zur Generierung verbesserter Enzymvarianten für ein spezifisches Engineering-Target eingesetzt.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an der Vorlesung sind die Studierenden in der Lage, für technisch limitierte Enzyme Optionen aufzuzeigen, diese Enzyme zu verbessern, den dafür notwendigen Aufwand einzuschätzen und besitzen die theoretische Fähigkeit im nachfolgenden Praktikum Enzymoptimierung diese Verbesserungen methodisch umzusetzen.

Nach der Teilnahme am Seminar sind die Studierenden in der Lage, verschiedene bioinformatische Werkzeuge zum rationalen Enzymdesign einzusetzen und die Ergebnisse der erstellten informatischen Vorhersagen zu bewerten.

Lehr- und Lernmethoden:

Die Vorlesung wird als Ex-cathedra-Lehre durchgeführt, um den Studierenden alle notwendigen Grundlagen zu

vermitteln. Darüber hinaus erarbeiten die Studierenden einzelne Methoden und Verfahren selbständig, z.B. anhand

aktueller wissenschaftlicher Literatur, und stellen sich diese in einem Referat gegenseitig vor. Im Seminar werden die

Studierenden mit Hilfe eines Skriptes durch die einzelnen Schritte eines rationalen enzymtechnischen Ansatzes

geführt. Die Ergebnisse dieser Schritte werden in einem schriftlichen Bericht zusammengefasst, um die einzelnen

Schritte in einen größeren Zusammenhang zu stellen. Ein Seminar, in dem die Studierenden einerseits aktuelle Literatur zu Themen der Vorlesung präsentieren sowie in silico Methoden zum rationalen Enzymdesign anwenden und vertiefen, soll zum einen die in der Vorlesung vorgestellten Methoden und Vorgehensweisen zur Optimierung von Enzymen verinnerlichen und vertiefen.

Zum anderen bearbeiten die Studierenden im Seminar konkrete Problem- und Fragestellungen zu Themen des rationalen Enzymdesigns und trainieren und vertiefen anwendungsorientiertes Arbeiten mit Hilfe der vorgestellten Softwarepakete.

Die Folien von Vorlesung und den Seminarvorträgen werden nach der jeweiligen Veranstaltung online bereitgestellt.

Medienform:

PowerPoint, Folienskripte, wissenschaftliche Literatur

Vorlesung: PPT und Tafel

Seminar: PPT, Tafel und PC-gestützte Softwarepakete sowie Online-Verfahren am eigenen Rechner bzw. im Computerraum (CIP Pool).

Literatur:

Als Einführung empfiehlt sich:

“Directed Enzyme Evolution: Screening and Selection Methods” (Methods in Molecular Biology) und

“Directed Evolution Library Creation: Methods and Protocols” (Methods in Molecular Biology), beide Frances H. Arnold, George Georgiou (Hrsg.), Springer, Berlin;

“Protein Engineering Protocols” (Methods in Molecular

Biology), Katja M. Arndt und Kristian M. Muller (Hrsg.), Springer, Berlin.

Modulverantwortliche(r):

Prof. Volker Sieber

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Enzym Engineering (Vorlesung, 2 SWS)

Sieber V [L], Kolaitis G, Sieber V

Rationales Enzymdesign (Seminar, 1 SWS)

Sieber V [L], Kolaitis G, Steiger M

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2404: Einführung in die Kultivierung von Säugetierzellen | Introduction to Mammalian Cell Culture

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2022/23

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 75	Präsenzstunden: 75

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Das Modul setzt sich aus den Lehrveranstaltungen "Praktikum" und "Seminar" zusammen.

Die Prüfungsleistung der LV „Praktikum“ erfolgt anhand einer Laborleistung, die sich aus einem Testat (30 Minuten), einer Präsentation (10 Minuten) sowie der Bewertung der praktischen Arbeit zusammensetzt. Die Bewertungskriterien der praktischen Arbeit umfassen die Fortschritte bei den praktischen Fähigkeiten, Motivation und Kenntnisse über den Praktikumsablauf. Die Gewichtung der drei Teilnoten erfolgt 1:1:1.

Mit der erfolgreichen Ablage der Prüfungsteile weisen die Studierenden die Befähigung nach, das erlernte Wissen zu strukturieren und die wesentlichen Aspekte darzustellen. Sie sollen die erarbeiteten Informationen beschreiben, interpretieren, sinnvoll kombinieren und auf ähnliche Sachverhalte übertragen können. Das Manuskript zum Praktikum dient zur Vorbereitung für das Praktikum.

Zusätzlich zum Praktikum werden mit den Studierenden Seminare durchgeführt, in denen sie mittels Literatur praktische Themen der Kultivierung von Säugetierzellen erarbeiten und präsentieren müssen. Die Prüfungsleistung im Seminar umfasst eine Präsentation (15 Minuten).

Gewichtung Laborleistung:Präsentation = 6:4.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Bachelor-Abschluss in Biologie bzw. Molekulare Biotechnologie

Inhalt:

Im Rahmen des Praktikums werden Grundkenntnisse über die Isolierung, Charakterisierung und genetische Manipulierung von Säugetierzellen vermittelt. Inhalte sind u.a.: Steriles Arbeiten, Mikroskopie, Kulturbedingungen, Etablierung und Konservierung von Zelllinien und Primärkulturen, Bestimmung von Zellzahlen, Transfektionsmethoden, Isolierung und Expansion von Zellklonen, Anwendung und Detektierung von Markergenen.

Im Seminar werden insbesondere die Hintergründe und theoretischen Kenntnisse zu den durchgeführten Experimenten vermittelt. Im Rahmen des Praktikums werden grundlegende Methoden zu praktischen Arbeiten mit Säugetierzellen vermittelt. Im zugehörigen Seminar stellen die Studierenden relevante Literatur bezüglich Zellkultur vor.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an den Modulveranstaltungen besitzen die Studierenden das grundlegende theoretische Verständnis und Fachwissen für die Kultivierung und genetische Manipulierung von Säugetierzellen. Weiterhin haben sie grundlegende zellbiologische Arbeitstechniken erlernt und geübt. Sie verstehen zellbiologische Fragestellungen und Arbeitstechniken und können das erworbene Wissen auf vertiefte Fragestellungen anwenden.

Die Studierenden haben weiterhin Fähigkeiten zum Lösen von Problemen entwickelt, sowie Einblicke in die Zellbiologie und zellbiologische Problemen erworben.

Lehr- und Lernmethoden:

Veranstaltungsform/Lehrtechnik: Praktikum, Seminar

Lehrmethode im Praktikum: Anleitungsgespräche, Demonstrationen, Experimente, Partnerarbeit, Ergebnisbesprechungen.

Lehrmethode im Seminar: Vortrag

Lernaktivitäten: Studium von Skripten, -mitschrift, Praktikumsskript und Literatur; Üben von labortechnischen Fertigkeiten und zellbiologischen Arbeitstechniken; Zusammenarbeit mit Praktikumpartner; Anfertigung von Protokollen und Präsentationen.

Medienform:

Präsentationen mittels PowerPoint,

Praktikumsskript (Downloadmöglichkeit für Vorlesungsmaterial) Publikationen zu zellkulturspezifischen Themen

Literatur:

Es ist kein Lehrbuch verfügbar, das alle Inhalte dieses Moduls abdeckt.

Als Grundlage oder zur Ergänzung wird empfohlen:

Sabine Schmitz; Der Experimentator: Zellkultur;

R. Ian Freshney: Culture of Animal Cells: A Manual of Basic Technique

Modulverantwortliche(r):

Schusser, Benjamin; Prof. Dr.med.vet.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Einführung in die Kultivierung von Säugetierzellen (Zellkultur - Praktikum) (Praktikum, 3 SWS)

Bak A, Bauer B, Fischer K, Flisikowska T, Preisinger D, Winogrodzki T

Zellbiologische Fragestellungen (Zellkultur - Seminar) (Seminar, 2 SWS)

Fischer K

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

CH5147: Forschungspraktikum Zelluläre Biochemie | Research Project Cellular Biochemistry

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2013

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 240

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Unter Betreuung eines wiss. Mitarbeiters arbeiten die Studierenden für 6 Wochen (vollzeit) an einem eigenständigen Forschungsprojekt. Die Studierenden planen Experimente mit wiss. Fragestellung, werten diese aus und interpretieren die Ergebnisse als Grundlage für die Planung weiterführender Experimente. Das Forschungsprojekt wird in Form eines Laborjournals dokumentiert und in Form einer schriftlichen Ausarbeitung wiss. dargestellt. Die Forschungsergebnisse werden im Rahmen eines Vortrags präsentiert. Die Note ergibt sich anteilig aus einer Bewertung der praktischen Arbeit (50%), wiss. Kreativität (20%), schriftlicher Dokumentation (15%) und Vortrag (15%).

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Erforderlich sind: Gute theoretische Grundlagen in den Bereichen der Zellbiologie, Biochemie, Molekularbiologie und Proteinchemie; Praktische Kenntnisse in molekularbiologischen, mikrobiologischen, biochemischen, spektroskopischen und zellbiologischen Grundtechniken (z.B.: PCR, Klonierung, Chromatographie, Photometrie, Mikroskopie, etc.).

Inhalt:

Im Rahmen des Praktikums bearbeiten die Studierenden ein eigenständiges Teilprojekt eines aktuellen Forschungsvorhabens.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an den Modulveranstaltung sind die Studierenden in der Lage wissenschaftliche Experimente, fragestellungsorientiert zu planen, durchzuführen, auszuwerten und zu interpretieren. Sie erlernen ein breites Spektrum von molekularbiologischen,

biochemischen, proteinchemischen und zellbiologischen Methoden in Theorie und praktischer Anwendung. Die Studierenden lernen wiss. Abläufe zu verstehen und fragstellungsorientiert anzuwenden. Sie erlernen eigenständiges, praktisches Arbeiten innerhalb eines Forschungsteams. Die Studierenden sind in der Lage ihre Arbeiten in strukturierter Art und Weise zu dokumentieren und ein Laborjournal zu führen. Sie können ihre Ergebnisse in schriftlicher und mündlicher Form wissenschaftlich darstellen und diskutieren.

Lehr- und Lernmethoden:

"Veranstaltungsform/Lehrtechnik: Praktikum Lehrmethode: Praktikum, Anleitungsgespräche, Demonstrationen, Experimente, Ergebnisbesprechungen.

Lernaktivitäten: Studium von aktueller Forschungsliteratur; Planung von Experimenten; Üben von labortechnischen Fertigkeiten und Arbeitstechniken; Anfertigung von Laborjournalen; Anfertigungen von wiss. Ausarbeitungen; Anfertigung einer wiss. Präsentation (Vortrag)"

Medienform:

"Präsentationen mittels Powerpoint, Skript (Downloadmöglichkeit für Vorlesungsmaterial), Praktikumsskript"

Literatur:

Aktuelle Forschungsliteratur

Modulverantwortliche(r):

Buchner, Johannes; Prof. Dr. rer. nat. habil.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Forschungspraktikum Zelluläre Biochemie (CH5147) (Praktikum, 10 SWS)

Buchner J, Haslbeck M

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

LS20001: Forschungspraktikum Metabolic Programming | Research Internship Metabolic Programming

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2021/22

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 75	Präsenzstunden: 225

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Prüfungsleistung wird in Form einer Laborleistung erbracht.

Das anzufertigende wissenschaftliche Protokoll (Einleitung, Material und Methoden, Ergebnisse und Diskussion, Umfang etwa 30 Seiten) dient zur Überprüfung der Fähigkeit zur Beschreibung, Auswertung und Interpretation der im Praktikum durchgeführten Experimente zum Thema Metabolic Programming. Die im Praktikum durchgeführten und im Protokoll beschriebenen Experimente oder Datenanalysen sind darüber hinaus in Form eines Vortrags (Präsentation im Umfang von 20 min) in der Arbeitsgruppe des betreuenden Dozenten vorzustellen, so dass auch die Fähigkeit zur mündlichen Darstellung der wissenschaftlichen Arbeit und die Befähigung zur wissenschaftlich, kritischen Diskussion über das schriftlich Formulierte hinaus überprüft werden kann. Für die gesamte Leistung (Praktische Umsetzung und Anwendung der erworbenen Labortechniken, Protokoll von etwa 30 Seiten, Vortrag von 20 min; gewertet im Verhältnis 2:2:1) wird eine Note vergeben.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundkenntnisse der Molekularbiologie, Zellbiologie und Genetik sind erwünscht.

Inhalt:

Das Forschungspraktikum umfasst ca. 6 Wochen Labortätigkeit. Das Praktikum wird am Lehrstuhl Metabolic Programming am Standort Freising-Weihenstephan durchgeführt. Die Aufgabenstellung für das Praktikum orientiert sich an den aktuellen Forschungsschwerpunkten der Dozenten zu den Themen Genregulation, Metabolismus, Inflammation und Altern. Im Fokus der Arbeiten stehen dabei Nukleare Rezeptoren als Ligand-gesteuerte Transkriptionsfaktoren und ihre physiologische, medizinische sowie pharmakologische Relevanz. Insbesondere werden dabei mittels

molekularbiologischer Methoden zelluläre Transkriptionsvorgänge untersucht, die die Aktivität von Transkriptionsfaktoren modulieren. Diese reichen von zelltypspezifischer und differentieller Rekrutierung von Cofaktoren über die Expression regulatorischer Transkripte, bis hin zu epigenetischen Modifikationen von Histonen und DNA. Es werden neue Regulationsmechanismen identifiziert und ihre Relevanz in der Transkription und Physiologie untersucht. Dieses Praktikum gibt den Studierenden einen ersten tieferen Einblick in ein Forschungsgebiet, das verschiedene Aspekte der Humangenetik, Humanbiologie, Zellbiologie und Molekularbiologie verknüpft. Die Studierenden arbeiten im Kontext der Arbeitsgruppe mit verschiedenen Methoden, wie zum Beispiel Klonierung, heterologe Expression von Genen, Protein-DNA und Protein-Protein Interaktions-Analysen wie ChIP, Reportergen-Analysen, CoIP, NGS, qPCR, Zellkultur, sowie bioinformatische Datenanalysen. Des Weiteren werden Arbeiten mit dem Modellorganismus *C. elegans* angeboten (u.a. Gen-Knockdown mit RNA interference, Lebensspann- und Alterungs-Analyse, physiologische und metabolische Tests, qPCR, Fluoreszenz-Mikroskopie). Das Praktikum kann vorzugsweise auch zur Vorbereitung einer Abschlussarbeit belegt werden.

Lernergebnisse:

Nach der erfolgreichen Teilnahme am Forschungspraktikum Metabolic Programming sind die Studierenden in der Lage

- aktuelle Forschungsthemen, welche sich mit der Analyse molekularer Mechanismen der Genregulation beschäftigen, zu analysieren
- selbständig zu einfachen Forschungsfragen im Feld der Hormonrezeptoren experimentelle Strategien zu entwickeln
- ausgewählte experimentelle Labor-Methoden der Fachgebiete (Human-)Genetik, Humanbiologie, Zellbiologie und Molekularbiologie praktisch anzuwenden
- Datenanalysen mit hoher Präzision und Korrektheit zu handhaben und zur Evaluation von Forschungsergebnissen anzuwenden
- die Ergebnisse der im Labor durchgeführten Experimente und Datenanalysen sachgerecht zu präsentieren und zu diskutieren
- die erlernten Fähigkeiten und Techniken selbstständig zu übertragen und anzuwenden und anfallende neue Daten zu analysieren und zu evaluieren

Lehr- und Lernmethoden:

Das Laborpraktikum setzt sich aus drei Phasen mit theoretischen und praktischen Aspekten zusammen: Phase 1: Theoretische Planung und Entwicklung eines wissenschaftlichen Projekts, Phase 2: Praktische Umsetzung des in Phase 1 entwickelten Projekts, Phase 3: Verfassen eines wissenschaftlichen Berichts über das Forschungsprojekt. Im Labor lernen die Studierenden durch gezieltes Training ein wissenschaftliches Problem aus der Ernährungswissenschaft, Endokrinologie bzw. Metabolismus zu erkennen und zu spezifizieren. Das Laborpraktikum findet in den Räumlichkeiten des Lehrstuhls Metabolic Programming statt und ist eng mit der aktuell durchgeführten Forschung verknüpft. Die engmaschige Betreuung des Studierenden wird von erfahrenen Wissenschaftlern/Wissenschaftlerinnen übernommen. Der Studierende dokumentiert die Forschungsarbeiten in einem Laborbuch, wobei insbesondere die detaillierte Darstellung der verwendeten Methoden und die Erhebung und Analyse der Daten im Fokus steht. Mindestens einmal wöchentlich berichtet der Studierende seinem Betreuer über den Stand

des Forschungsprojekts. Am Ende des Laborpraktikums fasst der Studierende die Ziele seines Forschungsprojekts und die Hauptergebnisse in einer 20-minütigen PowerPoint-Präsentation vor den Lehrstuhl-Mitarbeitern zusammen. In diesem Rahmen werden die erzielten Ergebnisse diskutiert und die zukünftige Weiterführung des Forschungsprojekts geplant.

Medienform:

Vortrag: Präsentationssoftware. Protokoll: Textverarbeitungsdatei.

Literatur:

Aktuelle Fachliteratur wird vom Betreuer des Praktikums zur Verfügung gestellt.

Modulverantwortliche(r):

Uhlenhaut, Nina Henriette, Prof. Dr. rer. nat. henriette.uhlenhaut@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Forschungspraktikum Metabolic Programming für Biologen (Forschungspraktikum, 15 SWS)

Uhlenhaut N [L], Greulich F, Spanier B, Strickland B

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

MW1994: Forschungspraktikum Systembiotechnologie | Research Internship Systems Biotechnology [FpSysBio]

Anwendung von Methoden und Verfahren der Systembiologie auf biotechnologische Fragestellungen

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2016/17

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 50	Präsenzstunden: 250

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Prüfungsleistung wird in Form einer Laborleistung erbracht, die Versuche und Messungen beinhalten mit dem Ziel der Durchführung, Auswertung und Erkenntnisgewinnung.

Die Note setzt sich aus drei Teilaspekten zusammen: - Allgemeine Bewertung (Zusammenarbeit mit dem Betreuer, Selbstständiges Arbeiten, Zuverlässigkeit, Protokollführung) 33%,

- Fachliche Bewertung (Literaturstudien, Logische Strukturierung, Schriftlicher Ausdruck, Darstellung des Wesentlichen, wissenschaftliche Durchdringung, Originalität, Bewertung der Ergebnisse) 40% und

- Praktische Fähigkeit (Technisches Verständnis, Handwerkliches Geschick, Zügigkeit der Durchführung, Ordnung am Messplatz, Umgang mit Sicherheitsrichtlinien) 27%.

Zum Bestehen der Prüfung muss ein kurzes Protokoll über die Arbeit angefertigt werden, welches aber nicht in die Note mit eingeht.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Voraussetzungen für die erfolgreiche Teilnahme sind molekularbiologische und mathematische Kenntnisse wie sie in Bachelorstudiengängen an wissenschaftlichen Hochschulen vermittelt werden.

Inhalt:

Die Systembiologie hat sich in den letzten Jahren als interdisziplinäres Forschungsfeld etabliert und kombiniert dabei mathematisch/theoretische Ansätze mit experimentellen Methoden. Neben der Verbesserung des biotechnologischen Gesamtprozesses steht vor

allem das verbesserte Verständnis der in einer Zelle ablaufenden Vorgänge im Mittelpunkt der Forschungsarbeiten. Hierfür werden biotechnologisch interessante Mikroorganismen mit gängigen molekularbiologischen, sowie prozesstechnischen Ansätzen analysiert. Bestandteile sind die Beschreibung der Vorgänge und die jeweiligen theoretischen Grundlagen inkl. Literaturstudium, die Vorbereitung und praktische Durchführung, ggf. notwendige Berechnungen, ihre Dokumentation und Auswertung sowie die Deutung der Ergebnisse hinsichtlich der zu erarbeitenden Erkenntnisse.

Lernergebnisse:

Die Studierenden können molekularbiologische und/oder modellbasierte Herangehensweisen der Biotechnologie mit starker Fokussierung auf bioprozesstechnische, biotechnologische und systembiologische Problemstellungen umsetzen. Die erlernten Methoden sind projektspezifisch, beinhalten aber in der Regel neben Klonierungsarbeiten auch biochemische Nachweismethoden, Analytik, Proteinexpression, sowie die Untersuchung und Auswertung zellulärer Prozesse und Signalwege. Der Studierende erlernt Versuche zu analysieren, durchzuführen und zu bewerten.

Lehr- und Lernmethoden:

Die Inhalte des Moduls werden in Zusammenarbeit mit einem Betreuer vor allem praktisch vermittelt. Die Studierenden erhalten die Möglichkeit ihnen gestellte Forschungsfragen zum großen Teil selbstständig zu bearbeiten. Die Versuche werden gemeinsam mit dem Betreuer vorbereitet und die Ergebnisse diskutiert.

Medienform:

Eins-zu-eins Betreuung, hands-on Erfahrung an Geräten wie HPLC, Plate reader, Cell-Counter, Äkta, Electrophoresis and Blotting Anlagen, etc

Literatur:

Wichtige Publikationen zum Thema werden bereitgestellt. Die Buchreihe 'Der Experimentator' (Springerverlag) wird als begleitende Literatur empfohlen.

Modulverantwortliche(r):

Kremling, Andreas; Prof. Dr.-Ing.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ0513: Forschungspraktikum Zellbiologie | Research Project Cell Biology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2023

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 150	Präsenzstunden: 150

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Prüfungsleistung entspricht einer Laborleistung.

Die Planung und Durchführung der Laborexperimente bilden die Grundlage zur Erlangung der fachlichen Kompetenz. Die Studierenden zeigen anhand einer Eingangs- und einer Abschlusspräsentation (jeweils etwa 20 min) sowie eines zusammenfassenden Praktikumsberichtes, dass Sie in der Lage sind, die wesentlichen Aspekte des von ihnen bearbeiteten Forschungsprojektes zum Thema Tumorzellbiologie strukturiert und reflektiert darzustellen. Die Gesamtnote errechnet sich aus der Abschlusspräsentation (15%), dem Praktikumsbericht (25%) und der praktischen Laborleistung (60%) mit wesentlichen Kriterien des wissenschaftlichen Arbeitens, wie z.B. Organisation von Arbeitsabläufen, Nachvollziehbarkeit der Aufzeichnungen, Grad des selbständigen Arbeitens etc.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Abgeschlossenes BSc-Studium in den Biowissenschaften.

Inhalt:

In diesem Forschungspraktikum werden einzelne Aspekte aktueller Forschungsprojekte bearbeitet. Die Themen werden auf aktuelle experimentelle Fragestellungen abgestimmt. Methodisch stehen Techniken zur Aufklärung oder Nutzung der Signaltransduktion, primär in humanen Zellkulturmodellen im Vordergrund.

Beispiele wären:

- Etablierung von Tumorzelllinien (Genome editing, Reporter etc)
- Tumorsphäroid-Modelle im Live cell imaging
- Untersuchung der Zell-Wirkstoff-Interaktion

Methodisch:

Zellkulturtechnologie, molekularbiologische und proteinbiochemische Methoden aus aktuellen Fragestellungen, welche am Lehrstuhl bearbeitet werden.

Lernergebnisse:

Nach Teilnahme an der Modulveranstaltung sind die Studierenden in der Lage, experimentelle Lösungen für definierte, zellbiologische Fragestellungen zu schaffen. Die Studierenden erlangen hierbei ein vertieftes Verständnis, wie Ergebnisse vor dem experimentellen Hintergrund zu werten sind. Neben methodischen Fähigkeiten, primär in Zellkulturtechnologie und Molekularbiologie, werden selbständiges agieren und eigenverantwortliche Entscheidung gefördert.

Lehr- und Lernmethoden:

Lehrtechnik: Praktikum; Lernaktivitäten: Bearbeiten von zellbiologischen Fragestellungen und deren Lösungsfindung; Üben von labortechnischen Fertigkeiten; Konstruktives diskutieren und kritisieren eigener Experimente; Lehrmethode: Fragend-entwickelnde Methode

Medienform:

Skriptum

Literatur:

Einführende Literatur wird zum jeweiligen Praktikumsthema als Ausgangspunkt für eigene Recherchen der aktuellsten Literatur zur Verfügung gestellt.

Modulverantwortliche(r):

Küster, Bernhard, Prof. Dr. kuster@tum.de Kramer, Karl, PD Dr. agr. karl.kramer@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Forschungspraktikum Zellbiologie (Forschungspraktikum, 10 SWS)

Küster B [L], Kramer K

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2172: Forschungspraktikum Funktionelle Proteomanalyse | Functional Proteomics

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2023

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 150	Präsenzstunden: 150

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Prüfungsleistung wird anhand der Laborleistung erbracht.

Die Durchführung der laborpraktischen Experimentalarbeit fließt mit einem Anteil von 60% in die Benotung ein. Die Studierenden zeigen zudem anhand eines zusammenfassenden Protokolls und 1-2 Präsentationen (20 min), dass sie in der Lage sind, die wesentlichen Aspekte der Versuche strukturiert und reflektiert darzustellen. Die Bewertung der Präsentation und des Berichts fließen mit 15% und 25% in die Benotung der Laborleistung ein.

Wiederholungsmöglichkeit:

Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

BSc Abschluss ist erforderlich.

Besuch der VS Proteomics - analytische Grundlagen und biomedizinische Anwendungen wird empfohlen.

Inhalt:

Forschungspraktikum mit wechselnden, aktuellen Themen aus dem Bereich des LS fuer Proteomik und Bioanalytik. Typische Bereiche umfassen:

- a) Proteinkartierung von Zelllinien und Geweben
- b) Protein-Wirkstoff-Interaktionen
- c) Analyse post-translationaler Modifikationen

Methodisch:

Zellkulturtechnologie, proteinbiochemische Methoden, Massenspektrometrie, Bioinformatik mit wechselnden, aktuellen Themen aus dem Bereich des LS fuer Proteomik und Bioanalytik.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an der Modulveranstaltung sind die Studierenden in der Lage, experimentelle Lösungen für definierte, biologische und technische Fragestellungen aus dem Bereich von a) Proteinkartierung von Zelllinien und Geweben, b) Protein-Wirkstoff-Interaktionen oder c) Analyse post-translationaler Modifikationen zu schaffen. Die Studierenden erlangen hierbei ein vertieftes Verständnis, wie Ergebnisse vor dem experimentellen Hintergrund zu werten sind.

Lehr- und Lernmethoden:

Lehrtechnik: Praktikum; Lernaktivitäten: Bearbeiten von proteomischen Fragestellungen und deren Lösungsfindung; Üben von labortechnischen Fertigkeiten; Konstruktives diskutieren und kritisieren eigener Experimente; Lehrmethode: Fragend-entwickelnde Methode

Medienform:

Experimentelle Protokolle

Literatur:

Einführende Literatur wird zum jeweiligen Praktikumsthema als Ausgangspunkt für eigene Recherchen der aktuellsten Literatur zur Verfügung gestellt.

Modulverantwortliche(r):

Küster, Bernhard, Prof. Dr. kuster@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Funktionelle Proteomanalyse (Praktikum, 10 SWS)

Küster B [L], Küster B, Ludwig C, Schneider A, The M, Wilhelm S

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2231: Forschungspraktikum Proteinbiochemie | Advanced Laboratory Course "Protein Biochemistry"

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2022/23

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 20	Präsenzstunden: 280

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Prüfungsleistung wird als Laborleistung erbracht. Im Verlauf des achtwöchigen praktischen Teils zeigen die Studierenden, dass sie übliche laborpraktische und handwerkliche Fertigkeiten einschließlich theoretischer Vorbereitung, Fehlerbehandlung, analytischem Denken und Selbstorganisation erlangt haben.

Integraler Bestandteil der Laborleistung sind das Führen eines Laborjournals nach guter wissenschaftlicher Praxis und die Erstellung eines zusammenfassenden Protokolls. Dieses Protokoll dient dem Nachweis der wissenschaftlichen Darstellung von Laborergebnissen und gliedert sich in eine Einleitung, die Beschreibung der Methoden sowie der erzielten Ergebnisse, inklusive deren Interpretation und Fehleranalyse, sowie eine Diskussion der erzielten Ergebnisse im wissenschaftlichen Kontext. Vorbereitungs- und Ergebnisbesprechungen und eine abschließende, zusammenfassende Präsentation (Vortrag, ca. 20 min) des Forschungsprojekts zeigen, dass die Studierenden die bearbeitete Thematik und die eingesetzten Methoden verstehen, die erzielten Ergebnisse korrekt darstellen, interpretieren, Arbeitshypothesen erstellen und weiterführende Experimente ableiten können.

In die Gesamtbenotung der Laborleistung geht das Protokoll und der Vortrag zu je 25% und die laborpraktische Arbeit zu 50% ein (die praktische Versuchsdurchführung wird nach qualitativen Kriterien bewertet, z.B. Qualität der Messergebnisse/Daten, Planung, Durchführung und Interpretation der Experimente, Fehleranalyse, Fähigkeiten der Sozialkompetenz, Teamfähigkeit, Motivation, Selbstorganisation, Zuverlässigkeit, Selbstständigkeit).

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Vorausgesetzt werden Grundkenntnisse der Biochemie auf Bachelor-Niveau. Das erforderliche Methodenspektrum richtet sich ansonsten nach dem jeweiligen Forschungsprojekt.

Inhalt:

Das Modul umfasst ein Forschungspraktikum, in dem ein aktuelles Projekt aus den Forschungsthemen des Lehrstuhls im Bereich der Proteinbiochemie (gentechnische Proteinproduktion, Proteinreinigung, spektroskopische Analytik, funktionelle Untersuchungen hinsichtlich Ligandenbindung oder Enzymaktivität) mit modernen molekularbiologischen und proteinchemischen Arbeitstechniken behandelt wird. Die weitgehend eigenständige Bearbeitung eines Forschungsprojektes führt zu vertieften Einblicken in die theoretischen und praktischen Grundlagen sowie die Arbeitsweise in einem proteinbiochemisch orientierten Forschungslabor.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme am Modul sind die Studierenden in der Lage, wissenschaftliche Experimente fragestellungsorientiert zu planen, durchzuführen, auszuwerten und zu interpretieren. Sie können ein breites Spektrum von molekularbiologischen und proteinbiochemischen Methoden theoretisch verstehen, beschreiben und praktisch anwenden. Sie sind fähig, sich und ihre Tätigkeiten innerhalb eines biochemisch arbeitenden Forschungsteams zu integrieren sowie ihre Arbeiten in strukturierter Art und Weise zu dokumentieren und diese in schriftlicher und mündlicher Form kritisch zu bewerten und zu diskutieren.

Lehr- und Lernmethoden:

Das Modul besteht aus einem Forschungspraktikum (10 SWS). Die Studierenden bekommen vom Lehrstuhlinhaber unter Berücksichtigung ihrer spezifischen Interessen ein fachlich passendes Thema aus den aktuellen Forschungsprojekten des Lehrstuhls zugewiesen.

Unter Anleitung eines wissenschaftlichen Mitarbeiters arbeiten die Studierenden selbstständig für 8 Wochen (ganztags, ca. 35 Stunden pro Woche) an einem eigenständigen Forschungsprojekt. Die Studierenden planen unter Anleitung Experimente mit wissenschaftlicher Fragestellung, führen diese in der Praxis aus, bewerten und interpretieren ihre Ergebnisse als Grundlage für die Planung weiterführender Experimente. Vorbereitungs- und Ergebnisbesprechungen dienen zur Klärung von offenen Fragen und der Diskussion weiterführender Zusammenhänge.

Das zu erlernende Methodenspektrum richtet sich nach dem jeweiligen Forschungsprojekt.

Das Forschungsprojekt wird in einem Laborjournal dokumentiert und in Form einer schriftlichen Ausarbeitung (Protokoll), die spätestens 4 Wochen nach Ende der laborpraktischen Arbeiten abzugeben ist, zusammengefasst dargestellt. Die Forschungsergebnisse werden im Rahmen eines Vortrags (20 min) vor der Arbeitsgruppe des Lehrstuhls präsentiert und diskutiert. Im Rahmen der Ausarbeitung und des Vortrags werden die Studierenden zum Studium der Literatur und der inhaltlichen Auseinandersetzung mit der Forschungsthematik angeregt.

Medienform:

Diskussion, Fachliteratur, Lehrbücher, Internet- und Literaturrecherche, digitale Präsentation.

Literatur:

Geeignete Literatur wird vom Betreuer des Forschungspraktikums bekannt gegeben.

Modulverantwortliche(r):

Skerra, Arne, Prof. Dr. rer. nat. habil. skerra@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Forschungspraktikum Proteinbiochemie (Forschungspraktikum, 20 SWS)

Skerra A [L], Schlapschy M, Skerra A

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2252: Forschungspraktikum Peptidchemie und -biochemie | Practical Course in Peptidchemistry and -biochemistry

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2023

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 30	Präsenzstunden: 270

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Prüfungsleistung entspricht der Laborleistung.

Diese setzt sich aus den folgenden drei Teilprüfungen zusammen:

- 1) Bewertung des schriftlichen Ergebnisberichts (Protokolls - mit 15% der Gesamtnote), das von den Studierenden am Ende des Praktikums zusammengefasst wird. Damit weisen die Studierenden nach, dass sie in der Lage sind, die gewonnen Ergebnisse richtig zu protokollieren, auszuwerten, zu analysieren, zu interpretieren und diese in fachlichen Zusammenhang zu stellen.
- 2) Bewertung eines Vortrags (30 min – 15% der Gesamtnote), den die Studierenden vor der Arbeitsgruppe am Ende des Praktikums halten. Dadurch zeigen die Studierenden, dass sie den Inhalt des Forschungspraktikums verständlich aufbereiten und vermitteln können und in der Lage sind, Rückfragen fachlich qualifiziert zu beantworten.
- 3) Bewertung der Arbeitsleistung im Labor (70% der Gesamtnote). Bei der Bewertung der praktischen Leistung werden die theoretischen und praktischen Fähigkeiten des Studierenden bewertet. Dabei weisen die Studierenden nach, dass sie Versuche aus dem Bereich der Peptidchemie/-biochemie aufbauen, durchführen und auswerten können. Auch weisen sie nach, dass sie die theoretischen Hintergrund bzw. Zusammenhänge mit den Versuchen verstehen und umsetzen können. Weiterhin präsentieren und diskutieren die Studierenden die Ergebnisse ihrer Arbeit und relevanter aktueller Literaturarbeiten in den Seminaren; diese Leistungen fließen entsprechend in die oben ausgeführte Bewertung ein.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundkenntnisse Organische Chemie und Biochemie erforderlich; Teilnahme an MSc-Vorlesung "Chemische Peptid und Proteinsynthese" und MSc-Seminar „Prinzipien der Peptid-/ Proteinsynthese und Peptide in Biomedizin und Proteinmissfaltungskrankheiten" empfohlen.

Inhalt:

6-wöchiges Forschungspraktikum in einem aktuellen Forschungsprojekt der Arbeitsgruppe im Gebiet der Peptidsynthese und Struktur-Aktivitätsbeziehungen von biologisch-aktiven Peptiden. Die Studierenden arbeiten experimentell unter Aufsicht in der Arbeitsgruppe. Die Arbeiten beinhalten Peptidsynthese, Peptidreinigung und die biochemische/biophysikalische Charakterisierung der synthetischen Peptide und ihrer Strukturaktivitätsbeziehungen mittels moderner Methoden der Chemie/Biochemie/Biophysik wie Festphasenpeptidsynthese, HPLC, MALDI-MS, UV-/Circulardichroismus-/Fluoreszenzspektroskopie.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an diesem Modul besitzen die Studierenden das grundlegende Verständnis über Methoden der Peptidsynthese und der Struktur-Aktivitätsbeziehungsuntersuchungen von Peptiden. Sie haben Arbeitstechniken der Peptidsynthese, Peptidreinigung und ihrer biochemischen-biophysikalischen Charakterisierung (z.B. im Bezug auf Sequenz/Reinheit, Konformation, Wechselwirkungen, Funktion) erlernt und geübt und sind in der Lage die Ergebnisse ihrer Forschungsarbeit richtig zu protokollieren, auszuwerten, zu interpretieren, kritisch zu hinterfragen, zu diskutieren und zu präsentieren.

Lehr- und Lernmethoden:

Anleitungsgespräche, Demonstrationen, Experimente, Partnerarbeit, Literaturarbeit, Datenanalyse/ Ergebnisbesprechungen, Ergebnispräsentationen, Üben von labortechnischen Fertigkeiten und Arbeitstechniken, Anfertigung von Protokollen.

Medienform:

Experimentelle Protokolle und wissenschaftliche Fachartikel

Literatur:

Einführende Fachliteratur zur jeweiligen Thematik und Methoden wird zur Verfügung gestellt.

Modulverantwortliche(r):

Kapurniotu, Aphrodite; Prof. Dr. rer. nat.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Protein-Protein Wechselwirkungen (Seminar, 2 SWS)

Kapurniotu A

Peptiddesign und Mechanismen der Proteinaggregation und Zelldegeneration (Seminar, 1 SWS)

Kapurniotu A

Peptidchemie und -biochemie (Praktikum, 16 SWS)

Kapurniotu A, Calzi A, Dalla Volta B, Naltsas D, Wunderlich H

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2441: Forschungspraktikum Chemie der Biopolymere | Research Project Biopolymer Chemistry

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2012

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 150	Präsenzstunden: 150

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Modulprüfung besteht aus zwei Teilen. Einem schriftlichen Projektbericht als Zusammenfassung der wissenschaftlichen Ergebnisse und einer mündlich vorgetragenen Präsentation vor der Arbeitsgruppe (20 min Redezeit + 10 min Diskussion).

Die schriftliche Arbeit kann in deutscher oder englischer Sprache abgefasst werden. Die Präsentation ist in Englisch zu halten. Beide Prüfungsteile werden bewertet und gehen zu je 50% in die Gesamtbeurteilung ein.

In der schriftlichen Zusammenfassung müssen die Studierenden zeigen, dass sie die Ergebnisse ihrer Experimente so aufarbeiten können, dass sie einem wissenschaftlichen Fachpublikum vorgelegt werden können. Hierbei müssen die Studierenden insbesondere die Grundlagen ihrer Experimente darlegen, den Erkenntnisstand zu Beginn ihrer Arbeiten zusammenfassen, die Themenstellung nennen, die Ergebnisse ihrer Arbeiten auswerten und ihre Ergebnisse im Lichte des Standes der internationalen Forschung diskutieren.

Im Vortrag zeigen die Studenten, dass sie in der Lage sind vor einem wissenschaftlichen Fachpublikum das Ergebnis ihrer Experimente klar und verständlich innerhalb eines festgesetzten Zeitrahmens darzulegen.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Aufgrund der Anforderungen an den Kenntnisstand der Studierenden kommen für dieses Modul nur Studierende aus dem Masterstudium oder aus dem 5. und 6. Semester des Bachelorstudiums in Frage. Die Studierende sollten einen Wissenstand erbringen, der demjenigen eines Absolventen der Module Biochemie I + II sowie Zellbiologie entspricht.

Der Besuch der Vorlesung „Proteintechnologie: Membranen und Membranproteine“ und des „Kompaktkurses Membranen und Membranproteine“ wird empfohlen, ist aber keine zwingende Voraussetzung für dieses Modul.

Inhalt:

Den Studierenden wird ermöglicht einen Teilbereich eines wissenschaftlichen Forschungsprojekts unter der Anleitung eines unserer Mitarbeiter eigenständig durchzuführen. Die jeweiligen Inhalte richten sich nach dem jeweils aktuellen Forschungsstand aktueller Forschungsvorhaben des Lehrstuhls. Hierbei stehen insbesondere die Funktionen der Transmembransegmente von Membranproteinen im Zentrum unseres Interesses. Besonders die Rolle einzelner Aminosäuren in Transmembransegmenten im Hinblick auf: Interaktion von Transmembransegmenten, proteolytischer Spaltbarkeit, struktureller Flexibilität, Interaktion mit benachbarten Lipidmolekülen wird von uns untersucht und kann Grundlage der Versuche in diesem Praktikum sein. Die zur Analyse dieser Zusammenhänge angewandten Technologien reichen von der Klonierung von Vektoren für screening-Systeme, über die Expression und Reinigung von Membranproteinen, bis hin zur massenspektrometrischen Analyse spezieller Peptide oder der Durchführung computergestützter Molekulardynamiksimulationen.

Jedes dieser Teilgebiet kann Grundlage dieses Praktikums sein. Die Studierenden arbeiten in dieser Zeit an den Forschungsgeräten des Arbeitskreises, wie z. B. dem ESI-TOF Massenspektrometer, dem MALDI-TOF Massenspektrometer oder dem CD-Spektrometer. Die Handhabung dieser Geräte setzt eine intensive Einarbeitung durch unsere Mitarbeiter voraus, wodurch für diese eine besonders zeitintensive Betreuung nötig wird.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an diesem Modul sind die Studierenden in der Lage, nach einer erhaltenen Einweisung einen Teilbereich eines Forschungsvorhabens selbständig zu bearbeiten. Hierbei werden Sie Ihre Ergebnisse analysieren und bewerten. Die Studierenden werden in der Lage sein die Planung weiterer Experimente vorzunehmen und sie in den Kontext anderer Forschungsarbeiten des Lehrstuhls einzureihen. Sie werden gelernt haben Fehler bei Experimenten selbständig zu erkennen und eventuelle Fehler in der Versuchsplanung zu benennen und zu beheben. Sie werden ganze Messreihen selbständig aufgenommen, statistisch ausgewertet und inhaltlich zusammengefasst haben. Sie werden in der Lage sein über die durchgeführten Versuchsreihen einen schriftlichen Bericht zu verfassen und die Daten im Hinblick auf internationale Forschungsergebnisse zu diskutieren.

Lehr- und Lernmethoden:

Das Modul ist als Blockpraktikum konzipiert. Hierbei wird zunächst mit den Studierenden in einem Anleitungsgespräch die zeitliche Planung der Experimente besprochen und auf die zugrundeliegenden Prinzipien eingegangen. Die Studierenden führen Literaturstudien zum Thema ihres Praktikums durch, um sich über die Hintergründe zu informieren. Die Durchführung des Praktikums findet in den Forschungslabors des Lehrstuhls statt, wobei die Studierenden von einem unserer Mitarbeiter während des gesamten Praktikumsverlaufs intensiv betreut werden. Dieser besonders intensive Betreuungsaufwand ist nötig, da die Studierenden teilweise mit

gefährlichen Substanzen hantieren und an extrem teuren Forschungsgeräten arbeiten. Nachdem den Studierenden zu Beginn der Ablauf der Experimente gezeigt wurde, werden sie die folgenden Versuche völlig eigenständig durchführen. Auch die zeitliche Planung der Versuche werden die Studierenden eigenständig vornehmen. Datenanalysen und Ergebnisbesprechungen finden während des Praktikums mehrfach statt. Eine Ergebnispräsentation vor den Mitgliedern des Arbeitskreises findet am Ende des Praktikums statt.

Medienform:

Wissenschaftliche Primärliteratur. Sowohl während der Vorbereitung zu diesem Praktikum, als auch währenddessen stehen den Studierenden die vom Lehrstuhl aus zugänglichen Möglichkeiten der Beschaffung von wissenschaftlicher Primärliteratur in vollem Umfang zur Verfügung.

Literatur:

Wissenschaftliche Fachartikel zur Thematik und Methodik des jeweiligen Projekts.

Modulverantwortliche(r):

Langosch, Dieter; Prof. Dr. rer. nat. habil.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Forschungspraktikum: Chemie der Biopolymere (Forschungspraktikum, 10 SWS)

Schmidt F, Ortner M

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2442: Fortschritte in der Membranproteinbiochemie | Progress in Membrane Protein Biochemistry

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2011

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Zweisemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 4	Gesamtstunden: 120	Eigenstudiums- stunden: 30	Präsenzstunden: 90

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Prüfungsdauer (in min.): 2 x 60 min mündlich.

In diesem Modul halten die Studierenden zwei jeweils einstündige Seminarvorträge zu aktuellen Themen aus dem Bereich der Membran- oder Membranproteinforschung. Beide Vorträge werden bewertet und zu einer Gesamtnote gemittelt. Die Anwesenheit bei allen Terminen der Lehrveranstaltung wird vorausgesetzt.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Hauptfach Biochemie im Masterstudium

Inhalt:

Es werden neueste Forschungsergebnisse aus der eigenen Arbeitsgruppe vorgestellt und mit den Ergebnissen anderer Forschergruppen korreliert. Es werden Fachartikel aus der Primärliteratur präsentiert und deren kritisch beurteilt.

Lernergebnisse:

Nach dem absolvieren dieses Moduls haben die Studierenden die Kompetenz erworben neueste wissenschaftliche Arbeiten auf dem Gebiet der Membran- und Membranproteinforschung inhaltlich nachzuvollziehen und zu bewerten. Sie haben gelernt Forschungsergebnisse auf deren Plausibilität zu hinterfragen, auf mögliche Überinterpretationen hinzuweisen und eventuell nötige Kontrollexperimente zu reklamieren.

Lehr- und Lernmethoden:

Lehrtechnik: Seminare, Forschungsseminare, Projekte

Erarbeiten kritischer Zusammenfassungen aus wissenschaftlicher Primärliteratur;
Anleitungsgespräche.

Lernaktivitäten: Relevante Materialrecherche, Studium von Literatur, Zusammenfassen von Dokumenten, Produktion von Berichten / Hausarbeiten, Vorbereiten und Durchführen von Präsentationen, Konstruktives Kritisieren eigener Arbeit, Konstruktives Kritisieren der Arbeit anderer, Kritik produktiv umsetzen, Einhalten von Fristen

Lehrmethoden: Präsentation, Vortrag, Einzelarbeit, Referate

Medienform:

wissenschaftliche Fachartikel, PowerPoint Präsentationen

Literatur:

wissenschaftliche Primärliteratur

Modulverantwortliche(r):

Dieter Langosch (langosch@tum.de)

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2546: Forschungspraktikum Biotechnologie der Naturstoffe | Research Project Biotechnology of Natural Products

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2022/23

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 150	Präsenzstunden: 150

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die benotete Laborleistung umfasst die Erstellung eines Protokolls (50% der Benotung) und die Bewertung der praktischen Tätigkeit (50% der Benotung). Im mindestens 20-seitigen Protokoll weisen die Studierenden nach, dass sie in der Lage sind die analytischen, biochemischen und molekularbiologischen Fragestellungen zu verstehen und dadurch die gewonnen Ergebnisse in strukturierter und verständlicher Weise wissenschaftlich korrekt darzustellen und zu interpretieren. Die Benotung der praktischen Tätigkeit umfasst folgende Kriterien: Planung der Experimente, Fachwissen, Arbeitsweise, Effizienz, Belastbarkeit, Auffassungsgabe, Zuverlässigkeit, Selbständigkeit, Flexibilität, Engagement.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester / Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Zur Durchführung des Praktikums sind Kenntnisse in analytischer, anorganischer und organischer Chemie sowie Biochemie und Molekularbiologie erforderlich.

Inhalt:

Isolierung von Metaboliten, Proteinen, RNA oder DNA; Klonierung von Genen, Herstellung verschiedener Konstrukte und Transformationen für heterologe Expression oder RNAi, Agroinfiltration, Affinitätschromatographie, Expressionsanalysen, Biotransformationen, Proteinreinigung, PCR, qPCR, GC-MS, LC-MS

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an den Modulveranstaltungen sind die Studierenden in der Lage, experimentelle Arbeiten selbständig zu planen und durchzuführen. Sie können an den Analysegeräten selbständig arbeiten und dadurch analytische, biochemische oder

molekularbiologische Fragestellungen wie beispielsweise die Bestimmung von pflanzlichen Metaboliten, die Quantifizierung von Allergenen oder die Optimierung von mikrobiellen Wirtsorganismen zur Produktion von Glukosiden lösen. Darüber hinaus können sie beim Auftreten von Probleme eine systematische Fehlersuche einleiten und vorhandene Synergieeffekte im Team nutzen.

Lehr- und Lernmethoden:

Die Inhalte werden im Praktikum mittels Anleitungsgespräche, Demonstrationen, Experimente, Partnerarbeit und Ergebnisbesprechungen vermittelt. Zur Vor- und Nachbereitung stehen den Studierenden die Vorlesungsskripte der Professur, die eigene Mitschrift, Praktikumsskripte der Professur sowie Literaturempfehlungen zur Verfügung. Sie üben labortechnische Fertigkeiten und mikrobiologische Arbeitstechniken, in Zusammenarbeit mit Praktikumpartnern. Im Rahmen der Dokumentation fertigen sie Protokolle an und führen Labortätigkeiten unter Anleitung von Post-docs und Doktoranden durch. Sie erhalten zudem ein eigenes Projekt nach Absprache bzw. Mitarbeit in einem laufenden Forschungsprojekt. Am Ende präsentieren sie ihre Ergebnisse im Rahmen des wissenschaftlichen Seminars der Professur.

Medienform:

Literatur:

Es ist kein Lehrbuch verfügbar, das alle Inhalte dieses Moduls abdeckt. Als Grundlage oder zur Ergänzung werden die Lehrbücher der Instrumentellen Analytik, Biochemie und Molekularbiologie empfohlen.

Modulverantwortliche(r):

Wilfried Schwab (schwab@wzw.tum.de)

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Forschungspraktikum BiNa (Forschungspraktikum, 10 SWS)

Schwab W, Hoffmann T

Forschungspraktikum BiNa (Forschungspraktikum, 10 SWS)

Schwab W, Hoffmann T

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2561: Forschungspraktikum Protein- und Wirkstoffmodellierung | Research Project Protein Modelling and Drug Design

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2023

Modulniveau: Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 75	Präsenzstunden: 225

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Zur Leistungskontrolle ist ein Protokoll anzufertigen. Die Studierenden sollen Ihre Kenntnisse an aktuellen Fragestellungen praktisch anwenden und zeigen, dass sie in der Lage sind, die Resultate auszuwerten, zu interpretieren und prägnant darzustellen sowie Transferaufgaben zu bewältigen. Die Gesamtnote des Moduls setzt sich aus der praktischen Labortätigkeit (80%) und Protokoll (20%) zusammen.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Vorlesung "Simulation und Modellierung biologischer Makromoleküle".

Die Veranstaltung richtet sich an Studierende der Fachrichtungen Biologie, Molekulare Biotechnologie, Bioinformatik, Biochemie, Chemie und Biophysik (Master).

Inhalt:

Praktische Anwendung von Modellierungssoftware aus den Bereichen Protein-Ligand-Docking, Molekülsimulation, Proteinengineering auf aktuelle Fragestellungen. Je nach Neigung des Studierenden können zusätzlich auch programmiertechnische Fragestellungen bearbeitet werden.

Lernergebnisse:

Die Studierenden sind mit der Handhabung und dem Anwendungsbereich verschiedener Programme aus den Bereichen Protein-Ligand Docking, Molekülsimulation und Proteinengineering vertraut und können diese eigenständig für entsprechende wissenschaftliche Fragestellungen anwenden.

Lehr- und Lernmethoden:

Lehrtechnik: Praktikum. Lehrmethode: praktische Aufgaben, praktikumsbegeleitende Betreuung, Anleitungsgespräche. Lernaktivitäten: Studium von Vorlesungsmaterial und Literatur, praktisches Arbeiten am Computer, Anfertigung von Protokollen.

Medienform:

Praktikumsanleitungen, für theoretischen Hintergrund Skript zu den Vorlesungen, projektspezifische Literatur

Literatur:

Allgemeine Literaturempfehlungen werden in den Vorlesungen und projektspezifische Literatur wird während des Praktikums gegeben.

Modulverantwortliche(r):

Dr. Di Pizio, Antonella a.dipizio.leibniz-lsb@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Forschungspraktikum Protein- und Wirkstoffmodellierung (Forschungspraktikum, 10 SWS)
Di Pizio A

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ8058: Immunoinformatik | Immunoinformatics

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2012

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 3	Gesamtstunden: 90	Eigenstudiums- stunden: 50	Präsenzstunden: 40

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Eine Klausur (90 min) dient zur Überprüfung des erlernten Wissens. Im Praktikum werden die in der Vorlesung vermittelten Inhalte vertieft, wobei zur Kontrolle ein Protokoll anzufertigen ist. Die Studierenden sollen Ihre Kenntnisse aus der Vorlesung praktisch anwenden und zeigen, dass sie in der Lage sind, die Resultate aus den praktischen Übungen auszuwerten, zu interpretieren und prägnant darzustellen. Die Studierenden sollen das erworbene Wissen strukturiert und auf das Wesentliche konzentriert darstellen sowie Transferaufgaben bewältigen können. Die Klausurnote bildet zusammen mit der Note für das Praktikum die Gesamtnote des Moduls. Die Gewichtung der Noten für die Klausur und das Praktikum für die finale Modulnote ist 50:50.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester / Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

keine

Inhalt:

Sequenz- und Strukturbasierte Vorhersagemethoden in folgenden Bereichen: MHC Klasse I und II Prozessierungspfad, Epitoperkennung, B-Cell Aktivierung, Allergenität und Immunogenität. Strukturbasierte Methoden zur Modellierung von immunologisch wichtigen Proteinen (MHC, TCR, Antikörper, etc.) und deren Bindungspartner. Anwendung der besprochenen Methoden auf medizinische Fragestellungen (z.B. Immunotherapie, Impfstoffdesign). Die Veranstaltung richtet sich an Studierende der Fachrichtungen Biologie, Molekulare Biotechnologie, Bioinformatik, Biochemie, Chemie und Biophysik (Master/Bachelor 5./6. Semester).

Lernergebnisse:

Die Studenten sind mit den bioinformatischen Methoden, welche im Bereich Immunoinformatik verwendet werden, vertraut. Sie kennen die algorithmischen und anwendungsbezogenen

Unterschiede zwischen verschiedenen Methoden und haben gelernt, die passenden Algorithmen für eine gegebene Anwendung auszuwählen.

Lehr- und Lernmethoden:

Lehrtechnik: Vorlesung; Praktikum. Lehrmethode: Vortrag; praktische Übungen, Partnerarbeit, praktikumsbegeleitende Betreuung, Anleitungsgespräche. Lernaktivitäten: Studium von Vorlesungsmaterial und Literatur, praktisches Üben am Computer, Zusammenarbeit mit Praktikumpartner, Anfertigung von Protokollen.

Medienform:

Präsentation, Skript zur Vorlesung, Praktikumsanleitungen

Literatur:

Literaturempfehlungen werden in der Vorlesung gegeben.

Modulverantwortliche(r):

Iris Antes (antes@wzw.tum.de)

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2138: Kompaktkurs Membranen und Membranproteine | Practical Course in Membranes and Membrane Proteins

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2014

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 3	Gesamtstunden: 90	Eigenstudiums- stunden: 50	Präsenzstunden: 40

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Prüfung ist eine Laborleistung, die aus dem praktischen Arbeiten, einem Protokoll und einer Präsentation besteht. Alle drei Teile gehen in die finalen Note jeweils zu 1/3 ein.

> Praktisches Arbeiten:

Der Lernerfolg besteht aus dem Transfer der publizierten Experimente verschiedener Arbeitsgruppen zu einem nachvollziehbaren Arbeitsplan. Dabei muss insbesondere die unterschiedliche Laborausstattung bei den Autoren mit den Verhältnissen im Praktikumlabor in Einklang gebracht werden. Die publizierten Experimente bauen alle aufeinander auf und jedes Autorenteam nutzt andere Arten der Darstellung und der Beschreibung der Ergebnisse. Die Studierenden müssen diese zusammenhängenden Experimente praktisch nacharbeiten und müssen hierbei zu den gleichen Resultaten wie die Autoren kommen. Nur wenn jeder Schritt korrekt ausgeführt wird, kann am Ende die angestrebte Messung erfolgen. Sollten in der Durchführung Fehler auftreten, so sollen die Studierenden mögliche Ursachen analysieren und gegebenenfalls alternative Wege beschreiben, um dennoch zum Ziel zu kommen.

Bei den Experimenten zur BLA-TM Kinetik kommt es hingegen auf besondere Genauigkeit beim praktischen Arbeiten an. Schon geringe Abweichungen von der vorgegebenen Arbeitsanweisung machen sich sofort in einer großen Streuung der Messwert bemerkbar. Die Studierenden müssen in diesem Fall die Messung so oft wiederholen, bis das angestrebte Resultat mit einer vorgegebenen statistischen Genauigkeit ermittelt werden kann. Die Studierenden lernen hierbei zeitliche Vorgaben und Genauigkeiten im Testverlauf penibel einzuhalten. Jede Abweichung vom korrekten Testablauf kann von Seiten der Betreuer auf spezifische Fehler zurückgeführt werden, die mit den Studierenden besprochen werden. Durch Wiederholung der Tests können die Studierenden überprüfen, ob sie die geforderte Präzision erreicht haben. Alle Fehlerquellen sollen daraufhin im Protokoll diskutiert werden.

Die Biophysikalischen Messungen mit synthetischen Liposomen erfordern den Umgang mit den

Forschungsgeräten unserer Arbeitsgruppe. Deren Bedienung dieser Geräte erfordert eine begleitete Einarbeitung sowie ein vertieftes Verständnis der zugrundeliegenden Messprinzipien. Durch direkte Betreuung seitens unserer Mitarbeiter ist gewährleistet, dass die Studierenden den maximalen Lernerfolg aus den durchgeführten Messungen ziehen können.

> Protokoll:

Die durchgeführten praktischen Arbeiten werden in einem Protokoll dokumentiert. Ein typisches Protokoll umfasst hierbei mindestens 25 Seiten. In dem Protokoll können sich die Studierenden an den Darstellungen der publizierten Daten orientieren, die ihren Experimenten zugrunde lagen und die sie zur Ausarbeitung ihres Arbeitsschemas herangezogen haben. Hierbei erreichen die Studierenden einen Grad der Detailliertheit, wie er einer wissenschaftlichen entspricht. Die Studierenden diskutieren hierbei ihre Ergebnisse, gehen auf gemachte Fehler ein und analysieren die Fehlerursachen. Sie bewerten Ihre Ausbeuten und Messwerte anhand der Literaturdaten und entwerfen Strategien zu deren Optimierung.

> Vortrag:

Am Ende des Moduls halten die Studierenden einen Vortrag (pro Person 15 min) in welchem Sie ihren eigenen Anteil an den jeweiligen Ergebnissen darstellen. Einige Arbeiten werden unter den Studierenden aufgeteilt und erst durch die Summe aller Vorträge ergibt sich das Gesamtbild der geleisteten Arbeit. In dem Vortrag zeigen die Studierenden, ob Sie in der Lage sind, die Ergebnisse ihrer Arbeit vor einem qualifizierten Fachpublikum zu präsentieren und sich in einer anschließenden Diskussion mit den aufkommenden Fragen zu ihrer Arbeit kritisch auseinanderzusetzen.

Wiederholungsmöglichkeit:

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Besuch der Vorlesung "Proteintechnologie: Membranen und Membranproteine [WZ0443]"

Inhalt:

Reinigung eines Membranproteins (Bacteriorhodopsin); Rekonstitution von Bacteriorhodopsin in Membranen; Aktivitätstest von Bacteriorhodopsin.

Der praktische Teil beginnt mit der konkreten Versuchsplanung zur Reinigung von Bacteriorhodopsin. Hierbei erarbeiten die Studierenden anhand der Originalliteratur ein konkretes Arbeitsschema. Der praktische Teil besteht aus vier getrennten Versuchen, die sich im Zeitbedarf und ihrer Komplexität unterscheiden:

Dies geht auch in den Anteil ein, zu welchem die Protokolle anzufertigen sind. Im Einzelnen sind dies:

- Reinigung und Rekonstitution von Bacteriorhodopsin (2/5)
- blaTM Kinetik (1/5)

- Liposomenfusion (1/5)
- Fluoreszenzspektroskopie an Liposomen (1/5)

Lernergebnisse:

Nach diesem Praktikum sind die Studierenden in der Lage ein Membranprotein aus seiner natürlichen Umgebung zu extrahieren und in synthetischen Membranen zu rekonstituieren. Darüberhinaus haben sie bei der Arbeit mit Forschungsgeräten Kenntnisse zur Durchführung biophysikalischer Messverfahren zur Membranfusion erworben.

Lehr- und Lernmethoden:

Lehrtechnik: Erarbeiten von konkreten Handlungsanweisungen aus wissenschaftlicher Primärliteratur; Anleitungsgespräche, Experimente, Partnerarbeit, Ergebnisbesprechungen.
Lernaktivitäten: Üben von labortechnischen Fertigkeiten und Arbeitstechniken; Anfertigung eines Protokolls.

Medienform:

wissenschaftliche Fachartikel, Lehrbücher für Fortgeschrittene

Literatur:

wissenschaftliche Primärliteratur

Modulverantwortliche(r):

Dieter Langosch (langosch@tum.de)

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2621: Modellierung biologischer Makromoleküle | Modelling of Biological Macromolecules

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2012

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 6	Gesamtstunden: 180	Eigenstudiums- stunden: 105	Präsenzstunden: 75

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Prüfungsdauer (in min.): 90.

Die theoretischen Inhalte der Vorlesung werden anhand einer schriftlichen Klausur überprüft. Sie bilden die Basis für den praktischen Teil, in welchem die Studenten die erworbenen Kenntnisse auf anwendungsorientierte Fragestellungen am Computer übertragen und somit ihr Verständnis der Lerninhalte vertiefen. Diese praktischen Leistungen werden anhand von Protokollen überprüft. Gewichtung: Klausur 50%, Protokoll 50%.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester / Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Keine

Inhalt:

Vorlesung: Anwendungsorientierte Einführung in computergestützte Methoden zur strukturellen Modellierung biologischer Makromoleküle und deren Anwendung in den Bereichen Wirkstoff- und Proteindesign: Molekulare Modelle: Molekulare Kraftfelder, Docking- und Proteinfaltungsscoringfunktionen. Algorithmen: Optimierungsmethoden, systematische Suchverfahren, stochastische Ansätze, Molekulardynamik. Praktikum: Praktische Einführung in Modellierungs-Software aus den Bereichen: Protein-Ligand-Docking, Molekülsimulation, Proteinengineering. Die Veranstaltung richtet sich an Studierende der Fachrichtung Biologie (Master).

Lernergebnisse:

Vorlesung: Die Studenten sind mit den Grundzügen der Methoden zur Modellierung und Simulation biologischer Makromoleküle vertraut. Sie kennen die anwendungsorientierten Unterschiede

zwischen verschiedenen molekularen Modellen und Algorithmen und haben gelernt, die passenden Modelle/Algorithmen für eine gegebene Anwendung auszuwählen. Praktikum: Die Studenten sind mit der grundlegenden Handhabung und dem Anwendungsbereich verschiedener Programme aus den Bereichen Protein-Ligand Docking, Molekülsimulation und Proteinengineering vertraut und können diese eigenständig auf einfache wissenschaftliche Fragestellungen anwenden.

Lehr- und Lernmethoden:

Lehrtechniken: Vorlesung, Praktikum, Lernaktivitäten: Erlernen von computergestützten und theoretischen Methoden in der Biologie; Eigenständiges Arbeiten am Computer; Erlernen forschungsrelevanter Fertigkeiten.

Medienform:

Powerpoint Presentation, schriftliche Praktikumsanleitungen

Literatur:

Aufgrund der hohen Publikations- und Forschungstätigkeit auf diesem Gebiet findet eine semesterweise Aktualisierung der Literaturliste statt. Diese wird am Anfang des Semesters an die Studenten verteilt.

Modulverantwortliche(r):

Antes, Iris; Prof. Dr.sc.nat.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Protein and Drug Design (Praktikum, 3 SWS)

Di Pizio A

Modelling and Simulation of Biological Macromolecules (Vorlesung, 2 SWS)

Di Pizio A

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

LS20018: Prinzipien der Peptid-/Proteinsynthese und Peptide in Biomedizin und Proteinmissfaltungskrankheiten | Principles of peptide/protein synthesis and peptides in biomedicine and protein misfolding diseases

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2023

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 105	Präsenzstunden: 45

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Prüfungsleistung wird für die Vorlesung mit einer schriftlichen benoteten Klausur (60 min) erbracht und mit einer mündlichen Präsentation des Studierenden, die im Rahmen des Seminars stattfindet. Die Modulnote wird aus der Klausurnote (50%) und der Note der mündlichen Präsentation (50%) berechnet.

In der schriftlichen Klausur müssen die Studierenden anhand von Wissens- und Verständnisfragen darlegen, dass sie die Grundlagen der chemischen Peptid-/Proteinsynthese auch im Bezug auf die Anwendung von synthetischen Peptiden in der Biomedizin erlernt und verstanden haben.

In der mündlichen Präsentation, die insgesamt 45 min. umfasst und aus einem 30 minütigen Vortrag (PowerPoint-Folien) und einer 15 minütigen Diskussion besteht, müssen die Studierenden nachweisen, dass sie in der Lage sind, eine einschlägige internationale wissenschaftliche Studie aus dem Gebiet des Seminars zu verstehen und sie sachgerecht und didaktisch sinnvoll aufbereitet vorzutragen. Dabei weisen die Studierende nach, dass sie das theoretische Umfeld der Studie sowie die methodischen Ansätze und die Prinzipien der experimentellen Techniken verstanden haben und nachvollziehbar erläutern können. In der Diskussion zeigen die Studierenden, dass sie in der Lage sind, in einen wissenschaftlichen Diskurs einzutreten und Standpunkte begründet zu vertreten oder zu widerlegen. Zu deren Präsentationen bereiten die Studierenden eine 2-seitige Tischvorlage (handout) vor, deren Benotung der mündlichen Präsentation miteinfließt.

Darüber hinaus wird diese Tischvorlage an alle Seminarteilnehmer verteilt und dient als Vorbereitungsmaterial für die Fragerunde bei der Diskussion der Präsentation.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Organische Chemie; Biochemie

Inhalt:

Die Vorlesung des Moduls vermittelt grundlegende Kenntnisse über die chemischen Prinzipien und die Methoden der chemischen Peptid- und Proteinsynthese. Im Seminar finden dann betreute Präsentationen (auf Englisch) von wissenschaftlichen Artikeln mit den Ergebnissen aus aktuellen Forschungsarbeiten im Gebiet der Peptid- und Proteinmissfaltung und -aggregation im Zusammenhang mit zellgenerativen Krankheiten statt und es wird ein Handout über jede Präsentation vom Studenten angefertigt.

Lernergebnisse:

Nach dem erfolgreichen Abschluss dieses Moduls haben die Studierenden ein breites Spektrum von Kenntnissen über die chemische Peptid- und Proteinsynthese und die biomedizinische Anwendung von synthetischen Peptiden erworben. Weiterhin haben sie Kenntnisse zu den Themen Protein-Protein Wechselwirkungen, Proteinfaltung- und -missfaltung sowie über Zusammenhänge mit zelldegenerativen Krankheiten und die Anwendung von synthetischen Peptiden in obigen Gebieten erworben. Darüber hinaus haben sie die Prinzipien von peptidchemischen, biochemischen, und biophysikalischen Methoden, die in den obigen Forschungsbereichen Anwendung finden, erlernt.

Lehr- und Lernmethoden:

In der Vorlesung werden grundlegende Kenntnisse über die chemischen Prinzipien und die Methoden der

chemischen Peptid- und Proteinsynthese und über die Anwendung von synthetischen Peptiden in der Biomedizin mittels PowerPoint- und (Overhead-)Folien-Präsentationen sowie mittels Tafelanschiebs. Darüber hinaus werden regelmäßig und interaktiv Übungen mittels Tafelanschiebs durchgeführt.

Im Seminar finden betreute studentische Präsentationen von wissenschaftlichen Artikeln über Forschungsarbeiten auf Gebiet der Peptid-/Proteinmissfaltung und -aggregation im Zusammenhang mit zelldegenerativen Krankheiten und der Anwendung von synthetischen Peptiden statt. Die Präsentationen finden mittels PowerPoint-Folien statt und werden von einem vertiefenden wissenschaftlichen Diskurs begleitet. Darüber hinaus werden entsprechende Tischvorlagen (handouts) von den Studierenden angefertigt. Vorlesung und Seminar werden durch intensives Literaturstudium begleitet.

Medienform:

Folien / Powerpoint / Tafelarbeit

Literatur:

Norbert Sebald und Hans Dieter Jakubke: Peptides: Chemistry and Biology (Wiley-VCH)
Literaturangaben im Rahmen der Vorlesung und des Seminars.

Modulverantwortliche(r):

Kapurniotu, Aphrodite, Prof. Dr. rer. nat. akapurniotu@mytum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Chemische Peptid- und Proteinsynthese (Vorlesung, 1 SWS)

Kapurniotu A

Proteinmissfaltung und -aggregation bei zelldegenerativen Krankheiten (Seminar, 2 SWS)

Kapurniotu A

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ0443: Proteintechnologie: Membranen und Membranproteine | Membranes and Membrane Proteins

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2012

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 3	Gesamtstunden: 90	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 30

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Schriftliche Prüfung (90 min, benotet)

Die Studierenden zeigen in der Klausur, dass sie die theoretischen Hintergründe der Proteintechnologie verstehen und das Gelernte verknüpfen können, um neue Fragestellungen beantworten zu können.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester / Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Belegung des Fachs Biochemie oder Proteinbiochemie im Masterstudium

Inhalt:

Struktur und physikalische Eigenschaften von biologischen Membranen, Biogenese und Struktur von Membranproteinen, experimentelle Charakterisierung von Membranproteinen, Theoretische Grundlagen und praktische Methoden zum Verständnis von Protein-Protein-Wechselwirkungen, Struktur-Funktionsbeziehungen an Hand ausgewählter Beispiele;

Lernergebnisse:

Nach diesem Modul sind die Studierenden in der Lage zu verstehen, wie die Struktur biologischer Membranen deren physikalische Eigenschaften beeinflusst, wie die Biogenese und die Strukturbildung bei Membranproteinen abläuft und wie man Membranproteine experimentell charakterisieren kann. Darüberhinaus besitzen sie Kenntnisse in den theoretische Grundlagen und praktische Methoden zum Verständnis von Protein-Protein-Wechselwirkungen.

Lehr- und Lernmethoden:

Das Modul besteht aus einer klassischen Vorlesung mit Präsentation und Tafelanschrieb.

Medienform:

Vorlesungsskript

Literatur:

Modulverantwortliche(r):

Dieter Langosch langosch@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Proteintechnologie: Membranen und Membranproteine (Vorlesung, 2 SWS)

Langosch D

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2016: Proteine: Struktur, Funktion und Engineering | Proteins: Structure, Function, and Engineering

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2013

Modulniveau: Bachelor/Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 3	Gesamtstunden: 90	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 30

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Prüfungsdauer (in min.): 90.

Die Studierenden zeigen in der Klausur, ob sie die vermittelten Informationen zur Struktur und Funktion von Proteinen verstanden haben und wiedergeben können. Dies umfaßt die Beschreibung, Interpretation und Übertragung der Informationen auf ähnliche Sachverhalte, unter anderem anhand konkreter Beispiele aus dem Protein-Engineering.

Wiederholungsmöglichkeit:

Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Voraussetzungen für die erfolgreiche Teilnahme sind theoretische und praktische Kenntnisse der Grundlagen der Biochemie.

Inhalt:

Die Proteine bilden die funktionell vielfältigste Stoffklasse innerhalb der Biomakromoleküle. Als Enzyme, Hormone und Antikörper, Membran-, Struktur-, Transport- und Speicherproteine erfüllen sie eine Vielzahl von Aufgaben innerhalb und außerhalb der Zelle. Die Gentechnik ermöglicht heute nicht nur die Überproduktion von Proteinen in mikrobiellen Expressionssystemen oder Zellkultur; vielmehr ist durch Manipulation der kodierenden Gensequenz auch der Austausch von Aminosäuren innerhalb eines Proteins oder gar die Verknüpfung verschiedener Proteine zu einer einzigen Polypeptidkette möglich. Dieses Protein-Engineering macht sich neben biophysikalischen Methoden auch die modernen Techniken der Strukturanalyse zunutze, u.a. X-ray und NMR. Auf folgende Aspekte wird insbesondere eingegangen: Aminosäuren, Polypeptide und Proteine; selektive chemische Modifizierung; Grundlagen und Beschreibung der dreidimensionalen Struktur; Faltung und Denaturierung von Proteinen; Molekulare Erkennung; Praktische Modellsysteme des Protein-Engineerings zum Studium der Faltung, Ligandenbindung und enzymatischen Katalyse.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an dem Modul verfügen die Studierenden über theoretische Grundlagen der Struktur und Funktion der Proteine. Lernergebnisse umfassen einerseits Kenntnisse über den chemischen Aufbau der Proteine aus Aminosäuren und die daraus resultierenden Reaktivitäten und andererseits die Zusammenhänge zwischen Raumstruktur, biophysikalischen Wechselwirkungen innerhalb der Polypeptidkette, mit dem Lösungsmittel Wasser sowie mit Liganden und Substraten. Damit sind die Studierenden in der Lage, das Verhalten von Proteinen unter praktischen Aspekten einzuschätzen und Strategien zu ihrer Optimierung für gegebene Anwendungsbedingungen zu entwickeln.

Lehr- und Lernmethoden:

Veranstaltungsform/Lehrtechnik: Vorlesung/Präsentation

Lernaktivität: Literaturstudium

Lehrmethode: Vortrag

Medienform:

Die Vorlesung erfolgt mit graphischen Präsentationen (Projektor und PowerPoint). Die Folien werden den Studenten in elektronischer Form oder als Ausdruck rechtzeitig zugänglich gemacht.

Literatur:

Fersht, "Structure and Mechanism in Protein Science", W.H.Freeman, 1998.

Petsko, Ringe, "Protein Structure and Function", Sinauer Associates, 2004.

Whitford, "Proteins - Structure and Function", John Wiley & Sons, 2005.

Modulverantwortliche(r):

Arne Skerra skerra@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Proteine: Struktur, Funktion und Engineering (Vorlesung, 2 SWS)

Skerra A [L], Skerra A

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2226: Projektseminar Membranproteine | Project Seminar Membrane Proteins

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2012/13

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 3	Gesamtstunden: 90	Eigenstudiums- stunden: 45	Präsenzstunden: 45

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Bewertete wissenschaftliche Ausarbeitung.

Die Studierenden arbeiten selbstständig als Hausarbeit einen "Forschungsantrag" aus. Dieser wird den anderen Seminarteilnehmern in Form einer Präsentation präsentiert. Sowohl die schriftliche Ausarbeitung, als auch die Präsentation werden bewertet.

Die Bewertungen der schriftl. Ausarbeitung/ der Präsentation gehen in die finale Note mit 60/40 Gewichtung ein.

Bewertungskriterien der schriftl. Ausarbeitung sind: Darstellung der Grundlagen, Originalität, technische Machbarkeit des Projekts, Übersichtlichkeit der Darstellung.

Bewertungskriterien der mündl. Präsentation sind:

Klarheit in der Präsentation, Fokussierung auf das Wesentliche der schriftl. Ausarbeitung.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Hauptfach Biochemie oder Proteinbiochemie im Masterstudium

Inhalt:

In diesem Modul wird von den Studierenden durch weitgehend eigenständiges Ausarbeiten ein "Forschungsantrag" für ein fiktives Forschungsprojekt erstellt. Hierzu führen die Studierenden eigene Literaturrecherchen zum Thema durch und entwickeln eine Forschungsstrategie. Dies geschieht in enger Rückkopplung mit dem Dozenten. Das Ergebnis wird in Form einer Präsentation den anderen Seminarteilnehmern präsentiert.

Lernergebnisse:

Nach diesem Modul sind die Studierenden in der Lage ein eigenes kleines Forschungsprojekt schriftlich zu umreißen und einer Forschungsförderungsorganisation zur Begutachtung vorzulegen.

Lehr- und Lernmethoden:

Lehrtechnik: Seminare, Projekte

Erarbeiten von Zusammenfassungen aus wissenschaftlicher Primärliteratur; Anleitungsgespräche.

Lernaktivitäten: Relevante Materialrecherche, Studium von Literatur, Zusammenfassen von Dokumenten, Produktion von Berichten / Hausarbeiten, Vorbereiten und Durchführen von Präsentationen, Konstruktives Kritisieren eigener Arbeit, Konstruktives Kritisieren der Arbeit anderer, Kritik produktiv umsetzen, Einhalten von Fristen

Lehrmethoden: Präsentation, Vortrag, Einzelarbeit, Referate

Medienform:

wissenschaftliche Fachartikel

Literatur:

wissenschaftliche Primärliteratur

Modulverantwortliche(r):

Dieter Langosch (langosch@tum.de)

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Projektseminar Membranproteine (Seminar, 3 SWS)

Langosch D

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2580: Protein-Engineering | Protein Engineering

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2023

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 105	Präsenzstunden: 45

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Eine Klausur (90 min) bildet den Abschluss des Moduls und dient der Überprüfung der erlernten Kompetenzen. Die Lernenden zeigen in einer Klausur, dass sie die erarbeiteten Informationen beschreiben, interpretieren und auf ähnliche Sachverhalte übertragen sowie die unterschiedlichen Informationen zu einem neuartigen Ganzen verknüpfen können. So weisen die Studierenden beispielsweise nach, dass sie die grundlegenden Ansätze des Protein-Engineerings für die Entwicklung von biomedizinischen Wirkstoffen verstanden haben sowie gentechnische Methoden zur Entwicklung von Proteintherapeutika beschreiben und erläutern können. Darüber hinaus müssen Zusammenhänge zwischen Proteinstrukturen und daraus resultierenden anwendungstechnischen Möglichkeiten beurteilt und Strategien zur Optimierung von rekombinanten Proteinen für biotechnologische oder biomedizinische Anwendungen entwickelt werden.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Voraussetzungen für die erfolgreiche Teilnahme sind theoretische und praktische Kenntnisse von Grundlagen der Proteinbiochemie.

Inhalt:

In diesem Modul werden die wissenschaftlichen Methoden und Arbeitstechniken des Protein-Engineerings auf theoretischer Grundlage diskutiert. Schwerpunkte sind die gentechnische Produktion von Proteinen in Bakterien (cytoplasmatisch und periplasmatisch), Verfahren zur ortsgerechten Mutagenese, Herstellung von Genbibliotheken, Selektions- und Screening-Methoden sowie Verfahren zur Bestimmung der Affinität zwischen Proteinen (z.B. Antikörpern, Rezeptoren) und ihren Liganden oder Wechselwirkungspartnern sowie ggf. der enzymatischen Aktivität. Des Weiteren wird im Modul das Potential gentechnisch hergestellter Proteine als neue

Generation von biologischen Arzneimitteln erläutert. Die pharmakologischen Eigenschaften (Affinität zu medizinisch relevanten Zielstrukturen, Effektorfunktionen, Plasma-Halbwertszeit) können durch Protein-Engineering wie auch mit proteinchemischen Methoden gezielt manipuliert werden. Anhand aktueller Fallbeispiele (Insulin, Wachstumsfaktor, humanisierte Antikörper usw.) wird die Entwicklung und Optimierung innovativer Biopharmazeutika mittels Protein-Engineering dargestellt.

Lernergebnisse:

Nach der erfolgreichen Teilnahme an dem Modul sind die Studierenden in der Lage:

- den theoretischen Hintergrund des Protein-Engineerings zur Entwicklung von Proteinen als biomedizinische Laborreagenzien sowie als therapeutische Wirkstoffe wiederzugeben
- die Entwicklung moderner Proteintherapeutika auf molekularer Basis mittels gentechnischer Methoden nachzuvollziehen
- die Zusammenhänge zwischen Primärstruktur, Faltung und biochemischer Funktion von Proteinen aus anwendungsbezogener Perspektive zu verstehen
- die Bedeutung biophysikalischer Wechselwirkungen des biochemisch/pharmakologisch aktiven Proteins mit dem entsprechenden Liganden/Substrat zu beurteilen
- Strategien zur Optimierung von rekombinanten Proteinen für praktische Anwendungen in Biotechnologie oder Biomedizin zu entwickeln
- das ökonomische Potential von durch Protein-Engineering optimierten Biopharmazeutika zu beurteilen

Lehr- und Lernmethoden:

Veranstaltungsform/Lehrtechnik: Vorlesung/Präsentation; Lernaktivität: Literaturstudium;

Lehrmethode: Vortrag Die regelmäßige aktive Teilnahme an der Lehrveranstaltung wird empfohlen.

Medienform:

Die Vorlesungen erfolgt mit graphischen Präsentationen (Projektor und PowerPoint). Die Folien werden den Studierenden in elektronischer Form zugänglich gemacht.

Literatur:

Wink, "Molekulare Biotechnologie: Konzepte, Methoden und Anwendungen", Wiley-VCH 2011.

Lottspeich et al., "Bioanalytik", Spektrum 2012.

Williamson & Williamson, "How Proteins Work", Garland 2011.

Walsh, "Biopharmaceuticals: Biochemistry and Biotechnology", John Wiley & Sons 2003.

Modulverantwortliche(r):

Skerra, Arne, Prof. Dr. rer. nat. habil. skerra@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Engineering therapeutischer Proteine (Vorlesung, 2 SWS)

Skerra A

Methodische Grundlagen des Protein-Engineerings (Vorlesung, 1 SWS)

Skerra A [L], Schlapschy M

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2439: Proteomics: Analytische Grundlagen und Biomedizinische Anwendungen | Proteomics: Analytical Basics and Biomedical Applications

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2022/23

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 6	Gesamtstunden: 180	Eigenstudiums- stunden: 105	Präsenzstunden: 75

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Prüfungsleistung für das Modul wird in Form einer Klausur (90 min) zur Vorlesung und einer Präsentation (15 min) im Rahmen der Übung erbracht.

In der Klausur wird geprüft, ob die Studierenden die theoretischen Grundlagen der Proteomik beherrschen und in der Lage sind, Antworten auf biologische Fragestellungen auf Basis des Methodenspektrums der Proteomik zu entwickeln und die Ergebnisse vor dem experimentellen Hintergrund zu werten.

Die Präsentation wird anhand von drei Aufgaben individuell entwickelt. Im Rahmen der Präsentation sollen die Studierenden zeigen, dass Sie in der Lage sind, wesentliche Aspekte ihrer erworbenen Fertigkeiten und Strategien strukturiert und reflektiert darzustellen. Sie müssen die Anwendung der notwendigen Methoden kurz erläutern und im Kontext der Fragestellung diskutieren. In die Bewertung fließen neben dem Inhalt auch formale Aspekte der Präsentation ein.

Die Klausur und die Präsentation werden im Verhältnis 3 (Klausur) zu 2 (Präsentation) gewichtet. Das Modul ist bestanden, wenn das gewichtete Mittel besser als 4,09 ist.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Das Modul ist für Studierende im MSc konzipiert.

Inhalt:

In der Vorlesung werden die Studierenden mit der Methodik der Proteomforschung bekannt gemacht und es werden Beispiele aus den Feldern Grundlagenforschung, medizinischer Forschung sowie der Wirkstoffentwicklung gegeben. Die Vorlesung behandelt die Theorie und Anwendung von Proteintrenntechniken wie der 1D/2D Gelelektrophorese, verschiedenen Arten der Protein- und Peptidchromatographie, multidimensionale Trennungen, Markierung mit stabilen Isotopen, und verschiedene Formen der Massenspektrometrie. Darüberhinaus wird diskutiert wie diese verschiedenen Methoden, je nach Anwendung bzw wissenschaftlicher Fragestellung, sinnvoll kombiniert werden können.

In der Übung lernen die Teilnehmenden massenspektrometriebasierte Methoden und Auswerteverfahren kennen, die sowohl die Identifizierung als auch die Quantifizierung von Proteinen ermöglichen. In jedem Übungsabschnitt arbeiten die Teilnehmenden mit Daten aus einer Fallstudie, die darauf abzielt, spezifische Proteininteraktionspartner klinischer Kinaseinhibitoren zu identifizieren. Anhand dieser Fallstudien werden die Teilnehmenden mit den drei Schritten vertraut gemacht, die für jedes proteomische Experiment erforderlich sind: i) Probenvorbereitung, ii) massenspektrometrische Messung, iii) (statistische) Datenanalyse.

Der Inhalt des Moduls wird laufend aktualisiert, entsprechend der aktuellsten Entwicklungen aus dem Bereich der Proteomforschung.

Lernergebnisse:

Nach Teilnahme an der Modulveranstaltung kennen die Studierenden die methodischen Grundlagen der Proteomik (z.B. Probenaufbereitung, Protein- und Peptidfraktionierung, Massenspektrometrie, Proteinidentifikation und – quantifizierung, Datenanalyse) und verstehen die theoretischen Hintergründe sowie den Anwendungsbereich der jeweiligen Methoden. Sie sind in der Lage, überwiegend selbständig mit den Methoden der Proteomik (z.B. verschiedene chromatographische Methoden, massenspektrometrische Methoden, Quantifizierungsstrategien, Datenqualitätsprüfung und -auswertung) zu arbeiten und Antworten auf biologische oder medizinische Fragestellungen zu entwickeln (z.B. Analyse von posttranslationalen Modifikationen, Identifikation von Biomarkern, Analyse von Protein-Protein und Protein-Wirkstoff Interaktionen), um damit beispielsweise den Wirkmechanismus von Therapeutika im humanen Proteom aufzuklären. Die Studierenden können Experimente zur quantitativen und qualitativen Erfassung des Proteoms konzipieren und die Ergebnisse vor dem experimentellen Hintergrund bewerten. Sie können wissenschaftliche Fragestellungen präzise zusammenfassen, darstellen und erklären.

Nach der Teilnahme an der Übung sind die Studierenden in der Lage:

- proteomische Software-Tools anzuwenden.
- massenspektrometrische Peptidspektren mit Hilfe der Software-Tools zu interpretieren.
- die durch die Anwendung der Software-Tools gewonnenen Informationen zur Identifizierung und Quantifizierung eines oder mehrerer Protein zu nutzen.
- die durch die Software-Tools gewonnenen Daten kritisch zu bewerten.
- die Anwendung der Software-Tools in verschiedenen Forschungsbereichen zu verstehen.

Lehr- und Lernmethoden:

Lehrtechnik: Vorlesung und Praktikum

Lernaktivitäten: In der Vorlesung erarbeiten die Studierenden proteomanalytische Fragestellungen und entwickeln hierzu geeignete Lösungswege mittels des in der Vorlesung vorgestellten proteomischen Instrumentariums.

Die Teilnehmenden führen Datenanalysen in der Übung mit Hilfe der bereitgestellten Software-Tools selbst durch. Es wird eine intensive Interaktion zwischen Lehrenden und Kursteilnehmenden stattfinden.

Medienform:

Tafelarbeit, PowerPoint, Skript zur Vorlesung, Übungsblätter zur Übung

Literatur:

Skript zur Vorlesung

Modulverantwortliche(r):

Prof. Bernhard Küster kuster@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Proteomics - Analytische Grundlagen und biomedizinische Anwendungen (Vorlesung, 2 SWS)

Küster B [L], Küster B

Intensivkurs Proteomics (Übung, 3 SWS)

Küster B [L], Küster B, Ludwig C, Schneider A, The M

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ0227: Research Internship Chemical Biology | Research Internship Chemical Biology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2021

Modulniveau: Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 150	Präsenzstunden: 150

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Laboratory assignment which include two presentations and a written report.

The acquisition of practical skills will be monitored by informal continuous discussion and labbook inspection. The acquisition of data analysis, data contextualization and data presentation competence will be assessed through two oral presentations (with slides) during the weekly group seminar of the Chair (one at the beginning (10 min) to introduce the project and one in the end (20 min), following the writing up of the report) as well as the writing-up of a project report. In these presentations, students demonstrate that they can perform modern chemical biology experiments and extract their significance.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Bachelor in Biological or Chemical Sciences.

Inhalt:

The laboratory assignments are designed to endow the students with chemical biology know-how while answering particular research questions relevant to the larger research topics investigated in the laboratory. They are tailored according to the interest and background of the students but have all in common to investigate novel small molecule tools using quantitative mass spectrometry as a readout. All projects feature affinity enrichment ("pulldowns") and mass-spectrometry data processing and analysis. Either chemical synthesis or cell culture constitute the second skillset of the projects. Possible projects can therefore be e.g.: Preparation and evaluation of novel affinity probes, Target deconvolution of cell active molecules, Proteome-wide screening.

Lernergebnisse:

After the completion of the module, the students have acquired the basic experimental skills of chemical proteomics. They understand the scope and limitation of affinity-based proteome profiling. They are able to analyze and be critical of the mass-spectrometry readout that follows their pulldown experiments. Additionally they have either acquired cell culture know-how or they have been able to synthesize new chemical matter. Their report and oral presentations constitute a valuable training for their future masters thesis writing-up and defense.

Lehr- und Lernmethoden:

Learning by doing is the key learning method of this laboratory assignment. Experimental and data analysis methods required for the assignment are explicated and demonstrated to each student individually. Written protocols for hands-on experiments are given to the students, which first perform them under close supervision by a mentor then in autonomy. Proactive suggestions of protocols variations are encouraged, which are discussed one-to-one. Timely discussions of results allow the assignment to move forward.

Presentations of the results are learned through oral presentations, helped by powerpoint slides, and final report writing. Attendance to the weekly group seminars serves both the acquisition of presentation skills (learn by example) and the contextualization of the laboratory assignment within the field of chemical biology (theoretical learning), where members of the Chair present their own work in progress.

Medienform:

Hands-on experiments with protocols, powerpoint presentations, previous students reports, specialized literature.

Literatur:

Specialized literature related to the exact laboratory assignment will be provided to the students prior to the beginning of the assignment.

Modulverantwortliche(r):

Medard, Guillaume; Ph.D.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

MA9613: Statistical Computing and Data Analysis (TUM School of Life Sciences) | Statistical Computing and Data Analysis (TUM School of Life Sciences)

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2022/23

Modulniveau: Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 105	Präsenzstunden: 45

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

In the written exam (60 min) the students solve problems to selected statistical topics. The solution requires the application of the skilled and practiced calculations and heuristics. First the students have to identify and to classify the problem and secondly choose and apply a suitable method.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Bachelor's course in statistics

Inhalt:

Basic statistics review
Categorical data
Analysis of variance and experimental design
Robust methods
Simple regression
Multiple regression
Specification
Model diagnostics
Lack of fit
Model selection
Nonlinear and time series regression
Survival regression
Logistic and poisson regression

Linear mixed models

Sample size and power calculations

Lernergebnisse:

- 1) Become experienced in all facets of the R statistical package.
- 2) Apply data handling methods for visualization and communication.
- 3) Select and apply appropriate statistical methods to design and analyze experimental data.
- 4) Apply appropriate hypothesis tests and confidence interval procedures.
- 5) Perform multiple Normal linear-, mixed-effect-, time-series-, non-linear-, Poisson- and survival-regression.

Lehr- und Lernmethoden:

In the lectures the concepts are introduced and discussed in case studies. In the exercise classes the students solve problems and case studies on their own using the statistical package R. The problems of the case studies are chosen to provide the students guided, hands-on experience to acquire the necessary skills in the projects.

Medienform:

Slides, exercise sheets, R statistical package

Literatur:

Abram, B., Ledolter, J., Introduction to Regression Modeling, Thomson Brooks/Cole

Fitzmaurice, G. M., Laird, N. M., Ware, J. H., Applied longitudinal analysis, Wiley

Collett, D., Modelling Survival Data in Medical Research, Chapman & Hall CRC

Van Belle, G., Fisher, L D., Heagerty, P. J., Lumley, T., Biostatistics: a methodology for the health sciences, Wiley

Peck, R., Olsen, C., Devore, J., Introduction to Statistics and Data Analysis, Brooks/Cole Cengage Learning

Lecture notes, additional material in moodle course

Modulverantwortliche(r):

Ankerst, Donna; Prof. Ph.D.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Exercises for Statistical Computing and Data Analysis (TUM School of Life Sciences) [MA9613] (Übung, 1 SWS)

Ankerst D, Neumair M

Statistical Computing and Data Analysis (TUM School of Life Sciences) [MA9613] (Vorlesung, 2 SWS)

Ankerst D, Neumair M

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2622: Simulation biologischer Makromoleküle | Simulation of Biological Macromolecules

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2012/13

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 6	Gesamtstunden: 180	Eigenstudiums- stunden: 105	Präsenzstunden: 75

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Prüfungsdauer (in min.): 90.

Die theoretischen Inhalte der Vorlesung werden anhand einer schriftlichen Klausur überprüft. Sie bilden die Basis für den praktischen Teil, in welchem die Studenten die erworbenen Kenntnisse auf anwendungsorientierte Fragestellungen am Computer übertragen und somit ihr Verständnis der Lerninhalte vertiefen. Diese praktischen Leistungen werden anhand von Protokollen überprüft. Gewichtung: Klausur 50%, Protokoll 50%.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester / Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Modellierung biologischer Makromoleküle (Modellierung und Simulation biologischer Makromoleküle 1)

Inhalt:

Vorlesung: Weiterführende und vertiefende Behandlung von Methoden zur Modellierung biologischer Makromoleküle. Dabei stehen die zugrundeliegenden Algorithmen und biophysikalischen Methoden im Vordergrund. Praktikum: Fortgeschrittene Anwendungen von Simulations- und Modellierungs-Software aus den Bereichen: Protein-Ligand-Docking, Molekülsimulation, Proteinengineering. Die Veranstaltung richtet sich an Studierende der Fachrichtung Biologie(Master).

Lernergebnisse:

Vorlesung: Die Studenten sind mit den bioinformatischen und biophysikalischen Methoden, welche im Bereich computergestützte Biochemie verwendet werden, vertraut. Sie kennen die

algorithmischen und anwendungsbezogenen Unterschiede zwischen verschiedenen Methoden und haben gelernt, die passenden Algorithmen für eine gegebene Anwendung auszuwählen. Praktikum: Die Studenten sind mit der Handhabung und dem Anwendungsbereich verschiedener Programme aus den Bereichen Protein-Ligand Docking, Molekülsimulation und Proteinengineering vertraut und können diese eigenständig auch auf komplexere wissenschaftliche Fragestellungen anwenden.

Lehr- und Lernmethoden:

Lehrtechniken: Vorlesung, Praktikum, Lernaktivitäten: Erlernen von computergestützten und theoretischen Methoden in der Biologie; Eigenständiges Arbeiten am Computer; Erlernen forschungsrelevanter Fertigkeiten.

Medienform:

Powerpoint Presentation, schriftliche Praktikumsanleitungen

Literatur:

Aufgrund der hohen Publikations- und Forschungstätigkeit auf diesem Gebiet findet eine semesterweise Aktualisierung der Literaturliste statt. Diese wird am Anfang des Semesters an die Studenten verteilt.

Modulverantwortliche(r):

Antes, Iris; Prof. Dr.sc.nat.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2388: Techniken der Zellbiologie | Techniques in Cell Biology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2022/23

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 105	Präsenzstunden: 45

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Studierenden zeigen in der Klausur (60 min), inwieweit sie die in der Vorlesung behandelten zellbiologischen Techniken nicht nur verstanden haben, sondern diese auch zur Lösung zellbiologischer Fragestellungen in Form einer experimentellen Konzeption konkretisieren können. Dabei wird auch eine aus den theoretischen Annahmen abgeleitete Prognose zu wahrscheinlichen Resultaten, wie auch eine kritische Reflexion der experimentellen Strategien im Detail erwartet.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Zur erfolgreichen Teilnahme am Modul wird das Basiswissen Zellbiologie aus dem BSc-Studium Biologie vorausgesetzt. Dieses wird im einführenden Abschnitt "Signaltransduktion" nochmals aufgegriffen und vertieft.

Inhalt:

In der Vorlesung werden methodische Ansätze zur Aufklärung zellulärer Signaltransduktion vorgestellt und an ausgewählten Beispielen erläutert. Im Anschluss an ein einführendes Repetitorium auf BSc-Niveau zum Thema Signaltransduktion werden im Schwerpunkt experimentelle Strategien/Techniken zur Aufklärung zellulärer Signalwege nicht nur vorgestellt (z.B. Charakterisierung und Nachweis molekularer Interaktion in vitro, PTM-Assays, Genexpressionsanalyse etc), sondern anschließend auch deren Potential und Limitierungen an ausgewählten Fallbeispielen diskutiert.

Dito, wird mit dem zweiten Schwerpunktthema „Zellkulturen“ verfahren. Insbesondere werden hier Aspekte der Zellkultur hervorgehoben, die Einfluss auf Resultate/Schlussfolgerungen der zellbiologischen Experimente zeitigen können (Themen: Zelllinien, Seneszenz, Immortalisierung, Kultursysteme, Einzelzellanalyse etc). → Für das Seminar haben die Studierenden Gelegenheit, selbständig ein weiteres Thema für den gesamten Kurs auszuwählen, aus diesem Bereich aktuelle

Publikationen vorzustellen, die im Wesentlichen auf zellbiologischen Experimenten basieren und diese im Kurs zu diskutieren.

Lernergebnisse:

Nach Teilnahme an den Modulveranstaltungen sind die Studierenden in der Lage, aus dem Methodenspektrum zur Erforschung der zellulären Signaltransduktion geeignete Strategien auszuwählen und gezielt für zellbiologische Experimente einzusetzen. Zudem sollen sie eine fundierte Befähigung darin erlangen, die Auswirkung technischer Manipulationen/Applikationen auf zelluläre Reaktionen, insbesondere auf Signalwege einzuschätzen und diesen Aspekt bei der Konzeption von Experimenten entsprechend zu berücksichtigen.

Lehr- und Lernmethoden:

Lehrtechnik: Vorlesung; Seminar: Vortrag.

Lernaktivitäten: Interaktiver Austausch und Anregung zur Diskussion in der Vorlesung, Studium von Vorlesungsskript, -mitschrift und Literatur. Das Seminar wird in kleinen Arbeitsgruppen von 3-4 Personen absolviert.

Medienform:

Präsentationen mittels PowerPoint (Downloadmöglichkeit für Vorlesungsmaterial); Tafelarbeit

Literatur:

Es ist kein Lehrbuch verfügbar, das alle Inhalte dieses Moduls abdeckt. Das Präsentationsmaterial wird durch spezifische Literaturhinweise für die einzelnen Themen ergänzt.

Modulverantwortliche(r):

Kramer, Karl, PD Dr. agr. karl.kramer@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Zellbiologisches Seminar (Seminar, 1 SWS)

Küster B [L], Kramer K

Techniken der Zellbiologie (Vorlesung, 2 SWS)

Küster B [L], Kramer K

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ1024: Wettbewerb iGEM (international Genetically Engineered Machine Competition) | iGEM Competition (international Genetically Engineered Machine Competition)

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2019/20

Modulniveau: Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit:
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 140	Präsenzstunden: 160

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

The students will be graded on their ability to work in a group to accomplish a specific project and its presentation. Possible ways of assessment include the ability to perform laboratory work, work in a team, present the results in a scientific manner and contributing to the overall success by other means like organization of finances, events or general planning skills. The assessment will be adjusted to the specific work field of the student but include 1) being able to reproduce the project content, 2) show creativity and participation to lab work and project design and 3) the ability to work effectively with the rest of the team.

The professorship responsible for the academic part is based on the field of work. Students who want the module to be taken into the Transcript of Records have to apply for it at the relevant Audit Committee / Prüfungsausschuss.

Wiederholungsmöglichkeit:

(Empfohlene) Voraussetzungen:

not necessary

Inhalt:

The international Genetically Engineered Machine (iGEM) competition is an international Competition for students on the field of synthetic biology. It is developed and organized by the iGEM Foundation since year 2003. It is a worldwide synthetic biology competition that was initially aimed at undergraduate university students, but has since expanded to include divisions for high school students, entrepreneurs, and community laboratories, as well as 'overgraduates'.

The module provides the participants with the basic and advanced knowledge of synthetic biology. The members of the team decide on a project, design it and realize it within a provided timeframe. The project addresses a current world problem and try to solve it. The focus is set on the quality of the produced scientific work rather than the outcome of the competition.

Lernergebnisse:

After attending the iGEM Module the students are able to design a synthetic biological project (question, hypothesis, design), perform basic laboratory work and analyze the results. The students acquire skills to plan experiments on their own, and to evaluate the state of the art of the field. They know concepts of synthetic biology. They are able to present scientific results to a general audience.

Lehr- und Lernmethoden:

In addition to the weekly seminars, the members work independently for the project. The team studies relevant literature, performs laboratory work, does their research on the topic, collects enough financial aids, works on software and hardware parts of the project and designs a website as well as a final presentation. The members get to know the new topics on a deeper level and methods in order to be able to work independently on projects.

Medienform:

Literatur:

Modulverantwortliche(r):

Studienfakultät Biowissenschaften WZW

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

CH0437: Zelluläre Biochemie 2 | Cellular Biochemistry 2

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2022/23

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 6	Gesamtstunden: 180	Eigenstudiums- stunden: 120	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Prüfungsleistung wird in Form einer 90-minütigen, schriftlichen Klausur erbracht. In dieser soll nachgewiesen werden, dass in begrenzter Zeit und ohne Hilfsmittel ein Problem der zellulären Biochemie, beispielsweise die zelluläre Proteinfaltung, erkannt wird und Wege zu einer Lösung gefunden werden können. Die Prüfungsfragen gehen über den gesamten Modulstoff.

Wiederholungsmöglichkeit:

Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundkenntnisse auf Bachelor-Niveau in Biochemie und Zellbiologie.

Inhalt:

Im Rahmen des Moduls werden fortgeschrittene Kenntnisse über molekulare biochemische Prozesse in verschiedenen Organismen vermittelt. Inhalte sind u.a.: Signaltransduktion in Eukaryonten, intrazelluläre Transportprozesse, zelluläre Proteinfaltung, zelluläre Stressantworten, Chromatinorganisation und Spliceprozesse. Der Fokus liegt in allen Themenbereichen auf dem detaillierten Verständnis des mechanistischen Zusammenspiels und der Dynamik von Proteinkomplexen und ihren Interaktionspartnern. Im Rahmen der Übungen wird anhand aktueller Forschungspublikationen erarbeitet wie das vermittelte theoretische Wissen tatsächlich methodisch generiert wurde. Ebenso werden die Art der Dateninterpretation und die daraus abgeleitete Formulierung von weiterführenden wissenschaftlichen Fragestellungen und Experimenten erklärt und in Form von Gruppenarbeiten und Hausaufgaben auch praktisch geübt.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme am Modul besitzen die Studierenden ein detailliertes theoretisches Verständnis und Fachwissen über zelluläre Prozesse in Pro- und Eukaryonten. Sie können das komplexe molekulare Zusammenspiel verschiedener Proteine, Nukleinsäuren und anderen

zellulärer Makromoleküle in diversen, zentralen biochemischen Prozessen nachvollziehen. Darüber hinaus sind sie in der Lage, aktuelle Forschungsergebnisse zu diesen Prozessen zu verstehen, einzuordnen und qualitativ zu interpretieren um daraus weitere wissenschaftliche Fragestellungen abzuleiten und zu planen. Die Studierenden können somit: Aktuelle biochemische und zellbiologische Arbeitstechniken verstehen; Fachliche Fragen auch im größeren Zusammenhang, selbst entwickeln; Zusammenhänge zwischen zellulären Prozesse im Detail verstehen; Das erworbene Wissen auf vertiefte Fragestellungen der Zellbiologie anwenden; Lösungsansätze zur Überprüfung von Hypothesen entwickeln. Weiterhin wird das Interesse an zellulärer Biochemie und deren Bedeutung für das Verständnis von molekularen Mechanismen gefördert. Nach der Teilnahme an dem Modul sind die Studierenden in der Lage, das gewählte Teilgebiet in seiner gesamten Breite zu überblicken. Das Modul bildet damit eine Basis für weitergehende Arbeiten (Forschungspraktika, Master-Thesis), in denen diese Erkenntnisse zur Planung neuer Experimente erlauben.

Lehr- und Lernmethoden:

Das Modul wird als Vorlesung (2 SWS) mit begleitenden Übungen (2 SWS) inkl. Gruppenarbeiten und Hausaufgaben abgehalten. Neben der Präsenzlehre steht insbesondere die Vertiefung der Inhalte in der Literatur und die inhaltlichen Auseinandersetzung mit den Themen der zellulären Biochemie im Fokus.

Medienform:

Präsentation, Tafelanschrift, Skript, wiss. Literatur, Diskussion.

Literatur:

Literaturhinweise erfolgen durch den Dozenten.

Modulverantwortliche(r):

Feige, Matthias; Prof. Dr. rer. nat.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Zellbiologie (Vorlesung) (CH0434) (Vorlesung, 2 SWS)

Buchner J (Haslbeck M), Feige M, Sattler M, Schmidt-Supprian M

Zellbiologie, Übung (CH0434) (Übung, 2 SWS)

Buchner J, Feige M, Sattler M, Schmidt-Supprian M

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2017: Zellkulturtechnologie | Cell Culture Technology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2023

Modulniveau: Bachelor	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 3	Gesamtstunden: 90	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 30

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

In der Klausur (90 Minuten) wird nicht nur geprüft, ob die Studierenden wesentliche Konzepte der Zellkulturtechnik wiedergeben können, sondern auch in der Lage sind, diese für konkrete Aufgabestellungen in entsprechend modifizierter Ausformung anzupassen. Zudem wird in der Klausur ermittelt, inwiefern die Studierenden in der Lage sind, den Einfluss kulturtechnischer wie biologischer Parameter einzuschätzen.

Die Klausurnote bildet die Gesamtnote des Moduls.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Zur erfolgreichen Teilnahme am Modul wird das Basiswissen Zellbiologie aus dem Grundstudium BSc Biologie vorausgesetzt.

Inhalt:

Die Vorlesung dient als theoretische Einführung in die Grundlagen der Zellkulturtechnik. Neben einer allgemeinen Einführung wird hier ein breiter Bereich von Zellkulturtechniken praxisnah vorgestellt. Im Vordergrund stehen unterschiedliche Formen der Kultur von Säugerzellen gepaart mit einer Auswahl an Applikationen, die am Bedarf von Studierenden der Biologie orientiert ist.

Grundlagen Zellkulturlabor, Steriltechnik, Kulturmedien, Routinemethoden

Zellkulturen Primärkultur, Permanentlinien, Säugerzellkultur (Bsp. Stammzellen), Kultur von Pflanzen-, Verte- und Invertebratenzellen

Applikationen Modellsysteme in der Forschung, Toxizitätstests, Tissue engineering, zellbasierte Produktion, Virologie, Gentherapie, Drug discovery mit HTS/HCS etc.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an der Modulveranstaltung sind die Studierenden in der Lage, aus dem Spektrum der Zellkulturtechniken geeignete Methoden zur Bearbeitung konkreter wissenschaftlicher Fragestellungen auszuwählen und diese, zumindest in Theorie gezielt einzusetzen. Zudem sollen Sie eine fundierte Befähigung darin erlangen, den Einfluss einzelner Parameter der Zellkultur auf das Versuchsergebnis einzuschätzen.

Lehr- und Lernmethoden:

Lehrtechnik: Vorlesung;

Lernaktivitäten: Studium von Vorlesungsskript, -mitschrift und Literatur.

Medienform:

Präsentationen mittels PowerPoint (Downloadmöglichkeit für Vorlesungsmaterial); Tafelarbeit

Literatur:

Es ist kein Lehrbuch verfügbar, das alle Inhalte dieses Moduls abdeckt. Das Präsentationsmaterial wird durch spezifische Literaturhinweise für die einzelnen Themen ergänzt. Als Grundlagen werden empfohlen:

Animal Cell Culture -a practical approach (R.I. Freshney), IRL press

Kultur tierischer Zellen (S.J. Morgan, D.C. Darling), Labor im Fokus, Spektrum Verlag

Animal cell culture methods (J.P. Mather, D. Barnes)

Zell-und Gewebekultur (T. Lindl), Spektrum Verlag

Modulverantwortliche(r):

Kramer, Karl, PD Dr. agr. karl.kramer@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Zellkulturtechnologie: Grundlagen und praktische Anwendungen (Vorlesung, 2 SWS)

Küster B [L], Kramer K

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2389: Zellbiologische Übungen | Exercises in Cell Biology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2011/12

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 75	Präsenzstunden: 75

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Regelmäßige, aktive Teilnahme an den Übungen ist verpflichtend. Die Studierenden zeigen anhand eines Protokolls, dass Sie in der Lage sind, die wesentlichen Aspekte der Versuche strukturiert und reflektiert darzustellen. Neben dem Protokoll wird auch die Aktivität, Produktivität, Kreativität und Eigenständigkeit in den Übungen bewertet.

Wiederholungsmöglichkeit:

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Die erfolgreiche Teilnahme am Modul "Techniken der Zellbiologie" ist verpflichtende Voraussetzung.

Inhalt:

Die Übung soll praxisorientierte Einblicke zur Lösung zellbiologischer Fragestellungen geben. Ein wesentlicher Aspekt der Lehrveranstaltung besteht darin, dass die Studierenden u.a. ausgehend von vorgegebenen Fragen Experimente in Eigenregie konzipieren, durchführen und bewerten. Die Übung findet in Zweiergruppen statt.

Beispiele für Übungsthemen: Echtzeitbeobachtung der Aktivierung von Oberflächenrezeptoren, Organotypischer Assay zur Charakterisierung des Invasionspotentials von Tumorzellen, Protein knock-down durch siRNA, Apoptose-Assay zum Vergleich der Resistenz von Tumorzelllinien gegenüber Therapeutika, Bewertung immuntoxischer Effekte im Phagozytose-Assay, Yeast-Screen zum Nachweis endokriner Disruptoren etc.

Generell ist der Inhalt nicht fixiert.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an der Modulveranstaltung sind die Studierenden in der Lage, überwiegend selbständig experimentelle Antworten auf zellbiologische Fragestellungen zu entwickeln. Aufbauend auf Vorkenntnissen verstehen die Studierenden wie Experimente konzipiert und die Ergebnisse vor dem experimentellen Hintergrund zu werten sind. Neben methodischen Fähigkeiten, primär in Zellkulturtechnologie und zellbiologischen Methoden, wird selbständiges agieren und eigenverantwortliche Entscheidung gefördert. Zudem gewinnen Sie einen Eindruck für die Komplexität auch einfach erscheinender Versuchsprotokolle.

Lehr- und Lernmethoden:

Lehrtechnik: Übung und Praktikum; Lernaktivitäten: Bearbeiten von zellbiologischen Fragestellungen und deren Lösungsfindung; Üben von labortechnischen Fertigkeiten; Zusammenarbeit in Zweiergruppen; Konstruktives diskutieren und kritisieren eigener Experimente; Lehrmethode: Fragend-entwickelnde Methode

Medienform:

Übungsblätter, Tafelarbeit, Power Point

Literatur:

aktuelle Literatur zu den spezifischen Themen; überwiegend von Studierenden zu recherchieren

Modulverantwortliche(r):

Karl Kramer (karl.kramer@tum.de)

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Zellbiologische Übungen (Übung, 5 SWS)

Küster B [L], Kramer K

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Studienschwerpunkt Genetik | Specializing in Genetics

Modulbeschreibung

WZ0002: Applied Experimental Evolution and Bioinformatics | Applied Experimental Evolution and Bioinformatics

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2018/19

Modulniveau: Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:*	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

The students have to hand in a written report which describes the whole process from the experimental set up to results and analyses from the NGS data. The report is organized as a scientific paper. The students have to show their ability to: 1) design the experiment, 2) conduct the experimental work, 3) perform the statistical and bioinformatic analysis, 4) present the results in graphs or tables, 5) discuss critically their results.

Wiederholungsmöglichkeit:

Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Basic knowledge in statistics and genetics, additional basic knowledge in bioinformatics (linux)

Inhalt:

In the summer semester we will use *Zyloseptoria tritici*, a wheat pathogen, as a model organism for the course. In the winter semester, another fungal species will be chosen. 1) Introduction to fungicide resistance in agriculture, 2) Introduction to experimental evolution design, 3) Lab experiment: microbiology techniques for fungal growth (on petri plates and/or liquid culture) and fungicide treatment, 4) Preparation of NGS library sequencing, 5) presentation of published articles on fungicide resistance and resistance management, 6) NGS data analysis of full fungal genomes (quality analysis, trimming, read mapping, SNP calling and genome annotation of SNP effects), 7) data analysis and analysis of strain composition, statistics and report writing.

Lernergebnisse:

Students will understand the principle of fungicide resistance and why it is an issue in modern agriculture. The aims of the courses are that students can design the statistics of their lab experiment, implement it using microbiology techniques, and implement the necessary analysis of NGS data. In detail. 1) Students can design the statistics of the lab experiment for example using programming in R. 2) The students know how to find and to access suitable NGS raw reads and reference genomes data from internet database. 3) The students will know what file system is used for genomics such as bam and VCF formats. 4) The students will acquire necessary informatics skills to use Linux and a computer cluster, and 5) necessary bioinformatics skills to handle genome data and perform SNP analysis (quality check, trimming, read mapping and SNP calling. 6) The students learn how to handle and grow different pathogens on different growth platforms i.e. on petri plates and liquid culture and have acquired necessary molecular biology techniques and can themselves perform: fungal DNA and RNA extraction, cDNA synthesis and prepare samples for NGS sequencing. The students achieve a profound understanding of the evolutionary mechanisms driving the changes in fungi resistance to fungicide in the field. For example, they will describe how the genomes of fungal pathogens are organized and how resistance to fungicide evolves, using their own produced datasets sequenced by NGS. This knowledge can be used to advise on fungicide use in the field using modern sequencing techniques. Finally, the students will learn how to integrate NGS techniques into field diagnostic and/or experimental evolution, and will be able to design their own new studies for different crop diseases.

Lehr- und Lernmethoden:

Lectures with theory of experimental design, experimental work in the microbiology/DNA lab, exercise of bioinformatics and statistics on computer, powerpoint presentation of case studies (on several crop diseases and theory of fungicide treatment) and discussions.

Medienform:

Powerpoint, lab experiment, use of database, computer programs, published articles.

Literatur:

Milgroom, Population Biology of Plant Pathogens: Genetics, Ecology and Evolution. American Phytopathological Society Press (2015)

Modulverantwortliche(r):

Tellier, Aurélien; Prof. Dr.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Übung

Applied Experimental Evolution and Bioinformatics

4

Aurelien Tellier

Aurelien Tellier

tellier@wzw.tum.de

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ0630: Analysis of Epigenomic Data | Analysis of Epigenomic Data

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2019/20

Modulniveau: Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 150	Präsenzstunden: 150

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Students will be evaluated by a report which is supplemented by a short presentation:

1. Written summary report (students will prepare a 10 page, double-spaced) summary report. The report will test their ability to summarize the datasets, analysis steps, and discuss the results of the analysis in the context of a specific biological hypothesis.
2. Presentation students will prepare a 15 min. presentation based on their written report. The presentation displays their ability to present their findings in a concise way to a peer group. They discuss their approach and results in the context of the research field and defend their work in a scientific debate.

Wiederholungsmöglichkeit:

Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Basic knowledge of computer systems and epigenetics.

Inhalt:

Epigenetic modifications, such as DNA methylation or histone modifications, have a central role in the regulation of gene expression, particular in response to environmental and developmental cues. Next Generation Sequencing (NGS) technologies now allow us to measure the genome-wide patterns of various epigenetic modifications at unprecedented resolution. These technologies have opened up novel research avenues in basic and applied plant biology, including studies of development, stress response and natural variation. In this module students will be familiarized with the following NGS analysis steps:

- Introduction to Linux and R.
- Downloading NGS datasets from GEO public repository.
- Importing and manipulating NGS datasets.

- Alignment, trimming and quality filtering of ChIP-seq and WGBS sequencing reads.
- WGBS: Methylation state calling and detection of differentially methylated regions (DMRs).
- ChIP-seq: peak calling and differential enrichment analysis.
- Integration of WGBS and ChIP-seq with gene expression data.

Lernergebnisse:

Upon successful completion of this module students are able to:

- Use Linux and the R computing environment.
- Distinguish epigenomic sequencing technologies such as chromatin immunoprecipitation followed by sequencing (ChIP-seq) and whole genome bisulphite sequencing (WGBS).
- Understand the structure of sequencing files.
- Manipulate and preprocess sequencing files.
- Apply software tools for analyzing ChIP-seq and WGBS data.
- Interpret the output from the data analysis.
- Query the results to answer specific biological questions.

Lehr- und Lernmethoden:

In the framework of this practical course students will work under close supervision on current research topics in plant epigenetics and epigenomics.

Teaching techniques:

- Computer practical.
- Individualized instructions.
- Critical discussion of analysis results with experienced supervisors and members of the research group.

Learning tasks:

- Literature studies.
- Hands-on computer-oriented tasks
- Preparation of research summaries in the form of a presentations and a written report.

Medienform:

Tutorials

Literatur:

Tutorials

Modulverantwortliche(r):

Frank Johannes f.johannes@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Analysis of Epigenomic Data (Forschungspraktikum, 10 SWS)

Johannes F [L], Johannes F, Piecyk R, You Y, Zhang Z, Zhou M

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ1582: Applications of Evolutionary Theory in Agriculture | Applications of Evolutionary Theory in Agriculture

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2013

Modulniveau: Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 120	Präsenzstunden: 30

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Prüfungsdauer (in min.): 30.

There will be an oral exam consisting with questions (30 min.). No help is allowed. The students will need to show an understanding of the concepts of Evolutionary genetics. Short calculations are possible. This exam = 2/3 of the final mark. A 20min presentation of research papers on one of the four topics will be evaluated during the seminar part of the course. This presentation counts for 1/3 of the final mark.

Wiederholungsmöglichkeit:

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Basic knowledge in statistics and genetics, additional basic knowledge of phytopathology

Inhalt:

- 1) Plant pathology and epidemiology: plant disease epidemiology principles, models of disease spread, consequence for agriculture, disease management and plant breeding.
- 2) Host-parasite coevolution: application of population genetics to plant-pathogen interactions, and animal-parasite coevolution, importance of gene-for-gene interactions, genomic studies of coevolution in cultivated species.
- 3) Evolution of pesticide/fungicide resistance: adaptive fitness landscapes, Fishers geometric model, consequences for fungicide use in the field.
- 4) Evolution of aggressiveness of pathogens in the field: theory of aggressiveness evolution, consequence for pathogen evolution and crop yield, Muller's Ratchet

Lernergebnisse:

A profound understanding of the evolutionary mechanisms acting in agriculture based on the underlying theory, basic understanding of theory for disease management and epidemiology

Lehr- und Lernmethoden:

interactive lecture

Medienform:

Powerpoint presentations, software training, lecture, exercises, literature study, mutual questions and answers

Literatur:

Madden, Hughes, and van den Bosch 2007: The Study of Plant Disease Epidemics; Hartl and Clark 2007: Principles of Population Genetics 4th Edition; Hedrick 2009: Genetics Of Populations 4th Edition; Otto and Day 2007: A Biologist's Guide to Mathematical Modeling in Ecology and Evolution

Modulverantwortliche(r):

Aurélien Tellier (aurelien.tellier@tum.de)

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2445: Aktuelle Forschung aus der Entwicklungsgenetik der Tiere/ Neurogenetik | Reports from the Current Research (Developmental and Neurogenetics)

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2014/15

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 3	Gesamtstunden: 90	Eigenstudiums- stunden: 70	Präsenzstunden: 20

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Prüfungsdauer (in min.): 30 min + 15 min Kurzvortrag.

Aktive Teilnahme und Präsenz an 20 Stunden der Berichte aus der aktuellen Forschung im Bereich Neurogenetik. Eine mündliche Prüfung (benotet) dient der Überprüfung der erlernten theoretischen Kompetenzen. Die Studierenden zeigen in dieser Prüfung, ob sie in der Lage sind, wissenschaftliche Inhalte sich selbstständig zu erarbeiten, das erlernte Wissen zu strukturieren und die wesentlichen Aspekte darzustellen. Ein Kurzvortrag über ein ausgewähltes Thema (benotet) am Ende der Präsenzpflcht wird ebenfalls erwartet. Die mündliche Prüfung wird mit 70% der Gesamtnote des Moduls, mit 30% wird der Kurzvortrag bewertet.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Theoretische Kenntnisse in der Genetik sind erforderlich.

Inhalt:

Im Rahmen dieses Moduls werden aktuelle Themen in der Neurogenetik und ihre theoretischen Hintergründe vermittelt. Diese Themen umfassen die Erstellung von Tiermodellen, die Verhaltensbiologischen Analysen von komplexen neuropsychiatrischen Erkrankungen, neueste Methoden in der Mausgenetik, Stammzellbiologie und systembiologische Ansätze. Zusammen mit dem Studierenden wird im Verlauf der Veranstaltung einer dieser Bereiche und die damit assoziierten Themenkomplexe (3-4) festgelegt, welche auch Gegenstand der mündlichen Prüfung sind.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an der Modulveranstaltung besitzen die Studierenden das grundlegende theoretische Verständnis und Fachwissen über die Erstellung und Analyse von Mausmodellen für neuropsychiatrische Erkrankungen. Angestrebt ist, aus der Vielzahl der Themen sich ein bestimmtes Thema / Fragestellung auszusuchen und dies in Eigenstudium und zusammen mit dem Betreuer theoretisch zu vertiefen. Hierbei soll eigenständiges Arbeiten und die Fähigkeit ein Thema zu verfolgen gefördert. Das Arbeiten mit einschlägigen Literaturdatenbanken wird hierdurch gelernt. Des weiteren sollen die Studierenden lernen einen wissenschaftlichen Kurzvortrag zu halten.

Lehr- und Lernmethoden:

Praktikum Lehrmethode: im Praktikum Anleitungsgespräche, Demonstrationen, Experimente, Partnerarbeit, Ergebnisbesprechungen.

Lernaktivitäten: Praktikumsskript und Literatur; Üben von labortechnischen Fertigkeiten und genetischen Arbeitstechniken; Zusammenarbeit mit Praktikumpartner; Anfertigung von Protokollen.

Medienform:

Laborarbeit

Literatur:

Es ist kein Lehrbuch verfügbar, das alle Inhalte dieses Moduls abdeckt. Als Grundlage oder zur Ergänzung wird empfohlen:

Larry R. Squire

Fundamental Neuroscience

Ed. by Larry R. Squire, Darwin Berg, Floyd E. Bloom et al.

Modulverantwortliche(r):

Daniela Vogt Weisenhorn (daniela.vogt@helmholtz-muenchen.de)

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2659: Artbildung von Populationsgenetik zu Phylogenetik | Speciation From Population Genetics to Phylogenetics

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2023

Modulniveau: Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Prüfungsleistung umfasst eine schriftliche Prüfung.

In der schriftlichen Prüfung (60min) soll nachgewiesen werden, dass in begrenzter Zeit Probleme aus dem Bereich der Populationsgenetik und Phylogenetik erkannt werden und Wege zu deren Lösung gefunden werden können. Die Prüfungsfragen gehen über den gesamten Vorlesungsstoff und schließen praktische Aufgaben mit ein. In der Prüfung müssen sechs Fragen beantwortet werden, die eine Verbindung zwischen Populationsgenetik und Phylogenetik herstellen. Die Fragen sind auf Abbildungen aus Publikationen aus dem Übungsteil basiert, deren Ergebnisse und zugrundeliegende Konzepte erklärt werden müssen.

Wiederholungsmöglichkeit:

Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundkenntnisse in Statistik und Genetik

Inhalt:

- 1) Konzepte und Methoden der Populationsgenetik mit besonderem Fokus auf jungen Arten: Anwendung von Speziationsmodellen, Konzepten der Neutralen Evolution und des Selektionsdrucks, Diskussion des Artbildungs-Kontinuums, Definition von biologischen Arten, Analyse von Schwesterarten-Datensätze, Altersabschätzungen mit Hilfe genomischer Daten (Molekulare Uhr Konzept), Beschreibung der unvollständigen Sortierung von Abstammungslinien, allopatrischer und sympatrischer Speziationsprozesse und Inseln der Artbildung in den Genomen der entstehenden Arten.
- 2) Phylogenetik und Phylogenomik: wie kann man unter Annahme weitgehender reproduktiver Isolation zwischen Individuen deren Verwandtschaftsverhältnisse und Stammesgeschichte abschätzen? Unter Verwendung diverser software werden Maximum Parsimonie und Maximum

Likelihood Algorithmen und deren theoretischer Hintergrund eingeführt, mit Hilfe Bayesischer Methoden werden Stammbaum-Analysen und molekulare Datierung geübt und Netzwerk-Analysen für komplexe Artbildungsszenarien mit Introgression durchgeführt.

Lernergebnisse:

Nach erfolgreichem Abschluss des Moduls haben die TeilnehmerInnen ein umfassendes Verständnis der grundlegenden Prinzipien der Populationsgenetik und Phylogenetik/Phylogenomik erworben. Sie können die Zusammenhänge zwischen diesen Themenbereichen darlegen und wichtige Analyse-Methoden und software-Pakete der Populationsgenetik und Phylogenetik/Phylogenomik praktisch anwenden. Die erworbenen Grundkenntnisse können sie sowohl im Bereich der Populationsgenetik, Phylogenetik und Genomik als auch in den angewandten Disziplinen der Züchtungsforschung und Naturschutzbiologie anwenden. Die Studierenden sind in der Lage, zu beschreiben, wie sich eine Population aufspaltet und im Laufe der Zeit mehrere Arten entstehen, und welche neutralen und selektiven Kräfte auf das Genom der Individuen in den Populationen einwirken. Die Studierenden können eine Strukturanalyse von single nucleotide polymorphism (SNP)-Markern durchführen, um Muster in Populationen/Arten zu ermitteln. Die Studierenden können beschreiben, wie SNP-Daten aus Genomen verwendet werden, um die genetischen Grundlagen der Artbildung zu verstehen. Die Studierenden können die verschiedenen phylogenetischen Methoden und ihre Vor- und Nachteile bei der Analyse unterschiedlicher Datensätze beschreiben. Sie können solche Analysen eigenständig durchführen und ihre Ergebnisse kritisch bewerten.

Lehr- und Lernmethoden:

Veranstaltungsform/Lehrtechnik: Vorlesung, Übungen, Seminar

Lernaktivität: Literaturstudium, Rechnen von Übungsaufgaben, Zusammenfassen von Dokumenten, Bearbeiten von Problemen und deren Lösungsfindung

Lehrmethode: Vortrag, Übungen, Fragend-entwickelnde Methode

Medienform:

Präsentationen mittels Powerpoint Software Übungen: Structure, BEST, RAxML, Geneious, MrBayes, BEAST, splitstree

Literatur:

Hartl and Clark, Principles of Population Genetics 4th Edition (2007); Hedrick, Genetics of Populations. 4th Edition

(2009); Coyne, J.A. & Orr, H.A. Speciation, Sinauer Associates; Futuyma, D. 2007. Evolution: Das Original mit Übersetzungshilfen. Spektrum Akademischer Verlag.

Modulverantwortliche(r):

Tellier, Aurélien, Prof. Dr. aurelien.tellier@tum.de Schäfer, Hanno, Prof. Dr. rer. nat. hanno.schaefer@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Artbildung: von Populationsgenetik zu Phylogenetik (Vorlesung mit integrierten Übungen, 4 SWS)

Schäfer H [L], Schäfer H, Tellier A

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2662: Modern Topics in Evolutionary Biology | Modern Topics in Evolutionary Biology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2023

Modulniveau: Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

The exam is a Klausur (180 min) in the form of a written essay. The essay consists of up to 7 pages (without references). The students have to answer one question at the interface between ecological and evolutionary processes. Several articles, empirical studies and general reviews, are provided before hand for the students to prepare at home. The students will need to 1) develop an introduction with adequate definitions and framing of the topic and the question, 2) develop a well argued answer to the question using as basis the empirical studies provided as well as other studies in the literature, and 3) provide a conclusion answering the topical question. In order to develop a convincing argument and provide a solid and robust answer, the students may have to explain the necessary concepts of evolutionary biology, (epi)genetics, and ecology, as well as evaluate critically the findings of the cited empirical studies.

Wiederholungsmöglichkeit:

Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Basic knowledge in Evolution and Genetics

Inhalt:

- 1) Cooperation: evolution of cooperation, adaptive dynamics, evolutionary stable strategy, cooperation and insect society.
- 2) Host-parasite coevolution: infectious diseases, epidemiology, evolution of virulence, genetic and epigenetic bases of interactions.
- 3) Life history traits: evolution and consequences. Dormancy and quiescence, evolution of aging, aging and demography in an ecological context.
- 4) Epigenetics: Molecular basis of epigenetics, epigenetic inheritance, epigenetics and evolution.
- 5) Essay writing: structure, plan, developing arguments, building a well argued reasoning.

6) Seminars: cooperation and cancer, cancer and epigenetics, cooperation in human societies and relevance for climate change, epigenetics and cooperation in insect societies, vaccine and virulence evolution of viruses, dormancy in bacteria/fungi/insects, dormancy in human parasites, epigenetics and aging, epigenetics and dormancy/quiescence.

Lernergebnisse:

The students have a profound understanding of four fundamental topics in Ecology and Evolution: cooperation, coevolution between species, evolution of life-history traits and aging, and the role of epigenetics in evolution. For example, the students can explain what cooperation is, how it evolves and what is a stable evolutionary strategy for cooperation.

The students understand the principles of host-parasite interactions and disease epidemiology and the (epi)genetic mechanisms underpinning host-parasite coevolution. They can build basic mathematical models and implement them in R to perform simulations and analyze their behavior. The students are able to describe the cause and consequences of the evolution of life history traits such as dormancy and aging. To do so, the students are able to build and analyze simple codes in R modelling these ecological and evolutionary mechanisms and processes.

The students can also describe the neutral and selective forces driving the evolution of dormancy and aging.

The students can describe the molecular bases of epigenetics and the role of epigenetic inheritance in evolution.

The students can integrate these ecological and evolutionary aspects and explain their relevance for agriculture and medicine. The seminar part of the course focuses on the analysis of state of the art publications linking these topics. Finally, the students will learn how to write a structured scientific essay to answer a question.

Lehr- und Lernmethoden:

The lectures and exercises are intermixed during the sessions. Typically, a first part of lecture introduces the concepts and the mathematical models. Then students will implement the model in R and perform simulations under different parameters. Thereby, they gain a direct understanding of the behavior and outcome of the mathematical model. The exercises are done by the whole group, and students are encouraged to discuss their results with their colleagues, before a summary is presented by the lecturer. There is also a seminar session, where students by groups present a research paper (an empirical study) linking several topics of the lectures together. The students perform a PowerPoint presentation of this study and afterwards discuss it with the lecturer and the other students. The aim of the presentation is to describe, analyze, interpret and critically evaluate the results of the study. The students will learn how to write an essay.

Medienform:

PowerPoint, computer program R, whiteboard, published articles

Literatur:

Mark Ridley, Evolution, Oxford University Press 2011; Pigliucci M. and G.B. Mueller, Evolution: The extended Synthesis, MIT Press, 2010; Maynard-Smith J. and Szathmary E., The Major transitions in Evolution, Oxford University Press 1995; Otto and Day, A Biologist's Guide to Mathematical

Modeling in Ecology and Evolution (2007); Charlesworth and Charlesworth, Evolution: a very short introduction, Oxford University Press 2017.

Modulverantwortliche(r):

Tellier, Aurélien, Prof. Dr. aurelien.tellier@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Modern topics in Evolutionary Biology (Vorlesung, 2 SWS)

Tellier A [L], Johannes F, Tellier A

Modern topics in Evolutionary Biology (Seminar, 2 SWS)

Tellier A [L], Johannes F, Tellier A

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

ME2759: Blutbildende Stammzellen als Modell für somatische Stammzellen | Blood-Forming Stem Cells as a Model for Somatic Stem Cells

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2020/21

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 128	Präsenzstunden: 22

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Der Modul ist aufgebaut aus Vorlesungen (insgesamt 1 SWS: Einleitung somatischer Stammzellen, embryologische Entwicklung des Blutsystems, verschiedene Aspekte der adulten Stammzellen, Stammzellnische, klinische Anwendungen von blutbildenden Stammzellen). Auch werden in Seminare der Kursteilnehmer aktuelle Forschungsbeispiele aus der Literatur vorgestellt und diskutiert (0,5 SWS).

Die Prüfungsleistung stellt sich zusammen aus: Seminarvortrag (etwa 30 min + Diskussion, 40%) und die Verfassung einer Hausarbeit (60%) zur Kontrolle des Verständnisses sowie der Fähigkeit zur Beschreibung, Interpretation und Bewertung. Das Modul ist bestanden, wenn das gemittelte Ergebnis besser als 4,1 ist.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester / Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Zum besseren Verständnis dieses Theorieteils sind gute Kenntnisse in Zellbiologie und Biochemie erforderlich.

Inhalt:

Im Rahmen dieses theoretischen Moduls werden spezielle Kenntnisse über somatische, und insbesondere blutbildender Stamm- und Vorläuferzellen und Stromazellen vermittelt.

Es werden 5 Vorlesungen stattfinden, und anschliessend 5, von den Studenten vorbereiteten Seminare in dem aktuelle Forschungsbeispiele präsentiert und besprochen werden sollten.

Vorlesungen

1. Einleitung in der Stammzellbiologie, somatische Stammzellen
2. Embryologische Entwicklung des Blutsystems und blutbildenden Stammzellen
3. normale Physiologie der blutbildenden Stammzellen und die Stammzellnische
4. Abnorme Physiologie der Stammzellen bei Alterung chronische Erkrankungen und Malignitäten
5. klinische Relevanz von blutbildenden Stammzellen

In den Seminaren sollen von den Teilnehmern aktuelle Forschungsergebnisse der Literatur vorbereitet, präsentiert und diskutiert werden. Dabei werden Themen wie:

- 1 - Stammzellidentität und Isolation
 - 2 - Stammzellverhalten (Regeneration, Apoptose, Überleben, Proliferation, Differenzierung)
 - 3 - Stammzellnische (Identität, Isolation, Relevanz für das Verhalten der Stammzelle)
 - 4 - Maligne Entartungen des Blutsystems und leukämische Stammzellen
- ausführlich zur Sprache kommen

Ergänzt werden die Vorlesungen und Seminare durch eine Hausarbeit (in englischer Sprache) in dem die Teilnehmer ihr Verständnis der erworbenen Kenntnisse beschreiben, Interpretieren und bewerten.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an den Modulveranstaltungen besitzen die Studierenden das theoretische Verständnis und spezielle Fachwissen über blutbildenden Stammzellen. Weiterhin haben sie wesentliche Konzepte somatischer Stammzellen integriert, evaluiert und in einer Hausarbeit beschrieben. Sie haben gelernt:

- die Herkunft der somatischen Stammzellen und deren Entwicklung in Embryonen zu verstehen
- grundlegende funktionelle Verhaltensweisen blutbildender Stammzellen zu verstehen
- (Stamm)zellbiologische Fragestellungen und Arbeitstechniken aus aktueller Forschungsliteratur zu verstehen, kritisch zu evaluieren und fachliche Fragen selbst zu entwickeln.

Lehr- und Lernmethoden:

Veranstaltungsform/Lehrtechnik: Vorlesungen, Seminare, Hausarbeit.

Lehrmethode: Vorlesungen, Literaturrecherchen, Diskussionen, Präsentationen, Partnerarbeit (bei höheren Studentenzahlen), Ergebnisbesprechungen.

Lernaktivitäten: Studium von Literatur; Präsentation eines aktuellen Forschungsmunuscript; Anfertigung einer Hausarbeit

Medienform:

Original Fachliteratur, Präsentationen mittels Powerpoint, Photoshop

Literatur:

Es ist kein Lehrbuch verfügbar, das alle Inhalte dieses Moduls abdeckt.

Modulverantwortliche(r):

Oostendorp, Robert; Apl. Prof.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Blutbildende Stammzellen als Modell für somatische Stammzellen (Vorlesung, 1 SWS)

Oostendorp R, Schreck C

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ0404: Biotechnologie der Tiere 2 | Animal Biotechnology 2

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2012

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 90

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Prüfungsdauer (in min.): 90 schriftlich + 20 mündlich.

Das Modul besteht aus Vorlesung und Seminar. Regelmäßige, aktive Teilnahme an den Lehrveranstaltungen wird erwartet. Eine Klausur (90 min, benotet) dient der Überprüfung der in den Vorlesungen erlernten theoretischen Kompetenzen. Die Studierenden zeigen in der Klausur, ob sie in der Lage sind, das erlernte Wissen zu strukturieren und die wesentlichen Aspekte darzustellen. Sie sollen die erarbeiteten Informationen beschreiben, interpretieren, sinnvoll kombinieren und auf ähnliche Sachverhalte übertragen können. Im Seminar werden auf Fachliteratur basierte Referate zu aktuellen Themen aus Grundlagen- und angewandter Forschung erarbeitet, präsentiert und diskutiert (benotet). Letzteres dient zur Überprüfung, ob die in der Vorlesung erlernten wissenschaftlichen Methoden und Sachverhalte verstanden wurden und auf neue Fragestellungen übertragen werden können.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Das Modul ist geeignet für BSc Studenten im 6 Semester oder für Master Studenten. Grundkenntnisse in molekular biologischen Methoden wären hilfreich.

Inhalt:

Im Rahmen der Vorlesung werden unterschiedliche Ansätze in der regenerativen Medizin gelehrt, hierzu zählt die Xeno-Transplantation, Allo- und Autoallotransplantation, sowie die Stammzell-Therapie mit adulten und pluripotenten Stammzellen. Es werden Kenntnisse in der Differenzierung, De- und Transdifferenzierung von Zellen erworben. Es werden die Vor- und Nachteile der unterschiedlichen Therapiestrategien besprochen und aktuelle Beispiele für die medizinischen Anwendungen aufgeführt. Wo relevant werden ethische und soziale Aspekte angesprochen. Im Seminar werden die erworbenen Kenntnisse vertieft bzw. erweitert.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an den Modulveranstaltungen besitzen die Studierenden das grundlegende theoretische Verständnis und Fachwissen über den möglichen Einsatz von transgenen Tieren in der Xenotransplantation sowie über Grundlagenwissen über humane Stammzelltherapie und Möglichkeiten des Tissue Engineering. für Anwendungen in der Grundlagenforschung, in der Biomedizin oder im Agrarbereich.

Sie sollen gelernt haben,

" in wieweit Xeno-Transplantation eine realistische Option für Zell-, Gewebe- oder Organtransplantation ist und welche genetischen Modifikation dazu beim Tier notwendig sind.

" wie pluripotente Stammzellen gezielt differenziert werden können und welche Zellen für autolog- oder allogene Transplantation eingesetzt werden können und welche Limitationen es gibt.

" sie sollten in der Lage sein, für bestimmte Fragestellungen die best möglichen Techniken zu identifizieren und eventuell experimentell umzusetzen.

Lehr- und Lernmethoden:

Veranstaltungsform/Lehrtechnik: Vorlesung, Seminar

Lehrmethode: Vortrag; beim Seminar Besprechung der Literatur, Anleitung zur Präsentation

Lernaktivitäten: Studium von Vorlesungsskript, -mitschrift, und eigenständiges erarbeiten von Themen aus der Fachliteratur und Präsentation.

Medienform:

Präsentationen mittels Powerpoint, Skript (Downloadmöglichkeit für Vorlesungsmaterial)

Literatur:

Es ist kein Lehrbuch verfügbar, das alle Inhalte dieses Moduls abdeckt. Als Grundlage oder zur Ergänzung wird empfohlen: NIH Report Regenerative Medicine (<http://stemcells.nih.gov/info/2006report/>), Stem Cells: Scientific Progress and Future Research Directions (<http://stemcells.nih.gov/info/2001report/2001report.htm>)

Modulverantwortliche(r):

Angelika Schnieke (schnieke@wzw.tum.de)

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Biotechnologie der Tiere 2 Vorlesung (Vorlesung, 2 SWS)

Flisikowska T, Fischer K, Flisikowski K

Biotechnologie der Tiere 2 Seminar (Seminar, 2 SWS)

Flisikowski K

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2664: Biotechnologie der Tiere 1 | Animal Biotechnology 1

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2014

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 90

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Prüfungsdauer (in min.): 90 schriftlich + 20 mündlich.

Das Modul besteht aus Vorlesung und Praktikum, wobei das Praktikum eine Hausarbeit mit einschließt. Regelmäßige, aktive Teilnahme an den Lehrveranstaltungen wird erwartet. Eine Klausur (90 min, benotet) dient der Überprüfung der in den Vorlesungen erlernten theoretischen Kompetenzen. Die Studierenden zeigen in der Klausur, ob sie in der Lage sind, das erlernte Wissen zu strukturieren und die wesentlichen Aspekte darzustellen. Sie sollen die erarbeiteten Informationen beschreiben, interpretieren, sinnvoll kombinieren und auf ähnliche Sachverhalte übertragen können. Zur Kontrolle des Verständnisses sowie der Fähigkeit zur Beschreibung, Auswertung und Interpretation der im Praktikum durchgeführten Experimente ist ein Protokoll zu führen und eine Hausaufgabe zu erledigen. Die mündliche Präsentation des Praktikums und Hausarbeit werden gemeinsam benotet. Diese mündliche Prüfung dient zur Überprüfung, ob die erlernten Arbeitstechniken und ihre Anwendungsgebiete verstanden wurden und bei neuen Fragestellungen eingesetzt werden können. Das Notenergebnis der schriftlichen Klausur und das der mündlichen Präsentation des Protokolls und der Hausaufgabe werden 3:2 verrechnet.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Das Modul ist geeignet für BSc Studenten im 5-6 Semester oder für Master Studenten. Grundkenntnisse in molekular- biologischen Methoden wären hilfreich.

Inhalt:

Im Rahmen der Vorlesung werden zum einen die unterschiedlichen Methoden zur Erzeugung von genetisch modifizierten Säugetier-Zellen und Säugetieren gelehrt. Hierzu zählen die Mikroinjektion, der Einsatz von viralen Vektoren, Transposons, RNAi, Zinc Finger Nukleasen, Kerntransfer, die präzise genetische Manipulation mittels homologer Rekombination und die Derivation

von pluripotenten Stammzellen bei den verschiedenen Tierspezies und beim Menschen. Für jede Methode werden die Vor- und Nachteile diskutiert und Anwendungsbeispiele präsentiert (zum Beispiel: Erzeugung pharmazeutischer Proteine, Erzeugung von Tiermodellen für humanen Erkrankungen). Wo relevant werden ethische und soziale Aspekte angesprochen. Im zweigeteilten Praktikum werden wichtige Aspekte der Reproduktion und Embryomanipulation gelehrt sowie Grundkenntnisse in der Konstruktion rekombinanter DNA Vektoren.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an den Modulveranstaltungen besitzen die Studierenden das grundlegende theoretische Verständnis und Fachwissen über gentechnische Methoden und Techniken zur Erzeugung transgener Tiere für Anwendungen in der Grundlagenforschung, in der Biomedizin oder im Agrarbereich.

Sie sollen gelernt haben,

" gentechnische Fragestellungen und Arbeitstechniken zu verstehen und fachliche Fragen selbst zu entwickeln.

" das erworbene Wissen auf vertiefte Fragestellungen anzuwenden.

" sie sollten in der Lage sein, für bestimmte Fragestellungen die best möglichen Techniken zu identifizieren und eventuell experimentell umzusetzen.

Lehr- und Lernmethoden:

Veranstaltungsform/Lehrtechnik: Vorlesung, Praktikum Lehrmethode: Vortrag; im Praktikum Anleitungsgespräche, Demonstrationen, Experimente, Partnerarbeit, Ergebnisbesprechungen. Lernaktivitäten: Studium von Vorlesungsskript, -mitschrift, Praktikumsskript und Literatur; Üben von labortechnischen Fertigkeiten zur Reproduktions-Biotechnologie und Embryomanipulation, und Vektor-Design; Zusammenarbeit mit Praktikumpartner; Anfertigung von Protokollen, Hausarbeit und Präsentation.

Medienform:

Präsentationen mittels Powerpoint, Skript (Downloadmöglichkeit für Vorlesungsmaterial)

Literatur:

Es ist kein Lehrbuch verfügbar, das alle Inhalte dieses Moduls abdeckt. Als Grundlage oder zur Ergänzung wird empfohlen:

Transgenic Animal Technology: A Laboratory Handbook
by Carl A. Pinkert;

Gene Targeting: A Practical Approach by Alexandra L. Joyner;
Tier-Biotechnologie von Hermann Geldermann

Modulverantwortliche(r):

Angelika Schnieke (schnieke@wzw.tum.de)

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Biotechnologie der Tiere 1 Vorlesung (Vorlesung, 2 SWS)
Flisikowska T, Flisikowski K

Biotechnologie der Tiere 1 Praktikum (Praktikum, 2 SWS)

Flisikowska T, Flisikowski K, Bauer B, Schusser B

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ1696: Crop Genomics | Crop Genomics

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2022/23

Modulniveau: Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

In the written exam (90 min, Klausur) students explain without additional helping material the principles of genetic and bioinformatics strategies of genome analysis in crop plants. They demonstrate that they understand the different layers of genome analysis in crop plants, and that they are able to apply the required genomic and bioinformatics approaches in case studies and judge which methods can be applied in specific cases. They can explain the use of genomic data to analyze genotype-phenotype associations. The grade of the exam will be the final grade of the module.

Wiederholungsmöglichkeit:

Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Successful completion of Bachelor's courses in genetics, molecular biology, plant breeding and statistics is required. Basic knowledge in bioinformatics and skills in R programming or a computer language like Python is highly recommended.

Inhalt:

- Genome organization in crop plants (theory)
- Next generation sequencing and genotyping technologies (theory)
- Genome sequencing and annotation (theory)
- Accessing biological sequence information from databases (theory, exercises)
- DNA sequence comparison and alignment, homology searches (theory, exercises)
- Analysis of genomic sequence data, detection of sequence variants (theory, exercises)
- Analysis of gene expression through genome-wide approaches (theory, exercises)
- Comparative genome analysis (theory)
- Genotype-phenotype association for complex agronomic traits (theory, exercises)
- Application of genomic methods in applied plant breeding programs (theory)

Lernergebnisse:

Upon completion of the module students are able to evaluate molecular methods and the bioinformatic and genetic concepts of genome analysis in crops. They understand the genome organization of crop plants and can explain the concepts of next generation genome sequencing, genome annotation and functional analysis of crop plants. They will be able to access biological sequence information from databases and understand the concept of DNA sequence comparison and alignment. Students will be able to analyze plant genomics data and to use bioinformatic/statistical approaches for the analysis of genotype-phenotype associations. Successful students can judge which approaches are appropriate for specific situations.

Lehr- und Lernmethoden:

Theoretical concepts are demonstrated in PowerPoint presentations. Practical application of these concepts will be through computer exercises and tutorials using experimental data sets. In individual or group work on specific topics with presentations students show their ability to understand and solve problems using current literature and to analyze and evaluate the required methods.

Students are encouraged to attend the weekly talks of the SFB924 seminar series (dates and topics announced under <http://sfb924.wzw.tum.de>), which are given by national and international experts in plant molecular biology and plant genomics.

Medienform:

PowerPoint presentations, whiteboard. Lecture slides will be provided online in pdf format. Computer exercises, application training (analysis of sequence data, genotype-phenotype associations)
Current literature

Literatur:

Brown: Genomes 4. Garland Science, 2017. ISBN 978-0-815-345084
Grotewold, Chappell and Kellogg: Plant Genes, Genomes and Genetics. Wiley-Blackwell, 2015. ISBN: 978-1-119-99887-7

Current literature from specific journals will be announced during the lecture.

Modulverantwortliche(r):

Schön, Chris-Carolin; Prof. Dr.sc.agr. habil.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Crop Genomics (Vorlesung mit integrierten Übungen, 4 SWS)

Ouzunova M, Mayer K, Haberer G, Urzinger S (Guffanti F)

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ1588: Evolutionary Genetics of Plants and Microorganisms | Evolutionary Genetics of Plants and Microorganisms

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2022/23

Modulniveau: Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

The examination consists of a written exam (60 min). The students are given a dataset to analyze. The aim of this study is to demonstrate that the students can analyze and interpret genetic diversity data obtained as sequence of few genes or full genomes. The exam questions cover in particular the interpretation of the computed statistics. This includes, for example, analyzing published data using the programs DnaSP or Mega (on their own computer provided or provided one), explaining the underlying principles of evolutionary genetics and population genetics, as well as the evaluation and interpretation of the results. The students should for example, explain how the various evolutionary forces influence sequence data polymorphism, and how the mathematical models presented in the course predict these outcomes.

Wiederholungsmöglichkeit:

Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Basic knowledge in genetics and statistics.

Inhalt:

- 1) Molecular evolution: neutral and nearly neutral theory of evolution, mutation-drift equilibrium, natural selection, molecular clock, sexual/asexual reproduction and recombination, inbreeding, Hardy-Weinberg equilibrium.
- 2) Population genetics and their application in the genome analysis of plants and microorganisms: coalescence models, application of the coalescent in genome analysis for detection of selection, analysis of population structure, inference of past demographic history.
- 3) Population genetics and applications: genomics of crop domestication and plant breeding, genomics of human evolution and medicine, evolution of pathogens (bacteria, viruses, fungi), evolution of bacteria populations in laboratory experiments.

Lernergebnisse:

At the end of the module the students can 1) apply general methods for acquiring published data from internet databases. They 2) can independently analyze DNA sequences with the software DnaSP or Mega. 3) The students understand the principles of evolutionary genetics and population genetics, for example the effects and change in frequencies of mutations in populations, the role of natural selection and link to phenotyping, and the role and importance of stochastic processes in evolution. They can analyze the effects of these mechanisms in genetic data, and independently apply such analyses on full genomes. 4) The students can apply, evaluate and critically discuss the basics of population genetics theory, especially for its application to plant breeding, animal breeding, human genetics (medicine) and changes in micro-organisms populations (bacteria, fungi). They are able to critically analyze published results in these areas, possibly further develop novel data analyses using full genomes and apply the concepts and techniques to any species.

Lehr- und Lernmethoden:

Teaching method: The course includes 2 SWS lectures and 2 SWS exercises. The lectures provide the theoretical and mathematical background to the theory of evolution. During exercises, the software DnaSP and Mega are used for sequence data analysis. In the exercises, the students apply the classical statistics computed from population polymorphism and also discuss their interpretation in connection to the theory. The paper presentation part of the course allows to exemplify the application of evolutionary theory to full genome data.

Learning Activity: Study of scientific articles on evolution of pathogens, plant breeding, human evolution and laboratory evolution experiments and critical analysis of the published results. The exercises develop the process of problem solving and finding interpretation of the data.

Medienform:

Presentations with PowerPoint, software used: DnaSP, R statistics and coalescent simulators.

Literatur:

Hartl and Clark, Principles of Population Genetics 4th Edition (2007);

Hedrick, Genetics Of Populations 4th Edition (2009); Wakeley, Coalescent Theory: An Introduction (2008)

Modulverantwortliche(r):

Tellier, Aurélien; Prof. Dr.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Evolutionsgenetik der Pflanzen und Mikroorganismen (Vorlesung, 2 SWS)

Tellier A [L], Tellier A

Evolutionsgenetik der Pflanzen und Mikroorganismen (Übung, 2 SWS)

Tellier A [L], Tellier A

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2620: Applications of Evolutionary Theory in Agriculture: Population Genomics of Crop Pathogens and Disease Management | Applications of Evolutionary Theory in Agriculture: Population Genomics of Crop Pathogens and Disease Management

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2022/23

Modulniveau: Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

The exam is a research paper in the form of a written report to be handed to the lecturer at a given date. The report consists of up to 10 pages (without references). The students have to answer one key question related to the evolution of pathogens in response to disease management. One case study (with two articles) is provided. The students will need to 1) analyze the methods used in the studies and the results, 2) explain the concepts of Evolutionary genetics applied to disease management of that particular pathogen, 3) describe the theoretical models used in the course which are adapted to explain the results of the studies, 4) evaluate critically the management strategy used in the studies, and 5) propose new better disease management strategies based on the knowledge of the pathogen genomics. Additional references searched by the students can be added to help answer the question.

Wiederholungsmöglichkeit:

Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Basic knowledge in statistics and genetics, additional basic knowledge of phytopathology

Inhalt:

This module covers a profound overview of the evolutionary mechanisms driving the changes in crop pathogen populations and their implications for disease management.

It is built in four major blocks (four topics). They are enclosed by seminar and discussion block where students mobilize their theoretical knowledge to interpret data and propose new disease management strategies for major crops (rice, wheat, barley, banana, maize, apple, tomato).

1) Introduction to evolutionary genomics: we describe the neutral theory of molecular evolution (including genetic drift, random mutation, transposable elements insertion). How is a genome organized? What is the spatial structure of pathogen populations (between fields, regions, and continents). We describe how natural selection acts at the level of major genes and of quantitative traits, and give examples of such genes in crop pathogens. This part is mainly a

lecture with small exercise to compute genetic drift using R.

2) Pathogen genomics: range of genome sizes found in pathogens. What is the effect of recombination (sexual reproduction) and accumulation of deleterious mutations by Muller's ratchet. This part is mainly lecture with small exercise on a model of sexual recombination in pathogens.

3) Disease epidemiology: disease epidemiology principles, SIR models, models of disease spread in a field (SEIR), herd immunity concept, evolution of aggressiveness. This block consists of a lecture and long exercise sessions in R where simulations of SIR and SEIR models are performed.

4) Host-parasite coevolution: introduction to models of coevolution, importance of gene-for-gene interactions in plants. We study simple dynamical systems and predict the outcome of coevolution, that is occurrence of arms race or trench warfare dynamics. This part includes a short lecture and exercise sessions with R codes simulating coevolutionary dynamics. Simulations are used to exemplify and understand the possible outcome of coevolution and to understand the implications of deploying major resistance genes in disease management.

Synthesis: what is an optimal disease management taking pathogen evolution into account? This part consists of a lecture and a seminar part (paper presentation) where the students analyze and evaluate critically genomic studies of various crop diseases and the link to disease management strategies.

Lernergebnisse:

The students have a profound understanding of the evolutionary mechanisms driving evolutionary and genomic changes in crop pathogen populations. For example, they can describe how the genomes of pathogens change in time due to coevolution with their host, the action of humans and certain disease management strategies.

Furthermore, the students are able to describe the genome evolution of pathogens and use knowledge from published full genome data analyses of crop pathogens.

The students understand the principles of disease epidemiology. They can build basic mathematical models and implement them in R to perform simulations and analyze their behavior.

The students are able to describe and explain the mechanism of coevolution between hosts and their pathogens. To do so they are able to build a mathematical model of coevolution, analyze its long-term dynamics and implement it in

R. Finally, the students can integrate aspects of pathogen evolution into disease management, and are able to design their own new management strategies for different crop diseases. They have basic skills in coding with the software R and are therefore able to perform basic statistics for plant pathology.

Lehr- und Lernmethoden:

The lectures and exercises are intermixed during the sessions. Typically, a first part of lecture introduces the concepts and the mathematical models. Then students will implement the model in

R and perform simulations under different parameters. Thereby, they gain a direct understanding of the behavior and outcome of the mathematical model. The exercises are done by the whole group, and students are encouraged to discuss their results with their colleagues, before a summary is presented by the lecturer. There is also a seminar session, where students by groups of two will present a research paper which is a case study of population genomic data of a crop pathogen. The students perform a PowerPoint presentation of this case study and afterwards will discuss it with the lecturer and the other students.

The aim of the presentation is to describe, analyze and interpret population genomic data of crop pathogens, critically evaluate the results and evaluate the efficiency of disease management strategies.

Medienform:

PowerPoint, computer program R, whiteboard, published articles

Literatur:

Madden, Hughes, and van den Bosch, The Study of Plant Disease Epidemics (2007);
Hartl and Clark, Principles of Population Genetics 4th Edition (2007);
Hedrick, Genetics Of Populations 4th Edition (2009);
Otto and Day, A Biologist's Guide to Mathematical Modeling in Ecology and Evolution (2007);
Milgroom, Population Biology of Plant Pathogens: Genetics, Ecology and Evolution. American Phytopathological Society Press (2015)

Modulverantwortliche(r):

Tellier, Aurélien; Prof. Dr.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Applications of Evolutionary Theory in Agriculture: pathogen population genomics and disease management (Seminar, ,7 SWS)

Tellier A

Applications of Evolutionary Theory in Agriculture: pathogen population genomics and disease management (Vorlesung, 3,3 SWS)

Tellier A

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ0005: Fluoreszenz Lifetime Imaging - Theorie und Funktion | Fluoreszenz Lifetime Imaging - Theorie und Funktion

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2018/19

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 1	Gesamtstunden: 30	Eigenstudiums- stunden: 15	Präsenzstunden: 15

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Lernergebnisse werden in einer mündlichen Prüfung (Gruppenprüfung, 45min pro drei Studierenden) abgefragt und als Studienleistung bewertet.

Diese Prüfungsform ist hier gewählt weil sie es besonders gut erlaubt auf individuelle Eigenheiten, sowohl der Studierenden wie auch des Übungsverlaufs selbst, einzugehen. Auf diese Weise können besonders zielgerecht theoretische Kenntnisse und praktische Erfahrungen hinterfragt werden.

Wiederholungsmöglichkeit:

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundlagen in Konfokaler Laser Scanning Mikroskopie und Molekularbiologie insbes. Fluoreszenzfarbstoffe bzw. GFP-Protein-Fusionen. Die vorherige Teilnahme an der Veranstaltung "Konfokale Laser Scanning Mikroskopie - Theorie und Funktion" ist wünschenswert aber nicht Voraussetzung.

Inhalt:

Das Arbeiten mit Lifetime-Messgeräten gekoppelt an Konfokalen Laser Scanning Mikroskopen stellt zunehmend ein wichtiges Arbeitsfeld in der modernen Molekularbiologie dar. Gegenstand der Veranstaltung ist die Vermittlung des Verständnisses wie Fluorophor-Lifetime-Messungen in der Theorie zu verstehen sind und mit welchen Mitteln und wie diese praktisch erreicht werden können. Dabei werden auch die Eigenschaften von Molekülen (Protein-Fluorophor-Fusionen) vermittelt, die für diese Messungen relevant sind bzw. sich auf selbige auswirken. Die Studierenden lernen dabei das Prinzip wie die dazu notwendige Gerätschaft aufgebaut ist und wie das Konfokale LSM mit der Lifetime-Messeinheit zusammenarbeitet.

Die Studierenden erlernen die theoretischen Prinzipien der Lifetime-Messung, des

Fluorescence Lifetime Imaging (FLIM), des Förster Resonanz Energytransfer (FRET), Anisotropie und Fluorescence Correlation Spectroscopy (FCS).

Vermittelt wird der Einsatz bzw. Erkenntnisgewinn, den FLIM bei zell- und molekularbiologischen Experimenten ermöglicht.

Sie erwerben die Kenntnis welche Protein-Fluorophor-Fusionen am besten für ein FRET-Experiment ausgewählt werden, z. B. um einen Energietransfer bei echter Nachbarschaft zweier Proteine zu optimieren.

Ein besonderer Punkt ist die Vermittlung wie ein kombiniertes Lifetime-Messgerät mit Konfokalem LSM im Prinzip und praktisch eingestellt bzw. eingesetzt wird.

Lernergebnisse:

Die Übung ist eine Kombination aus Theorie und Praxis.

Mit dem erfolgreichen Abschluss des Moduls erwerben die Studierenden folgende Kompetenzen und Fähigkeiten:

1. Grundlagen und Methoden des Fluorescence Lifetime Imagings (FLIM) mit Hilfe der Konfokalen Laser Scanning Mikroskopie zu verstehen. Einige der Fragen und Aspekte, die hier im Vordergrund stehen betreffen z. B.:

- das Entstehen der "decay"-Kurve eines Fluorophors;
- die möglichen Veränderungen von Lebenszeiten (Lifetimes) Fluorophor-gekoppelter Proteine in unterschiedlichen Zellkompartimenten und unter unterschiedlichen physiologischen Bedingungen und die Möglichkeit dies in zellbiologischen Untersuchungen einzusetzen,
- die Technik mittels Förster Resonanz Energietransfer (FRET) und FLIM die unmittelbare Nachbarschaft und Interaktion zweier verschiedener Proteine in vivo zu untersuchen;
- die Auswahl von geeigneten Protein-Fluorophor-Fusionen für FRET-Experimente unter Berücksichtigung spezieller FRET-relevanter Aspekte wie ihre Tendenz zur Mono- gegenüber Di- oder Multimerisierung oder zu monoexponentiellen gegenüber di- oder multiexponentiellen "Decay",
- die Möglichkeit "cluster" bzw. die Interaktion von zwei oder mehr Einheiten desselben Proteins mittels Anisotropie-Änderungen verursacht durch HomoFRET zu ermitteln;
- das Diffusionsverhalten von Proteinen in verschiedenen Zellkompartimenten z. B. Proteinen in der Zellmembran.

2. Die Studierenden erhalten in diesem Fall eine hoch-entwickelte, sehr spezielle Kompetenz. Sie erwerben die Fähigkeit an einem fortgeschrittenen System zweier international tätiger, kooperierender Hersteller FILM- und Anisotropie-Messungen durchzuführen. Sie erwerben weiterhin die Kenntnis, wie überhaupt, mittels gepulster Laser und modernsten "high-end"-Detektoren, Lifetime-Messungen von Fluorophoren ermittelt werden können. Die Erweiterung zur Messung von Lifetimes von Fluorophor-markierten Proteinen am hiesigen Konfokalen Laser Scanning Mikroskop (LSM) ist noch sehr neu und stammt von einer der wenigen weltweit operierenden Firmen auf diesem Gebiet, die mit einem der weltweit führenden Hersteller von Konfokalen LSMs zusammenarbeitet.

Aus letzterem ergibt sich, dass die Studierenden eine zunehmend gefragte aber noch nicht sehr verbreitete Kompetenz erwerben. Diese wird es ihnen erlauben in der Forschung in nachgefragten,

sehr fortgeschrittenen Gebieten der Molekularbiologie tätig zu werden. Es liegt auf der Hand, dass dies auch eine hochqualifizierende Kompetenz darstellt, die in der angewandten Forschung bzw. Industrie zunehmend nachgefragt werden wird.

Die erlernte Kompetenz wird es den Studierenden bei Pflege der erworbenen Kenntnisse erlauben, ähnliche Geräte und Techniken nach Einweisung schneller und besser zu verstehen, d. h. die Einweisung zu verkürzen.

Lehr- und Lernmethoden:

Durch Behandlung relevanter Literatur (ausgegeben bzw. im Internet als verfügbar angegeben, z. B. auf der Internetseite von CALM) bereiten die Studierenden die theoretischen Grundlagen der Lifetime und Anisotropie-Messung mittels der vorhandenen Messeinheit und angeschlossenem Konfokalen LSM vor. Diese Grundlagen werden durch die praktische Handhabung verfestigt, und zwar soweit dass die Studenten selbstständig diese Geräte für einfache Arbeiten handhaben können und die theoretischen Grundlagen dahinter verstehen. Von diesem Stadium ausgehend können die Studierenden ihre Kenntnisse für eigene Experimente (speziell in Masterarbeiten) weiterentwickeln. Die vermittelten Methoden sind u. U. auch für BSc und für Doktorarbeiten nützlich.

Medienform:

Vorträge und Skripten

Literatur:

Eigene Skripten und weitere Literatur werden aus- bzw. angegeben

Modulverantwortliche(r):

Ramon Angel Torres-Ruiz Ramon.Torres@wzw.tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Fluoreszenz Lifetime Imaging - Theorie und Funktion (WZ0005) (Übung, 1 SWS)

Torres Ruiz R

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ1817: Forschungspraktikum Molekulare Pilzgenetik | Research Project Molecular Fungal Genetics

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2022/23

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 150	Präsenzstunden: 150

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Regelmäßige, aktive Teilnahme am Praktikum wird erwartet. Im Rahmen der Veranstaltung erfolgt eine Beurteilung der Laborleistungen, also der Vorbereitung und praktischen Durchführung der Experimente, ggf. notwendige Berechnungen, ihre Dokumentation und Auswertung in Form eines Laborprotokolls, sowie die Deutung der Ergebnisse hinsichtlich der zu erarbeitenden Erkenntnisse. Die Studierenden zeigen in dem Protokoll, ob sie in der Lage sind, die von ihnen durchgeführten Arbeiten zu strukturieren und die wesentlichen Aspekte darzustellen. Sie sollen die Ergebnisse beschreiben, interpretieren und in einen sinnvollen Zusammenhang zu dem im Praktikum vermittelten Kenntnisstand stellen können. Die Laborleistung wird durch eine Abschlusspräsentation (30 Minuten) ergänzt, um die kommunikative Kompetenz bei der Darstellung von wissenschaftlichen Themen vor einer Zuhörerschaft zu überprüfen.

Wiederholungsmöglichkeit:

Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Voraussetzung sind gute Grundkenntnisse in Mikrobiologie und Biochemie, grundlegende mikrobiologische und biochemische Arbeitstechniken, sowie Teilnahme am Modul "Molekulare Biologie Biotechnologisch Relevanter Pilze" oder vergleichbare Vorkenntnisse.

Inhalt:

Im Rahmen des Forschungspraktikums (6-wöchiges Laborpraktikum, Vollzeit) arbeiten die Teilnehmer unter Anleitung an aktuellen Forschungsprojekten der Professur. Inhaltliche Schwerpunkte sind Molekularbiologie, Genregulation und Physiologie filamentöser Pilze. Es werden spezielle Methoden des praktischen Arbeitens mit Modellorganismen, der molekularbiologischen Charakterisierung und Modifizierung, der wachstumsphysiologischen und/

oder enzymatischen Charakterisierung vermittelt. Durch Eigenstudium von fachwissenschaftlicher Literatur werden vertiefte Kenntnisse zur jeweils bearbeiteten Thematik erworben.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an den Modulveranstaltungen sind die Studierenden in der Lage

- die angewandten mikrobiologischen, genetischen und/oder biochemischen Spezialmethoden inklusive Sicherheits- und Materialwissen verstehend nachzuvollziehen und handlungsmäßig zu beherrschen,
- Experimente selbständig zu planen und durchzuführen,
- Laborprotokolle aussagekräftig und nachvollziehbar zu führen.

Lehr- und Lernmethoden:

Das forschungsnahe Praktikum ermöglicht unter Anleitung ein relativ eigenständiges mikrobiologisches/molekularbiologisches Arbeiten und dient der Vorbereitung der Studierenden auf künftige experimentelle mikrobiologische Abschlussarbeiten (Masterarbeit, Doktorarbeit). Durch die Mitarbeit an einem Forschungsprojekt gewinnen die Studierenden Erfahrung unter Bedingungen des Laboralltags und erwerben ein breites experimentelles Know-how. Das Modul fördert das Interesse an Pilzen, deren Anwendung in Forschung und Entwicklung sowie deren Bedeutung für Mensch und Umwelt.

Veranstaltungsform/Lehrtechnik: Laborpraktikum, Individuelle Anleitung im experimentellen Arbeiten durch erfahrene Labormitglieder; Kritische Besprechung von Experimentalergebnissen mit den Betreuern und Arbeitsgruppenleitern.

Lernaktivitäten: Literaturstudium, experimentelles Arbeiten; Anfertigen eines aussagekräftigen, nachvollziehbaren Laborprotokolls; Vorbereitung von Kurzpräsentationen von Ergebnissen.

Medienform:

Literatur:

aktuelle Literatur zu den spezifischen Themen; überwiegend von Studierenden zu recherchieren

Modulverantwortliche(r):

Benz, Johan Philipp, Prof. Dr. rer. nat. benz@hfm.tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Forschungspraktikum Molekulare Pilzgenetik (Forschungspraktikum, 10 SWS)

Benz J, Karl T, Tamayo Martinez E

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2417: Forschungspraktikum Genetik 2 Entwicklungsgenetik | Research Project Genetics 2 - Developmental Genetics

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2012

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 150	Präsenzstunden: 150

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

6-wöchiges Blockpraktikum nach Absprache. Regelmäßige Teilnahme im Umfang von rund 6 Stunden täglich. Vorbereitung, Durchführung, Interpretation und Diskussion von Versuchen. Teilnahme am Kolloquium Pflanzenwissenschaften. Die Benotung erfolgt auf Grund der Qualität der Laborarbeit und des Protokolls das in Form einer wissenschaftlichen Arbeit geschrieben wird. Die Benotung der Laborarbeit erfolgt auf Grund der praktischen Arbeit (60% der Note) Qualität der Laborarbeit und des Protokolls (40% der Note) das in Form einer wissenschaftlichen Arbeit geschrieben wird. Die Studierenden weisen in der Laborleistung nach, dass Sie die praktischen Fertigkeiten für die notwendigen Techniken erworben haben, in der Lage sind in einem molekularbiologischen Labor angemessen zu arbeiten, die dafür notwendigen Geräte bedienen und auch die Tätigkeiten nachvollziehbar dokumentieren zu können. Zudem zeigen sie, dass sie die gewonnenen Daten durch das theoretische Wissen in den fachlichen Kontext des Themas einordnen können, die Daten wissenschaftlich fundiert auswerten und daraus Ihre Schlüsse ziehen können. Sie sind in der Lage die erzielten Ergebnisse strukturiert aufzubereiten und auch in verständlicher Form zusammenzufassen.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester / Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundlagen der Genetik, Biochemie, Chemie, Pflanzenwissenschaften; Erfahrung und sicheres Arbeiten im molekularbiologischen Labor

Inhalt:

Bearbeitung eines aktuellen Forschungsprojekts aus dem Forschungsbereich des Dozenten nach Vereinbarung. Laborarbeit mit molekularen und genetischen Techniken; wissenschaftliche Analyse (ggf. statistische Analyse) und Interpretation der experimentellen Ergebnisse. Fokus

auf molekulare Mechanismen der Entwicklung, insbesondere des pflanzlichen Embryos und Zellbiologie. Techniken: Molekulare Klonierung, epigenetische Modifizierungen, molekulare Analyse von Pflanzen-Mutanten, Reportergeneinsatz (G/Y/CFP, GUS, His-/Strep-tag etc.) in vitro und in vivo (Transgene), Transcriptomics, (q)RT-PCR, in situ Hybridisierung, FISH, Histologie, Chromosomenanalysen, flow cytometry, Antikörper-Färbungen, Fluoreszenzmikroskopie, Confocal-Laser- Scanning-Mikroskopie inklusive Fluorescence Lifetime Imaging (FRAP, FLIM, FRET, Anisotropie) Proteinreinigung, pflanzliche Gewebekultur.

Lernergebnisse:

Die Studierenden können nach dem erfolgreichen Belegen des Moduls: eigenständiges wissenschaftliches Arbeiten, aktuelle molekularbiologische und biochemische Techniken und Literaturrecherche. Sie kennen die Einbindung relevanter Literatur in ein Forschungsprojekt und wissenschaftliche Ausarbeitung in den genannten fachlichen Bereichen.

Lehr- und Lernmethoden:

Praktikum, Projektarbeit. Die Studierenden planen und führen ihre Versuche selbstständig durch. Sie betreiben eigenständig Literaturrecherche und machen eine wissenschaftliche Auswertung der experimentellen Ergebnisse.

Medienform:

Laborarbeit, Literaturrecherche, Internetrecherche

Literatur:

Es gibt kein speziell auf das Praktikum ausgelegtes Lehrbuch. Den Studierenden wird einführende Fachliteratur zur jeweiligen Thematik und Methoden zur Verfügung gestellt.

Modulverantwortliche(r):

Torres Ruiz, Ramon; Apl. Prof. Dr. rer. nat. habil.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Genetik Forschungspraktikum II Entwicklungsgenetik (Forschungspraktikum, 10 SWS)
Torres Ruiz R

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2468: Forschungspraktikum Genetik der Augenentwicklung | Research Project Genetics of Eye Development

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2011/12

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 240

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Prüfungsdauer (in min.): ca. 30 min..

Anleitung zum eigenständigen wissenschaftlich theoretischen und praktischen Arbeiten Themen: Mausmutanten mit erblichen Augenerkrankungen: Molekulare Untersuchungen an Mausmutanten mit Augenerkrankungen; angewandte Methoden: PCR, Feinkartierung mit molekularen Markern, Klonierungen, in-situ Hybridisierungen an Embryonen verschiedener Genotypen, immunhistochemische Verfahren, Histologie; funktionelle Analysen (Elektroretinographie, optokinetische Trommel).

Wiederholungsmöglichkeit:

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundkenntnisse der allgemeinen und molekularen Genetik; abgeschlossenes Bachelor-Studium eines biowissenschaftlichen Fachs

Inhalt:

Anleitung zum eigenständigen wissenschaftlich theoretischen und praktischen Arbeiten

Themen: Mausmutanten mit erblichen Augenerkrankungen:

Molekulare Untersuchungen an Mausmutanten mit Augenerkrankungen; angewandte Methoden: PCR, Feinkartierung mit molekularen Markern, Klonierungen, in-situ Hybridisierungen an Embryonen verschiedener Genotypen, immunhistochemische Verfahren, Histologie; funktionelle Analysen (Elektroretinographie, optokinetische Trommel).

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme besitzen die Studierenden vertiefte praktische Kenntnisse der Genetik und insbesondere in der Genetik der Augenentwicklung. Sie sollten in der Lage sein, ihr erworbenes Wissen auf andere (entwicklungs)genetische Fragestellungen anzuwenden.

Lehr- und Lernmethoden:

Zeigen von praktischem Arbeiten im Labor

Medienform:

Labor: praktisches Arbeiten im Labor, Abschlussvortrag in der Arbeitsgruppe (Powerpoint-Präsentation); schriftliche Darstellung in Form eines Berichts (20-30 Seiten mit Einleitung, Methoden, Ergebnisse, Diskussion, Literaturangaben)

Literatur:

Empfohlene Literatur:

W. Buselmaier, G. Tariverdian: Humangenetik für Biologen, Springer-Verlag, 2006

J. Graw: Genetik, 4. Aufl., Springer-Verlag, 2006

G. Grupe, K. Christiansen, I. Schröder, U. Wittwer-Backofen: Anthropologie, Springer-Verlag 2005

R. Knippers: Molekulare Genetik, 9. Aufl., Thieme-Verlag 2006

E. Passarge: Taschenatlas der Genetik, Thieme-Verlag, 3. Auflage 2008

C. Schaaf, J. Zschocke: Basiswissen Humangenetik; Springer-Verlag 2008

T. Strachan & A.P. Read: Molekulare Humangenetik, 3. Aufl., Elsevier/Spektrum-Verlag 2005

Modulverantwortliche(r):

Jochen Graw (graw@helmholtz-muenchen.de)

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2481: Forschungspraktikum Entwicklungsgenetik der Pflanzen 2 | Practical Course in Developmental Genetics of Plants 2

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2019/20

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 150	Präsenzstunden: 150

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Studierenden arbeiteten unter Anleitung aber mehrheitlich selbständig im Labor. Fortgeschrittene Techniken der pflanzlichen Entwicklungsgenetik werden in der Praxis eingesetzt (z.B. qRT-PCR, Proteinreinigung, Konfokalmikroskopie, etc) und in einem Protokollheft dokumentiert. Die Studierenden erarbeiteten sich auch den wissenschaftlichen Hintergrund der durchzuführenden Experimente. Sie nehmen daher regelmässig an den Seminaren der Arbeitsgruppe teil. Die Ergebnisse werden in einem Kurzvortrag vorgestellt und diskutiert. Die Sprache ist mehrheitlich Englisch.

Wiederholungsmöglichkeit:

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Fortgeschrittene Studierende der Studiengänge Biochemie, Biologie, Molekulare Biotechnologie und Agricultural Biosciences.

Inhalt:

Die Studierenden arbeiteten experimentell im Labor als Mitglied einer Arbeitsgruppe, die aus dem Gruppenleiter, Doktoranden und Postdoktoranden, technischem Personal und ggf. Studenten besteht. Es wird unter teilweiser Aufsicht eine zu Beginn formulierte Aufgabe aus dem Bereich der pflanzlichen Entwicklungsgenetik bearbeitet. Es muss ein Laborprotokoll über den experimentellen Plan, die durchgeführten Arbeiten und erzielte Ergebnisse geführt werden. Am Ende fertigt die/der Studierende ein Protokoll an, in dem das Thema eingeleitet, die Methoden und Materialien beschrieben, die Ergebnisse wiedergegeben und kurz im Vergleich zu einschlägiger Literatur diskutiert werden. Sie/er nimmt an den regelmäßigen Seminaren der Arbeitsgruppe teil.

Lernergebnisse:

Nach der Durchführung des Laborpraktikums ist der Studierende in der Lage, selbständig fortgeschrittene experimentelle Techniken im Bereich der pflanzlichen Entwicklungsgenetik und Zellbiologie durchzuführen. Sie/er hat weitere Erfahrungen in der Protokollführung und Präsentation von wissenschaftlichen Ergebnissen gesammelt. Selbständiges Arbeiten soll grundsätzlich möglich sein.

Lehr- und Lernmethoden:

Persönliche Betreuung der praktischen Arbeit im Labor. Eigenstudium der Literatur.

Medienform:

Praktikum, Diskussion in der Arbeitsgruppe, eigene mündliche Präsentation, Niederschrift der erarbeiteten Ergebnisse in Form einer kurzen wissenschaftlichen Abhandlung (Protokoll).

Literatur:

Originalliteratur und Review-Artikel.

Modulverantwortliche(r):

Schneitz, Kay Heinrich; Prof. Dr.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Forschungspraktikum Entwicklungsgenetik der Pflanzen 2 (Forschungspraktikum, 10 SWS)

Schneitz K, Boikine R, Freifrau von Thielmann A, Lesniewska B

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2525: Forschungspraktikum experimentelle Genetik der Säugetiere | Research Project Experimental Genetics of Mammals

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2012

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 240

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

30 Präsenztage, 10 - 15 min Präsentation.

Die Prüfungsleistung umfasst die praktische Arbeit, ein schriftliches Protokoll (Einleitung, Material und Methoden, Ergebnisse, Diskussion und Literatur mit insgesamt ca. 30 Seiten) und eine Kurzpräsentation der Arbeiten und Ergebnisse aus dem Praktikum (ca. 10 bis 15 Minuten). Das Praktikum dauert 6 Wochen (30 Präsenztage) und ist ganztägig. Der Schwerpunkt der Benotung liegt mit 2/3 auf den Leistungen während der praktischen Arbeit. 1/3 der Note setzt sich aus dem schriftlichen Protokoll und der mündlichen Kurzpräsentation zusammen (zu gleichen Teilen). Die wichtigste Kompetenz, die diese Lehrveranstaltung vermittelt ist die praktische Erfahrung und geleitete Mitarbeit in einem Forschungsprojekt der aktuellen funktionellen Genomforschung. Die Studierenden arbeiten dabei im normalen Forschungsbetrieb. Die praktische Leistung wird nach der Qualität (Gründlichkeit, Exaktheit, Dokumentation, Problemlösung etc.) aber auch der Quantität der durchgeführten Experimente beurteilt. Die Studierenden zeigen im schriftlichen Protokoll (Deutsch oder Englisch), ob sie in der Lage sind, die durchgeführten Experimente, Ergebnisse und den Kontext ihrer Arbeit zu strukturieren und die wesentlichen Aspekte darzustellen. Sie sollen die erarbeiteten Informationen beschreiben, interpretieren, sinnvoll kombinieren und auf den aktuellen wissenschaftlichen Kontext übertragen können. In der abschließenden Präsentation (bevorzugt auf Englisch) sollen die Studierenden Fragestellung, Herangehensweise und Ergebnisse darstellen und in einer Diskussion auf Fragen antworten. Die Studierenden erhalten so die Gelegenheit ihre Kompetenzen für wissenschaftliche Vorträge zu trainieren.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester / Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

" Kenntnisse der Molekularbiologie und Genetik der Säugetiere.

- " Grundkenntnisse molekularbiologischen Arbeitens: e.g. Pipettieren, Berechnung von Konzentrationen und Units
- " Vorteilhaft ist der Besuch der Vorlesung Genomik und/oder Entwicklungsgenetik der Tiere
- " Empfohlen nach dem abgeschlossenen 4. Semester
- " Gute Englischkenntnisse
- " Das Praktikum findet am Helmholtz Zentrum München, Ingolstädter Landstr. 1, 85764 Neuherberg statt

Inhalt:

Im Rahmen des Praktikums werden Grundkenntnisse über das praktische Arbeiten in einem Forschungslabor, im Besonderen über funktionelle Genomforschung, über das Arbeiten mit Mausmodellen oder zellulären Systemen, vermittelt. Inhalte sind u.a.: Phänotypische Analysen von Mausmodellen für Diabetes, Knochen- und Knorpelerkrankungen oder metabolische Erkrankungen. Die Arbeiten im Praktikum sind stets in ein aktuelles Forschungsprojekt des Instituts für Experimentelle Genetik integriert. Es werden Methoden der Molekularbiologie vermittelt und von den Studierenden angewendet. Beispiele können sein: Die Untersuchung von Genexpressionen in Tiermodellen mit Microarray Technologien oder PCR, Untersuchung von Proteomen durch Massenspektrometrie, in situ Methoden zur Detektion der RNA oder Protein Expression, histologische Untersuchungen, Analyse von Metaboliten in Geweben oder Plasma, Herstellung von DNA Konstrukten u.ä. Den Studierenden wird der Kontext ihrer Arbeiten im Zusammenhang mit einem laufenden Forschungsprojekt in der funktionellen Genomforschung vermittelt. Die praktischen Arbeiten werden angeleitet, sollen aber im Verlauf des Praktikums zum Teil selbständig durchgeführt werden.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an den Modulveranstaltungen besitzen die Studierenden erste Erfahrungen über das wissenschaftliche Arbeiten in einem Forschungslabor. Mindestens eine molekularbiologische Methode im Umfeld der funktionellen Genomforschung soll in Praxis und Theorie tiefgehend erlernt werden. Weitere Kompetenzen, die im Praktikum erworben werden:

- " Erfahrung in der strukturierten, schriftlichen Ausarbeitung von wissenschaftlichem Kontext, Methoden und Ergebnissen,
- " Erfahrung in der mündlichen wissenschaftlichen Präsentation.

Lehr- und Lernmethoden:

- " Anleitungsgespräche
- " Unterstützung bei Problemlösung in der praktischen Arbeit
- " Ergebnisbesprechung
- " Praktikum
- " Korrektur und Feedback zu Protokoll und Präsentation
- " Feedback zu Qualität und Quantität der praktischen Arbeit

Medienform:

- " Inhalte werden in Gesprächen vermittelt

Literatur:

" Überwiegend wissenschaftliche Veröffentlichungen (ausschließlich Englisch)

Modulverantwortliche(r):

Martin Hrabé de Angelis hrabe@helmholtz-muenchen.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Forschungspraktikum Experimentelle Genetik der Säugetiere (Forschungspraktikum, 10 SWS)

Hrabé de Angelis M, Beckers J

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2564: Forschungspraktikum Hormonsignaling, Biochemische Pathways und Metabolomics | Research Project Hormone Signaling, Biochemical Pathways and Metabolomics

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2011/12

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 240

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

30 Präsenztage.

Die Prüfungsleistung umfasst die praktische Arbeit, ein schriftliches Protokoll (Einleitung, Material und Methoden, Ergebnisse, Diskussion und Literatur) und eine Kurzpräsentation der Arbeiten und Ergebnisse aus dem Praktikum (ca. 10 bis 15 Minuten). Das Praktikum dauert 6 Wochen (30 Präsenztage) und ist ganztätig. Der Schwerpunkt der Benotung liegt mit 2/3 auf den Leistungen während der praktischen Arbeit. 1/3 der Note setzt sich aus dem schriftlichen Protokoll und der mündlichen Kurzpräsentation zusammen (zu gleichen Teilen). Die wichtigste Kompetenz, die diese Lehrveranstaltung vermittelt, ist die praktische Erfahrung und geleistete Mitarbeit in einem Forschungsprojekt zu aktuellen Themen aus den Bereichen Steroid-Hormonsignaling, biochemische Pathways und Metabolomics. Die Studierenden arbeiten dabei im normalen Forschungsbetrieb mit. Die praktische Leistung wird nach der Qualität (Gründlichkeit, Exaktheit, Dokumentation, Problemlösung etc.) aber auch der Quantität der durchgeführten Experimente beurteilt. Die Studierenden zeigen im schriftlichen Protokoll (Deutsch oder Englisch), ob sie in der Lage sind, die durchgeführten Experimente, Ergebnisse und den Kontext ihrer Arbeit zu strukturieren und die wesentlichen Aspekte darzustellen. Sie sollen die erarbeiteten Informationen beschreiben, interpretieren, sinnvoll kombinieren und auf den aktuellen wissenschaftlichen Kontext übertragen können. In der abschließenden Präsentation (bevorzugt auf Englisch) sollen die Studierenden Fragestellung, Herangehensweise und Ergebnisse darstellen und in einer Diskussion auf Fragen antworten. Die Studierenden erhalten so die Gelegenheit ihre Kompetenzen für wissenschaftliche Vorträge zu trainieren.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester / Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

- " Kenntnisse der Molekularbiologie, Zellbiologie und Biochemie
- " Grundkenntnisse in der Laborpraxis: e.g. Pipettieren, Berechnung von Konzentrationen und Units
- " Vorteilhaft ist der Besuch der Vorlesung Genomik und/oder Entwicklungsgenetik der Tiere
- " Gute Englischkenntnisse sind erwünscht
- " Das Praktikum findet am Helmholtz Zentrum München, Genomanalysezentrum, Ingolstädter Landstr. 1, 85764 Neuherberg statt

Inhalt:

Im Rahmen des Praktikums werden Grundkenntnisse über das praktische Arbeiten in einem Forschungslabor, mit Schwerpunkten auf Steroid-Hormonsignaling, biochemischen Pathways und targeted oder non-targeted Metabolomics, in zellulären Systemen oder in vitro, vermittelt. Inhalte sind z.B.: Identifizierung und Charakterisierung von Biomarkern für metabolische Erkrankungen, Charakterisierung und Inhibition von Steroidhormon-metabolisierenden Enzymen, Analyse des Lipidstoffwechsels.

Die Arbeiten im Praktikum sind stets in ein aktuelles Forschungsprojekt des Instituts für Experimentelle Genetik integriert. Es werden Methoden der Molekularbiologie, Zellbiologie, Proteinchemie oder Biochemie vermittelt und von den Studierenden angewendet. Beispiele können sein: Die Untersuchung von Genexpressionen in Geweben mit PCR, Expressionsanalysen mit Westernblotting, histo- und cytochemische Expressionsanalysen, Entwicklung von HPLC- und massenspektrometrischen Analyseverfahren für Metabolite, Detektion und Quantifizierung von Metaboliten in Geweben oder Plasma durch Massenspektrometrie, Herstellung von DNA-Konstrukten, rekombinante Expression von Proteinen, Aktivitätsuntersuchungen von Enzymen, u.ä. Den Studierenden wird der Kontext ihrer Arbeiten im Zusammenhang mit einem laufenden Forschungsprojekt vermittelt. Die praktischen Arbeiten werden angeleitet, sollen aber im Verlauf des Praktikums zum Teil selbständig durchgeführt werden.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an der Modulveranstaltung besitzen die Studierenden Erfahrungen über das projektbezogene und zielorientierte wissenschaftliche Arbeiten in einem Forschungslabor. Mindestens eine molekularbiologische, zellbiologische, proteinchemische oder biochemische Methode im Umfeld Hormonregulation, biochemische Pathways oder Metabolomics soll in Praxis und Theorie tiefgehend erlernt werden.

Weitere Kompetenzen, die im Praktikum erworben werden:

Erfahrung in der strukturierten, schriftlichen Ausarbeitung von wissenschaftlichem Kontext, Methoden und Ergebnissen

Erfahrung in der mündlichen wissenschaftlichen Präsentation.

Lehr- und Lernmethoden:

- " Anleitungsgespräche
- " Unterstützung bei Problemlösung in der praktischen Arbeit
- " Ergebnisbesprechung

- " Praktikum
- " Korrektur und Feedback zu Protokoll und Präsentation
- " Feedback zu Qualität und Quantität der praktischen Arbeit

Medienform:

Inhalte werden in Gesprächen vermittelt, die Studierenden informieren sich über das Arbeitsgebiet und genutzten Techniken zusätzlich mit Hilfe von Fachliteratur oder Internetrecherchen

Literatur:

relevante Publikationen, das Forschungsthema und die genutzten Techniken betreffend

Modulverantwortliche(r):

Jerzy Adamski adamski@helmholtz-muenchen.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2619: Forschungspraktikum: in silico Evolutionsgenetik von Pflanzen und Pathogenen | Research Project: in silico Evolutionary Genetics of Plants and Pathogens

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2023

Modulniveau: Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 240

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

The grade is based on the report by the student who will describe in max. 20 pages the analysis of a genomic dataset or of a mathematical model by means of stochastic simulations. The report consists in the description of methods, statistical analyses and discussion of the results. The report serves as a basic scientific document summarizing the pipeline of analysis, possible pitfalls and bias in the results, as well as a general conclusion about the chosen scientific question.

Wiederholungsmöglichkeit:

Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Basic knowledge in bioinformatics and statistics.

Inhalt:

Modern evolutionary biology methods and concepts is pervasive in many fields of biology such as medicine, agriculture, plant and animal breeding, or ecology. State of the art scientific project in this field require to integrate sequence data, mathematical theory and computer simulations. This practical course provides an in depth application of these principles. The students will study either genomic datasets or a mathematical model by means of stochastic simulations.

1) Content of the NGS / genomic data analysis: introduction to NGS data, type of files, download NGS data from databases, barcoding, trimming, read quality control, perform read-mapping with a reference genome, perform SNP calling, gene annotation, statistical bias in SNP calling, de novo genome assembly: de novo assembly of a simple genome, annotation of assembly.

2) Content of the mathematical model analysis: formulation of a mathematical model, coding in R, formulation of the stochastic processes involved, simulations in R, statistical analysis of simulations.

3) Exercise and practice writing a report with critical discussion.

Lernergebnisse:

After the course the students are confident in using the classic tools for bioinformatics of NGS data, the Linux operating system, a computer cluster and in performing basic statistics using the software R.

When analyzing genomic data, the students know the different type of data generated by Next Generation Sequencing platforms, they know how to perform all the steps from raw data until obtaining SNP data. They master the analysis of genomic data up to SNP calling, By learning how to use different software, they know how to produce accurate data analysis from NGS sequencing data, are critical of the robustness of the results, and can write a scientific description of the pipeline of analysis.

When performing mathematical modelling and stochastic simulations, the students learn how to develop and to formulate a mathematical model to answer a question in evolutionary biology, and to consider and model the different sources of stochasticity in nature. The students are able to write the model and perform simulations in R and conduct the statistical analysis of the results.

Lehr- und Lernmethoden:

Learning techniques: exercise on computer, practical research project, autonomous work.

Learning activities: reading and summarizing the relevant literature, formulating a question and a path to answer, applying bioinformatics or mathematical tools, generating results and their statistical analysis, writing a report, critical assessment of the work.

Medienform:

Software training: Linux environment, basic command line, statistical software R, SAMtools, Trimmomatic, bwa.

Literatur:

Hartl and Clark, Principles of Population Genetics 4th Edition (2007); Hedrick, Genetics Of Populations 4th Edition (2009); Wakeley, Coalescent Theory: An Introduction (2008)

Modulverantwortliche(r):

Tellier, Aurélien; Prof. Dr.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Forschungspraktikum: in silico Evolutionsgenetik von Pflanzen und Pathogenen
(Forschungspraktikum, 10 SWS)

Silva Arias G, Tellier A

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2629: Research Project Chemical Genetics | Research Project Chemical Genetics

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2022/23

Modulniveau: Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 150	Präsenzstunden: 150

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

The examination of the module is done in the form of a laboratory assignment. The students conduct a six-week research project in the lab. The work-schedule can be adjusted to the curriculum of the students. This includes the conductance of 1 to 4 experiments and the subsequent preparation of a protocol (approximately 15 to 20 pages) which has to be handed in usually within 4 weeks after the laboratory work has been concluded. By preparing the lab protocol the students demonstrate the ability to summarize the theoretical background and key aims of the performed experiments and to present the acquired results in a concise and coherent manner and to interpret and discuss the experimental data in the context of available literature. The grade is based on the accuracy of data analysis (50%) and the quality of data presentation (50%), including the description of the theoretical background, presentation of raw data, calculations, application of statistical tests and interpretation and discussion of the results.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Basic knowledge in plant molecular biology, biochemistry, genetics and chemistry. Practical experience with basic lab working techniques such as pipetting and working under sterile conditions. Successful completion of the lecture Plant Biotechnology.

Inhalt:

Chemical Genetics is a novel interdisciplinary approach in which small molecules are used to identify proteins responsible for the expression of a specific phenotype (forward chemical genetics) or to affect the function of a specific protein and assess the morphological, physiological and molecular consequences within the organism (reverse chemical genetics). Chemical genetic

approaches are not only useful in basic research questions, they can also directly lead to the development of drugs and agrochemicals.

This module will teach students a subset of the following techniques by participating in a research project in the lab:

- Storage and handling of a chemical library;
 - Design of a chemical genetic screen;
 - Set up of a chemical genetic screen in conformity with the required quality standards;
 - Phenotype-based small molecule screening in *Arabidopsis thaliana*
 - Phenotype-based small molecule screening horticulturally relevant plant species;
 - Expression marker-based small molecule screens;
-
- Hit confirmation assays;
 - Dose response assays;
 - Structure/function analysis using cheminformatic methods;
 - Establishment of an in vitro assay to test ligand-target interaction.

Lernergebnisse:

Upon completion of this module students are able:

- to understand the principles of chemical genetic research approaches;
- to assess for which scientific questions a chemical genetic approach might be helpful;
- to plan and to carry out basic chemical genetic experiments in plants according to the required quality standards;
- to interpret and evaluate the results obtained in chemical genetic screens in a written report.

Lehr- und Lernmethoden:

Close theoretical and practical supervision combined with autonomous lab work enables the student to understand and apply basic experiments in Plant Chemical Genetics. By discussing lab protocols, the student analyses the underlying methodological principles of the experiments. By reading original research articles the student learns to assess quality standards for chemical genetic approaches. By writing a research report the student learns to summarize the obtained results and discusses it in the context of relevant literature.

Medienform:

Oral instructions, lab protocols, relevant scientific publications.

Literatur:

Plant Chemical Genomics: Methods and Protocols (2014) G. R. Hicks and S. Robert, Humana Press; Plant Chemical Biology (2014) D. Audenaert and P. Overvoorde, John Wiley & Sons.

Modulverantwortliche(r):

Sieberer, Tobias, Dr. nat. techn. tobias.sieberer@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Forschungspraktikum Chemische Genetik (Forschungspraktikum, 10 SWS)

Poppenberger-Sieberer B, Sieberer T, Andrade Galan P

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2665: Forschungspraktikum Neurogenetik für Fortgeschrittene | Research Procect Neurogenetics for Advanced

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2023

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 150	Präsenzstunden: 150

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Es wird eine Laborleistung benotet: Die benotete Laborleistung umfasst die Erstellung eines Protokolls und eine Präsentation.

Bestandteil der Laborleistung ist die Erarbeitung der jeweiligen theoretischen Grundlagen inkl. Literaturstudium. Dies umfasst auch die Beschreibung der Versuche, die Vorbereitung und praktische Durchführung, ggf. notwendige Berechnungen, ihre Dokumentation und Auswertung sowie die Deutung der Ergebnisse hinsichtlich der zu erarbeitenden Erkenntnisse. Die Laborleistung wird durch eine Präsentation ergänzt, um die kommunikative Kompetenz bei der Darstellung von wissenschaftlichen Themen vor einer Zuhörerschaft zu überprüfen.

Die konkreten Bestandteile der Laborleistung und die damit zu prüfenden Kompetenzen umfassen die regelmäßige praktische Arbeit an einem kleinen wissenschaftlichen Projekt, ein schriftliches Protokoll (Einleitung, Material und Methoden, Ergebnisse, Diskussion und Literatur mit insgesamt 20 Seiten), sowie am Ende der praktischen Arbeit eine Kurzpräsentation (30 Min) im Rahmen der Institutsseminare. Praktikumsdauer ist 6 Wochen ganztägig. Bewertet werden Protokoll und Vortrag (2:1). Die im Protokoll dokumentierte praktische Leistung wird vor allen Dingen nach Qualität (Gründlichkeit, Exaktheit, Dokumentation, Problemlösungsstrategien) aber auch nach der Effizienz und Quantität beurteilt. Die Studierenden zeigen im schriftlichen Protokoll (Deutsch oder Englisch), ob sie in der Lage sind, die durchgeführten Experimente, Ergebnisse und den Kontext ihre Arbeit zu strukturieren und die wesentlichen Aspekte darzustellen. Sie sollen die erarbeiteten Resultate beschreiben, interpretieren, sinnvoll kombinieren und auf den aktuellen wissenschaftlichen Kontext übertragen können. In der Präsentation (bevorzugt auf Englisch) sollen die Studierenden nochmals darstellen, inwiefern ihre Ergebnisse in den aktuellen Forschungsstand einzupassen sind und ihr diesbezügliches Verständnis anhand einer Diskussion darlegen können. Somit erhalten die Studierenden auch die Möglichkeit für wissenschaftliche Vorträge zu trainieren.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester / Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Empfohlen wird die Vorlesung der Genomik und/oder Entwicklungsgenetik (Pflichtvorlesung im Bachelorstudiengang), oder ähnliches. Vorteilhaft ist begleitend zum Praktikum die Vorlesungen Neurogenetik I und II zu besuchen. Gute Englischkenntnisse (Laborsprache) werden empfohlen.

Inhalt:

Im Rahmen des Praktikums werden Kenntnisse über das praktische Arbeiten in einem Forschungslabor vermittelt - insbesondere über das Arbeiten im Bereich der Neurogenetik, des Arbeitens mit Mausmodellen und deren Generierung, sowie im Bereich des Arbeitens mit zellulären Modellsystemen. Inhalte sind: 1. Neueste molekularbiologische Technologien zur Erstellung von Mausmodellen sowie 2. die Charakterisierung dieser Mausmodelle (speziell im Bereich neuropsychiatrischer Erkrankungen) und davon derivierter zellulärer Systeme. Die Arbeiten sind stets in ein laufendes aktuelles Forschungsprojekt des Lehrstuhls für Entwicklungsgenetik eingebunden. Angewandte und zu erlernende Methoden richten sich nach der Fragestellung des Forschungsprojektes. Als Beispiele können jedoch genannt werden: Klonierungen und Testen von neuen Vektoren zur Erstellung von Tiermodellen; Genexpressionsanalysen mittels qPCR - Luciferaseassays, Anwendung von viralen Vektoren zur akuten Eliminierung von Genexpression (knock-down); biochemische Methoden (Western blots, Aktivitätsmessungen von Proteinen); histologische Analysen der Mausmodelle (immunhistochemisch, in situ hybridisierungen; quantitative Analysen), metabolische Analysen von Organen und Zellkulturen; mitochondriale Analysen etc.. Die praktischen Arbeiten werden angeleitet. Ziel ist es jedoch im Verlauf des Praktikums eine Selbstständigkeit und Selbstverantwortlichkeit für den/die durchgeführte(n) Versuch(e) zu erreichen.

Lernergebnisse:

Die wichtigste Kompetenz, welche in diesem Praktikum erworben werden soll, ist die praktische Erfahrung im Durchführen eines wissenschaftlichen Kleinprojektes.

Nach der Modulteilnahme haben die Studierenden erste Erfahrungen und Kompetenzen im wissenschaftlichen Arbeiten und Präsentieren von wissenschaftlichen Ergebnissen, sowohl in schriftlicher und mündlicher Form erworben. Des Weiteren werden in mindestens einer neurogenetischen Methode tiefergehende praktische und theoretische Inhalte vermittelt. Daher werden in diesem Praktikum folgende Kompetenzen erworben:

1. praktisches Arbeiten im Forschungsfeld Neurogenetik - Erlernung von Methoden (molekularbiologisch, histologisch), 2. strukturiertes schriftliches (Protokoll) und mündliches (Präsentation) Aufarbeiten der erzielten Ergebnisse vor dem Hintergrund einer spezifischen wissenschaftlichen Fragestellung.

Nach der Teilnahme an dem Modul sind die Studierenden in der Lage, wissenschaftliche Arbeiten in einem neurogenetischen Labor durchzuführen, haben mindestens zwei grundlegende Methoden aus dem molekularbiologischen oder histologischen Bereich erlernt und können im Labor erzielte Ergebnisse in den Kontext bekannten Wissens (Literatur) einordnen, klar darstellen und kritisch

interpretieren. Sie werden in der Lage sein, ihre Ergebnisse zu diskutieren und mündlich zu verteidigen.

Lehr- und Lernmethoden:

Veranstaltungsform: Praktikum

Lehrmethode: im Praktikum Anleitungsgespräche, Demonstrationen, Experimente, Ergebnisbesprechungen, Feedback zur Qualität der praktischen Arbeit

Lernaktivitäten: Studium von Hintergrundliteratur (ausschließlich in Englisch), Praktikumsskript und Literatur; Üben von labortechnischen Fertigkeiten, Zusammenarbeit im Team; Anfertigung von Protokollen; Anfertigung einer Präsentation.

Medienform:

Präsentationen mittels PowerPoint,

Skript (Downloadmöglichkeit für Vorlesungsmaterial), Praktikumsskript.

Literatur:

Es ist kein Lehrbuch verfügbar, das alle Inhalte dieses Moduls abdeckt. Als Grundlage oder zur Ergänzung wird empfohlen:

L. R. Squire: Fundamental Neuroscience, Ed. Larry L. Squire, Darwin Berg, Floyd E. Bloom et al.

Modulverantwortliche(r):

Wurst, Wolfgang, Prof. Dr. rer. nat. w.wurst@mytum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Forschungspraktikum Neurogenetik für Fortgeschrittene (Forschungspraktikum, 10 SWS)

Wurst W [L], Floss T, Giesert F, Hölter-Koch S, Vogt-Weisenhorn D

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2683: Forschungspraktikum Phylogenetik der Pflanzen für Fortgeschrittene | Research Project Phylogenetics of Plants for Advanced Level

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2017

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 300	Präsenzstunden: 150

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Regelmäßige Anwesenheit am Arbeitsplatz im Labor ist erforderlich, um die erlernten Versuchstechniken zu verfestigen. Die Studierenden zeigen durch einen schriftlichen Bericht zum Forschungsprojekt, dass sie in der Lage sind, die selbst erarbeiteten Daten zu strukturieren, überzeugend darzustellen und methodisch richtig auszuwerten. Die Modulnote setzt sich zusammen aus der praktischen Arbeit (40%), Bericht (40%) und dem Vortrag von 20-30 Min Dauer (20%); falls erforderlich wird der berechnete Wert zur jeweils besseren Note gerundet.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundwissen in Genetik/Botanik/Evolutionsbiologie

Inhalt:

Mitarbeit an laufenden Forschungsprojekten oder Arbeit an eigenen phylogenetischen Themen. Im Rahmen der praktischen Tätigkeit werden wichtige und wissenschaftlich relevante Arbeitsweisen und Methoden der Forschung in der molekularen Phylogenetik vermittelt, wie z.B. DNA-Extraktion aus unterschiedlichem Material (inkl. alte Herbarbelege, zoologischem Sammlungsmaterial, Federn, Sediment-, u. Kotproben). PCR, Sequenzierung, Sequenz-Analyse (Editieren, BLAST), alignment von Sequenzen mit verschiedenen Algorithmen, Arbeit mit GenBank, Phylogenie-Abschaetzung mit Maximum Likelihood und Bayesianischen Methoden, Molekulare Datierung und biogeographische Analysen.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an der Modulveranstaltung besitzen die Studierenden vertiefte praktische Kenntnisse über die Arbeitsweisen in der molekularen Phylogenetik von der DNA-Extraktion bis zur Phylogenie. Sie können ein Projekt planen, aufbauen und selbstständig durchführen, einschliesslich wissenschaftlicher Literaturrecherche. Sie erlangen die Fähigkeit zur kritischen wissenschaftlichen Arbeitsweise einschließlich der Datenauswertung und Präsentation von Ergebnissen auf wissenschaftlichen Veranstaltungen.

Lehr- und Lernmethoden:

schwerpunktmäßig praktische Tätigkeiten im Labor unter Anleitung, anschließend selbstständiges Arbeiten mit den erlernten Methoden und Ergebnisgespräche; zusätzlich auch Material-Recherche, Literatur-Auswertung, kritische/konstruktive Analyse fremder Studien und eigener Arbeit, Arbeiten unter Zeitdruck und Einhaltung selbstgestellter deadlines.

Medienform:

Praktische Übungen im genetischen Labor

Literatur:

Knoop, V. & Mueller, K. 2009. "Gene und Stammbäume: Ein Handbuch zur molekularen Phylogenetik", 2. Aufl. -- Hall, B.G. 2011. "Phylogenetic Trees Made Easy: A How-to Manual", 4. Aufl. -- wissenschaftliche Fachzeitschriften (z.B. Molecular Phylogenetics and Evolution, PNAS, Curr. Biol., Journal of Biogeography).

Modulverantwortliche(r):

Hanno Schäfer hanno.schaefer@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Forschungspraktikum Phylogenetik der Pflanzen für Fortgeschrittene (Forschungspraktikum, 10 SWS)

Schäfer H [L], Schäfer H

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2696: Forschungspraktikum Molekulare Mechanismen genetisch bedingter Krankheiten | Research Project Molecular Mechanisms in Human Genetics

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2018/19

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 240

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Das anzufertigende wissenschaftliche Protokoll (Einleitung, Material und Methode, Ergebnisse und Diskussion, Umfang 15-25 Seiten) dient der Überprüfung der Fähigkeit zur Beschreibung, Auswertung und Interpretation der im Praktikum durchgeführten Experimente zum Thema Molekulare Mechanismen genetisch bedingter Krankheiten. Die im Praktikum durchgeführten und im Protokoll beschriebenen Experimente oder Datenanalysen sind darüber hinaus in Form eines Vortrags in der Arbeitsgruppe des betreuenden Dozenten vorzustellen, so dass auch die Fähigkeit zur mündlichen Darstellung der wissenschaftlichen Arbeit und die Befähigung zur wissenschaftlich-, kritischen Diskussion über das schriftlich formulierte hinaus überprüft werden kann. Für die gesamte Leistung (Qualität der Laborarbeit, Protokoll, Vortrag) wird eine Note vergeben.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundkenntnisse der allgemeinen und molekularen Genetik.

Inhalt:

Das Praktikum wird in der Fachgruppe Pädiatrische Ernährungsmedizin am Standort Weißenstephan durchgeführt. Die Aufgabenstellung für das Praktikum orientiert sich an den aktuellen Forschungsschwerpunkten der Dozenten zu den Themen Genregulation, metabolische Erkrankungen wie Typ 2 Diabetes sowie Pankreatitis. Für beide Erkrankungen ist eine erbliche Komponente beschrieben. Jedoch sind für die meisten genetischen Assoziationen bei humanen Erkrankungen die molekularen Mechanismen weitgehend unbekannt. Es werden neue Krankheits-

assoziierte Genveränderungen identifiziert und deren Auswirkungen auf die Proteinfunktion untersucht. Viele genetischen Veränderungen sind nicht kodierend und können einen Einfluß auf die Genregulation haben. Die genauen molekularen, genregulatorischen Mechanismen - die durch humane, krankheitsassoziierte genetische Varianten und epigenetische Modifikationen verändert sind - werden untersucht, um zu verstehen wie diese über eine Veränderung der Genexpression letztendlich zu einem komplexen Phänotyp wie Typ 2 Diabetes oder Pankreatitis führen. Dieses Praktikum gibt den Studierenden einen ersten tieferen Einblick in ein Forschungsgebiet, das verschiedene Aspekte der Humangenetik, Humanbiologie, Zellbiologie und Molekularbiologie verknüpft. Die Studierenden arbeiten im Kontext der Arbeitsgruppe mit verschiedenen Methoden, wie zum Beispiel Klonierung, heterologe Expression von Genen, Protein-DNA Interaktions-Analysen wie EMSA, Reporter-gen-Analysen, Proteomics, NGS, qPCR, Zellkultur, sowie bioinformatische Datenanalysen. Das Praktikum kann auch zur Vorbereitung einer Abschlussarbeit belegt werden.

Lernergebnisse:

Durch die Arbeit in einem Forschungsgebiet, welches Aspekte der Humangenetik, Humanbiologie, Zellbiologie und Molekularbiologie verknüpft, lernen die Studierenden aktuelle Forschungsthemen, welche sich mit der Analyse molekularer Mechanismen genetisch bedingter Krankheiten beschäftigen, zu verstehen, selbständig hierzu Problemlösungen zu entwickeln, sowie ausgewählte experimentelle Labor- oder Datenanalyse-Methoden dieser Fachgebiete praktisch anzuwenden. Die erlernten Fähigkeiten und Techniken können auf andere Fachgebiete übertragen werden.

Lehr- und Lernmethoden:

Praktikum. Anleitungsgespräche und -anweisungen, Demonstrationen, experimentelle Arbeiten im Labor oder Datenanalysen, Ergebnisbesprechungen, Gruppenbesprechungen, Fachliteratur, Vortrag, Anfertigung eines Protokolls.

Medienform:

Vortrag: Präsentationssoftware. Protokoll: Textverarbeitungsdatei.

Literatur:

Aktuelle Fachliteratur wird vom Betreuer des Praktikums zur Verfügung gestellt.

Modulverantwortliche(r):

Prof. Dr. Heiko Witt

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

ME20002: Humangenetik | Human Genetics

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2021

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 117	Präsenzstunden: 33

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Lernergebnisse werden durch eine Klausur (60 min) überprüft, die auch Multiple-Choice-Elemente beinhalten kann. Hilfsmittel sind in der Klausur nicht erlaubt. Anhand der Fragen müssen die Studierenden zeigen, dass sie Entstehung und Vererbung von Varianten/ Chromosomenanomalien sowie bestimmte häufige genetisch-bedingte Erkrankungen verstehen und kennen sowie die molekularen Grundlagen der Vererbung erfasst haben.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundlagen in Genetik, Biochemie, Physiologie.

Inhalt:

Methoden der Humangenetik, Populationsgenetik und genetische Epidemiologie, Chromosomenanomalien, Genetik autosomaler, geschlechtsgebundener und mitochondrialer Erkrankungen, Genetik hämatologischer, metabolischer, neurologischer und psychiatrischer Erkrankungen, Pränatal- und Präimplantationsdiagnostik.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme besitzen die Studierenden vertiefte theoretische Kenntnisse der Humangenetik und ihrer besonderen Arbeitsweisen innerhalb der Genetik. Sie kennen die wichtigsten Methoden der Humangenetik, deren Vorteile und Einschränkungen. Sie haben eine Übersicht und zum Teil vertiefte Kenntnisse in genetischer Epidemiologie und den Vererbungsprozessen innerhalb von biologischen Populationen. Sie kennen die verschiedenen Erbkrankheiten und deren Erbgänge wie z. B. autosomal-rezessiv oder -dominant, X-chromosomal oder polygene Erkrankungen. Sie haben Übersichts- und zum Teil vertiefte Kenntnisse über die damit verbundenen Stoffwechselstörungen oder neurologischen oder psychiatrischen

Erkrankungen. Sie können Ergebnisse der Pränatal- oder Präimplantationsdiagnostik interpretieren. Sie sind in der Lage, ihr erworbenes Wissen insbesondere auf humangenetische Fragestellungen anzuwenden.

Lehr- und Lernmethoden:

In der Vorlesung werden die Grundlagen und spezielle Aspekte genetisch-bedingter Erkrankungen behandelt. Im Seminar werden einzelne Themen vertieft betrachtet, so zum einen der Umgang mit wissenschaftlichen Datenbanken sowie der Erarbeitung klinischer Fälle.

Medienform:

Vorlesung: Klassische Vorlesung mit Präsentationsoftware, Tafelanschriebe, interaktive Fragerunden. Im allgemeinen Präsenzunterricht, ggf. aber auch digitale Zusammenkünfte (z. B. zoom).

Seminar: wie Vorlesung, Medien und Lehrmaterialien sind online verfügbar und werden genannt.

Literatur:

C. Schaaf, J. Zschocke: Basiswissen Humangenetik; Springer-Verlag, 3. Auflage, 2018.

J. D. Murken, T. Grimm, E. Holinski-Feder, K. Zerres: Taschenlehrbuch Humangenetik, Thieme, 9. Auflage, 2017

Modulverantwortliche(r):

Höfele, Julia; Apl. Prof. Dr.med.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Humangenetik für M.Sc. Biologie (SE) (Seminar, ,2 SWS)

Höfele J

Humangenetik für M.Sc. Biologie (VO) (Vorlesung, 2 SWS)

Höfele J

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZme2670: Innovative Ansätze in der viralen Gentechnologie | Innovative Approaches in Viral Gene Technology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2015/16

Modulniveau: Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 105	Präsenzstunden: 45

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Modulprüfung besteht aus einer

- Präsentation (Dauer 30 Minuten) (Präsenzzeit 1SWS = 45 h), in der die Studierenden die wichtigsten Inhalte mit Hilfsmitteln verstehen und bewerten sollen. Der Zeitaufwand im Eigenstudium beträgt ca. 2 SWS, da alle Studierenden alle Papers lesen müssen und die eigenen Präsentation vorbereiten.
- Hausarbeit. Die Modulleistung wird in Form einer selbsterklärenden Präsentation abgenommen. In dieser soll nachgewiesen werden, dass die Basiselemente des viralen Gentransfers/der viralen Gentechnologie sowie funktionale Zusammenhänge verstanden werden. Der Zeitaufwand beträgt 3SWS.

Die Abnahme der Prüfung erfolgt als (benotete) Prüfungsleistung

Unterschiedliche Prüfungstypen sind notwendig, da nur in der mündlichen Präsentation die Kompetenz- und das Lernergebnis der Präsentationsfähigkeit und Diskussion überprüft werden kann, wohingegen in der der Hausarbeit die Kompetenz- und das Lernergebnis im Bereich Basiswissen und sicherer Umgang mit Literatur überprüft wird. Die Prüfungsergebnisse werden wie folgt verrechnet 2:1.

Präsentation im Seminar: aktive Teilnahme an der Diskussion im Seminar 2.

Hausarbeit 1.

Das Modul ist ab einer gewichteten Modulnote besser als 4,09 bestanden.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Studierende sollten gute Grundkenntnisse der molekularen Genetik besitzen. Der Besuch der Vorlesung „Viraler und nichtviraler Nukleinsäuretransfer – Methoden und Anwendungen in Forschung und Therapie“ wird empfohlen.

Inhalt:

Virale Vektoren werden auf Grund ihrer hohen Effizienz einerseits in therapeutischen Ansätzen, aber viel häufiger als molekulare Werkzeuge verwendet. Neue Entwicklungen der letzten Jahre im Feld der viralen Gentechnologie umfassen einerseits die Weiterentwicklung bereits genutzter, meist attenuierter (abgeschwächter) Viren durch weitere genetische Modifikationen und/oder die Kombination mit chemischen und physikalischen Methoden, aber auch die Entwicklung von Vektortypen basierend auf bisher nicht/selten verwendeten Viren, um die gezielte Infektion von ausgewählten Zielzellen sowohl *in vitro* als auch *in vivo* zu erlauben. Während im Feld der Tumorthherapie vor allem onkolytische Viren verwendet werden, werden in regenerativen Ansätzen, aber vor allem in der Grundlagenforschung verschiedene virale Vektoren zur Erzeugung von iPS, zur Genregulation über miRNAs oder zur Editierung des Genoms durch CRISPR/Cas, etc. verwendet. Bei Verwendung von integrierenden Viren ist außerdem eine Analyse und Modifikation der Integrationsmechanismen und -orte von eminenter Bedeutung für die Sicherheit der verwendeten Vektoren.

Da Grundlagenforscher im Feld der Molekularbiologie vermehrt Umgang mit viralen Vektoren haben werden ist ein gutes Basiswissen sowie die Kenntnis fortgeschrittener Techniken unerlässlich.

Lernergebnisse:

Nach dem erfolgreichen Abschluss des Moduls verstehen die Studierenden einzelne Aspekte innovativer Entwicklungen im Feld der viralen Gentechnologie mit dem Schwerpunkt viraler Gentransfer. Die Studierenden sind in der Lage:

- Publikationen bzgl. Wissenschaftlicher Schlüssigkeit, Kontrollen, etc. kritisch zu lesen.
- Daten und Hintergrundinformationen übersichtlich und prägnant darzustellen (Powerpoint Präsentationen)
- aktiv an der Diskussion der präsentierten Daten teilzunehmen und
- mit kritischen Kommentaren der Mitstudierenden umzugehen.

Lehr- und Lernmethoden:

Seminar

In diesem Seminar wählen die Studierenden aus einer vom Dozenten zu Semesterbeginn vorgegebenen Liste aus neuen Publikationen aus dem Feld der Gentechnologie jeweils ein Paper

aus. Dabei wird besonders der Bereich des viralen Gentransfers und der viralen Gentherapie abgedeckt.

Die Studierenden geben englische PowerPoint Präsentationen, die jeweils Hintergrundinformation, die wichtigsten Daten des Papers, die Schlussfolgerung der Autoren sowie ihre eigene Einschätzung und Interpretation der Daten und der Schlussfolgerung beinhalten.

Die Präsentation wird von einer aktiven Diskussion der wissenschaftlichen Daten gefolgt, an der alle Studierenden teilnehmen sollen. Diese wird von der Dozentin moderiert.

Dieses Format des Seminars verbindet in einmaliger Weise die Möglichkeit neueste technologische Entwicklungen aus dem Feld des viralen Gentransfers kenn zu lernen mit der Möglichkeit Präsentationsgeschick (auf Englisch) zu üben, sich zu trauen Fragen zu stellen und als Präsentierender zu lernen mit kritischen Fragen des Publikums umzugehen.

Hausarbeit

Während im Seminar vor allem neueste Entwicklungen der viralen Gentechnologie behandelt werden, sollen in der Hausarbeit weitere Grundlagen erarbeitet werden, die das Verständnis der präsentierten Techniken vertiefen.

Dazu wird im Zusammenhang mit dem im Seminar präsentierten Paper jeweils ein Aspekt wie z.B. virale Replikationszyklen, Aufbau von Virionen, etc. bearbeitet, der über die Präsentation des wissenschaftlichen Hintergrunds des Papers hinausgeht. Zum von der Dozentin vorgegeben Thema werden die Studierenden Literaturrecherche betreiben. Die Abhandlung des Themas wird in vielen Fällen auf älterer, aber grundlegender Literatur beruhen.

Neben der Abhandlung an sich umfasst die Hausarbeit einen Literaturteil und einen Teil, der den Weg der Literaturrecherche beschreibt.

Medienform:

Z.B. Semesterapparat, Reader, Skriptum, Folien, Blog, Tafelarbeit, Übungsblätter, Übungsaufgabensammlung, Flipchart, PowerPoint, Filme

Praktikumsskript

PowerPoint

Literatur:

Literaturrecherche in PubMed.

Modulverantwortliche(r):

Anton, Martina; PD Dr. rer. nat.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Präsentation und Diskussion innovativer Ansätze in der Gentechnologie Hausarbeit (Seminar, 3 SWS)

Anton M [L], Anton M

Präsentation und Diskussion innovativer Ansätze in der Gentechnologie (Seminar, 2 SWS)

Anton M [L], Anton M, Plank C

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ0004: Konfokale Laser Scanning Mikroskopie - Theorie und Funktion | Confocal Laser Scanning Microscopy - Theory and Function

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2018/19

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 1	Gesamtstunden: 30	Eigenstudiums- stunden: 15	Präsenzstunden: 15

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Lernergebnisse werden in einer mündlichen Prüfung (Gruppenprüfung, 45min pro drei Studierenden) abgefragt und als Studienleistung bewertet.

Diese Prüfungsform ist hier gewählt weil sie es besonders gut erlaubt auf individuelle Eigenheiten, sowohl der Studierenden wie auch des Übungsverlaufs selbst, einzugehen. Auf diese Weise können besonders zielgerecht theoretische Kenntnisse und praktische Erfahrungen hinterfragt werden.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester / Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundlagen in einfacher Mikroskopie und Molekularbiologie insbes. von Fluoreszenzfarbstoffen bzw. GFP-Protein-Fusionen.

Inhalt:

Das Arbeiten mit Konfokalen Laser Scanning Mikroskopen stellt zunehmend ein wichtiges Arbeitsfeld in der modernen Molekularbiologie dar. Gegenstand der Veranstaltung ist die Vermittlung des Verständnisses von Fluoreszenzphänomenen, von Anregung und Emission fluoreszierender Moleküle in der Theorie, sowie ein praktisches Verständnis dieser Materie an den z. T. komplizierten Mikroskopen, welche die Analyse von Fluoreszenz-Eigenschaften und Prozessen erst ermöglichen.

Die Studierenden erlernen die theoretischen Grundlagen dieser Mikroskopie. Praktisch lernen sie die richtige Hardware und die richtigen Parameter an Konfokalen LSMs auszuwählen, einzustellen und anzupassen. Sie erlernen wie man im Vorhinein die richtigen Protein-Fusionskonstrukte für solche Experimente auswählt um eine Analyse mit solchen Mikroskopen erfolgreich zu gestalten.

Die Handhabung von LSMs zweier verschiedener internationaler Hersteller ist vorteilhaft für spätere Arbeiten und erleichtert die Einarbeitung in Systeme weiterer Hersteller.

Die Untersuchung verschiedener Präparate mit verschiedenen Fluoreszenz-Marker-Proteinen (z. B. GFP-, YFP-, mRFP-, mCherry-Fusionen) vermittelt die Erfahrung und Kenntnis der Lokalisation und Verteilung von Proteinen in Organellen bzw. Kompartimenten in der Zelle, dazu gehören auch polarisierte Proteine.

Lernergebnisse:

Die Übung ist eine Kombination aus Theorie und Praxis.

Mit dem erfolgreichen Abschluss des Moduls erwerben die Studierenden folgende Kompetenzen und Fähigkeiten:

1. Grundlagen und Methoden in der Konfokalen Laser Scanning Mikroskopie theoretisch zu verstehen; beispielsweise: die Wahl von Protein-Fluoreszenzmarker-Kombinationen für Doppelfarbanalysen; das Verhindern von Ausbleichen von Proben; der Sinn von Bandpass-, Sperrfiltern und dichroischen Spiegel; die Auswahl geeigneter Laser, Laserlinien und Laserstärken, die Auswahl verschiedener Detektorsysteme bzw. die Beachtung ihrer unterschiedlichen Empfindlichkeiten, die Beachtung des Nyquist-Kriteriums für die optimale Auflösung erstellter Aufnahmen.
2. Die Handhabung zweier verschiedener Konfokaler Laser Scanning Mikroskope Systeme verschiedener internationaler Hersteller.
3. Einschätzung der Möglichkeiten von Konfokalen Laser Scanning Mikroskopen in der zellbiologischen Analyse; beispielsweise die Anwendung und Eignung verschiedener Fluoreszenz-Protein-Marker bei der Lokalisation verschiedener Zellkompartimente bzw. Organellen; Zeitreihen zur Visualisierung von Zellprozessen wie Zellteilung, Transport/Internalisierung von Proteinen oder Reaktion von lokalisierten Proteinen auf Zelltoxine.

Die erworbenen Fähigkeiten sind für die Anwendungen in der Forschung sehr geeignet. Sie können in und für verschiedenste(n) Experimente(n) durch die Anwender angepasst und von Ihnen weiterentwickelt werden.

Die Einweisung in die Konfokalen Laser Scanning Mikroskope der CALM-Unit wird es den Studierenden bei Pflege der erworbenen Kenntnisse erlauben, ähnliche Geräte nach Einweisung schneller und besser zu verstehen, d. h. ihre Einweisung zu verkürzen.

Lehr- und Lernmethoden:

Durch Behandlung relevanter Literatur (ausgegeben bzw. im Internet als verfügbar angegeben, z. B. auf der Internetseite von CALM) bereiten die Studierenden die theoretischen Grundlagen der Konfokalen Laser Scanning Mikroskopie vor. Diese Grundlagen werden durch die praktische Handhabung an CLSMs verfestigt, und zwar soweit dass die Studenten selbstständig diese Geräte für einfache Arbeiten handhaben können und die theoretischen Grundlagen dahinter verstehen. Von diesem Stadium ausgehend können die Studierenden ihre Kenntnisse für eigene Experimente (speziell in Masterarbeiten) weiterentwickeln. Die vermittelten Methoden sind u. U. auch für BSc und für Doktorarbeiten nützlich.

Medienform:

PowerPoint-Vorträge, Hands-on Einweisung an Konfokalen LSMs

Literatur:

Ausgegebene z. T. eigene Skripten, angegebene verfügbare Internetexte

Modulverantwortliche(r):

Torres Ruiz, Ramon; Apl. Prof. Dr. rer. nat. habil.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Konfokale Laser Scanning Mikroskopie - Theorie und Funktion (WZ0004) (Übung, 1 SWS)

Torres Ruiz R

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ0637: Lab Course Methods for Analysis of Next Generation Sequencing Data | Lab Course Methods for Analysis of Next Generation Sequencing Data

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2022/23

Modulniveau: Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

The grade is based on the report by the student who will describe in 10-20 pages their analysis of a dataset they have chosen. Up to five weeks are given for data analysis and writing of the report. The report should indicate the description of methods, statistical analyses and discussion of the results. The report serves as a basic scientific document summarizing the pipeline of analysis, possible pitfalls and bias in the results, as well as a general conclusion about the chosen datasets. The datasets will be prepared by the lecturer and downloaded by the students.

Wiederholungsmöglichkeit:

Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Basic knowledge in statistics and genetics

Inhalt:

- 1) Introduction to NGS data.
- 2) Analysis of genomic NGS data: type of files, download NGS data from databases, barcoding, trimming, read quality control, perform read-mapping with a reference genome, perform SNP calling, gene annotation, statistical bias in SNP calling. Use of SAMtools and Galaxy.
- 3) Analysis of gene expression data from RNAseq: type of files, perform read-mapping of a transcriptome, assembly of transcriptome, annotation of genes, gene expression analysis, bias in gene expression analysis.
- 4) de novo genome assembly: de novo assembly of a simple genome, annotation of assembly.
- 5) Exercise and practice of analysis based on a dataset from initial data to statistical analysis and writing a report with discussion about the data.

Lernergebnisse:

After the course the students know the different type of data generated by NGS, they know how to perform all the steps from raw data until obtaining SNPs or gene expression results. They master the analysis of genomic data up to SNP calling, and the analysis of gene expression data from RNAseq. Moreover, they know the possible bias in performing SNP calling and gene expression using different software, and understand the statistical issues with NGS data. By learning how to use different software, they know how to produce accurate data analysis from NGS sequencing data (and RNAseq data) and can write a scientific description of the pipeline of analysis. They are also confident in using the classic tools for bioinformatics of NGS data, the Linux operating system, a computer cluster and in performing basic statistics using the software R.

Lehr- und Lernmethoden:

The lectures and exercise are intermixed during the sessions, and most sessions comprise only exercises and hands on practice. Typically, a first part of short lecture introduces the concepts and the tools with key concepts of the statistical analysis. The exercises are performed on computers under Linux and on a computer cluster. The students code and implement the analysis using different software. A Wiki page is given as a document for the course on which all command lines and exercises are documented. The wiki serves a guideline for the students to go through the pipeline of the analysis. The exercises are for the whole group, and students are encouraged to discuss their results with their colleagues, before a summary is made by the lecturer.

Medienform:

Software training: Linux environment, basic command line, statistical software R, SAMtools, Trimmomatic, bwa, trinity, velvet, Galaxy

Literatur:

The wiki page covers all information on software and pipeline for the course.

Modulverantwortliche(r):

Tellier, Aurélien; Prof. Dr.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

NGS Datenanalyse (Übung, 4 SWS)

Tellier A [L], Bhardwaj R, Ortiz Valencia E, Ramesh A, Schäfer H, Tellier A

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ1174: Molekulare Biologie biotechnologisch relevanter Pilze | Molecular Biology of Biotechnologically Relevant Fungi

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2022/23

Modulniveau: Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Prüfungsleistung wird abgelegt in Form einer Klausur (60 Minuten) und einer Präsentation (60 Minuten). Die Präsentation entspricht einer Studienleistung (unbenotet).

Eine regelmäßige, aktive Teilnahme an den Lehrveranstaltungen wird erwartet. Die Klausur dient der Überprüfung der in der Vorlesung mit integrierten Vorlesungsanteilen erlernten theoretischen Kompetenzen. Die Studierenden zeigen in der Klausur, ob sie in der Lage sind, das erlernte Wissen zu strukturieren und die wesentlichen Aspekte der besprochenen Themen darzustellen. Sie sollen darüber hinaus aber auch zeigen, dass sie die Zusammenhänge der molekularen Biologie der Pilze sinnvoll kombinieren und auf ähnliche Sachverhalte (z.B. ein aktuelles aber nicht besprochenes Thema der Pilz-Biotechnologie) übertragen können. Die Präsentation (auf Englisch) mit anschließender Diskussion dient dem Erlernen der eigenständigen wissenschaftlichen Recherche und soll die Fähigkeit demonstrieren, komplizierte wissenschaftliche Zusammenhänge in einem Vortrag strukturiert und logisch wiedergeben zu können. Die Modulnote entspricht der Note der schriftlichen Prüfung. Das Modul ist bestanden, wenn hier eine Note besser als 4,1 erreicht wird und die Studienleistung (Präsentation) erfolgreich abgeschlossen wurde.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Zum besseren Verständnis sind grundlegende Kenntnisse in Mikrobiologie von Vorteil.

Inhalt:

Im Rahmen der Lehrveranstaltungen werden Grundkenntnisse über die Vielfalt und Physiologie von Pilzen vermittelt und mit Fortgeschrittenenkenntnissen über deren biotechnologische Anwendbarkeit erweitert. Ein Fokus liegt dabei auf den einzigartigen Fähigkeiten der Pilze, Biomasse abzubauen und umzusetzen. Inhalte, die besprochen werden, sind u.a. Wege zur

gezielten Genom-Manipulation (Bio-engineering), Pflanzenzellwände als Substrat und deren Degradation, beteiligte molekulare Signalwege, biotechnologische Anwendungen zur Enzym- und Biomolekül-Produktion sowie Anwendungen von förderlichen Pilzen in der Agrarindustrie. Im Übungsteil werden ausgewählte Themen der Vorlesung anhand von Vorträgen vertieft und diskutiert sowie mit Hilfe von Beispielen demonstriert. Des Weiteren ist eine Exkursion zur Demonstrationsanlage Sunliquid von Clariant in Straubing geplant, in der mit Hilfe von Pilzen aus Biomasse Biokraftstoff der 2. Generation gewonnen wird.

Lernergebnisse:

Nach der erfolgreichen Teilnahme an diesem Modul besitzen die Studierenden vertiefte theoretische Kenntnisse über die biotechnologische Verwendbarkeit von Pilzen in der Gewinnung und Konstruktion von natürlichen und künstlichen Biomolekülen.

Sie sind in der Lage:

- die pilzlichen Stoffwechselfähigkeiten darlegen zu können.
- die grundlegenden molekularen Signalwege zur Adaption des Metabolismus zu verstehen und zu benennen.
- anhand ausgewählter Beispiele die beteiligten Enzymsysteme sowie deren Funktion im Katabolismus/Anabolismus klassifizieren zu können.
- die molekularen Techniken zur Genom-Manipulation und Stamm-Verbesserung zu verstehen und sie differenziert bewerten zu können.
- die Vor- und Nachteile der vorgestellten Produktionssysteme kritisch zu hinterfragen.

Das Modul soll weiterhin Fähigkeiten zum Lösen von Problemen entwickeln helfen, sowie das Interesse an der eukaryotischen Mikrobiologie, ihren Vor- und Nachteilen, und die Bedeutung insbesondere der filamentösen Pilze für die Umwelt und Industrie fördern.

Lehr- und Lernmethoden:

Lehrtechnik: Vorlesung - Lehrmethode: Präsentation; Erarbeiten von Konzepten an der Tafel im Übungsteil: Lehrmethode: Vortrag, Demonstration; Lernaktivitäten: relevante Literaturrecherche, Vorbereiten und Durchführen einer Präsentation, konstruktive Diskussion der Inhalte

Medienform:

Powerpoint Präsentation; Tafelarbeit; Wiss. Veröffentlichungen; Labor-Demonstrationen

Literatur:

Es ist kein Lehrbuch verfügbar, das alle Inhalte dieses Moduls abdeckt. Als Grundlage oder zur Ergänzung wird empfohlen:

- Money, Nick, 2007, Triumph of the Fungi: A Rotten History, Oxford Univ. Press
- Hudler, G.W., 1998, Magical mushrooms, mischievous molds, Princeton University Press
- Kendrick, Bryce, 2000, The Fifth Kingdom, 3rd ed., Focus Pub/R Pullins Co
- Kavanagh, Kevin, 2011, Fungi: Biology and Applications, Wiley-VCH
- Arora, D.K., 2004, Fungal Biotechnology in Agricultural, Food, and Environmental Applications - Mycology Series; Vol. 21, Marcel Dekker, Inc.
- Kück, U. et al., 2009, Schimmelpilze: Lebensweise, Nutzen, Schaden, Bekämpfung, Springer
- Kubicek, C.P., 2013, "Fungi and Lignocellulosic Biomass", Wiley-Blackwell

Modulverantwortliche(r):

Benz, Johan Philipp; Prof. Dr. rer. nat.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Molekulare Biologie biotechnologisch relevanter Pilze (Vorlesung mit integrierten Übungen, 4 SWS)

Benz J [L], Benz J, Tamayo Martinez E

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2014: Molekulare Pflanzenzüchtung | Molecular Plant Breeding

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2021

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 3	Gesamtstunden: 90	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 30

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Prüfungsdauer (in min.): 90.

Die Prüfungsleistung wird in Form einer Klausur erbracht. In dieser soll nachgewiesen werden, dass in begrenzter Zeit und ohne Hilfsmittel ein Problem erkannt wird, und Wege zu einer Lösung gefunden werden können. Die Prüfungsfragen gehen über den gesamten Vorlesungsstoff.

Wiederholungsmöglichkeit:

Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundkenntnisse in Genetik und Molekularbiologie

Inhalt:

- " Grundlagen der Pflanzengenetik (klassisch und molekular)
- " Gen- und Genomkartierung in Nutzpflanzen (monogene und polygene Merkmale, physikalische Kartierung, Genomsequenzierung)
- " Methoden Forward und Reverse Genetics (kartengestützte Klonierung, Charakterisierung von Mutanten, Genisolierung)
- " Transgene Nutzpflanzen

Lernergebnisse:

Verständnis für Methoden und Forschungskonzepte der Genomanalyse und molekularen Genetik in landwirtschaftlichen Nutzpflanzen.

Lehr- und Lernmethoden:

Veranstaltungsform/Lehrtechnik: Vorlesung

Lernaktivität: Literaturstudium

Lehrmethode: Vortrag mit PowerPoint Präsentationen

Medienform:

Präsentationen mittels Powerpoint

Folien werden als pdf online zur Verfügung gestellt

Literatur:

T.A. Brown: Genome und Gene - Lehrbuch der molekularen Genetik; Spektrum Akademischer Verlag GmbH; ISBN: 978-3-8274-1843-2

Robert H. Tamarin: Principles of Genetics, McGraw Hill Higher Education; ISBN: 0070486670

Heiko Becker: Pflanzenzüchtung, UTB für Wissenschaft, Eugen Ulmer Verlag Stuttgart; ISBN: 3-8252-1744-2

Weiterführende aktuelle Fachliteratur wird jeweils am Ende der Vorlesung angegeben.

Modulverantwortliche(r):

Schön, Chris-Carolin; Prof. Dr.sc.agr. habil.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Molekulare Pflanzenzüchtung [WZ2014] (Vorlesung, 2 SWS)

Schön C [L], Frey M, Avramova V

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2420: Molekulare Genetik | Molecular Genetics

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2018/19

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 3	Gesamtstunden: 90	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 30

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

In der Klausur (60 min.) dokumentieren die Studierenden, dass Sie im Bereich Molekulare Genetik Kenntnisse besitzen, die über das Grundwissen hinaus gehen. Sie zeigen, dass Sie relevante Forschungsansätze verstanden haben und sinnvoll nachvollziehen können.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester / Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Vorlesungen und Seminare in Genetik, Zellbiologie, Genomik, Entwicklungsgenetik der Pflanzen , Entwicklungsgenetik der Tiere.

Inhalt:

In der Vorlesung werden aktuelle Themen der molekularen Genetik anhand von ausgewählten Beispielen aus Originalarbeiten führender Journals und führender Gruppen behandelt. Die Studierenden erwerben einen Einblick in aktuelle Fragestellungen, Methoden und Modelle der Genetik. Sie erfahren, wie basierend auf Grundwissen weitergehende Forschungslinien aufbauen und welche neuen Erkenntnisse so gewonnen werden.

Die Studierenden werden dabei sehr nah an die moderne Molekulargenetik herangeführt und der Wert der Veranstaltung liegt darin, dass die Studierenden aus den gängigen Lehrbüchern "herausgeführt" werden. Besondere Aufmerksamkeit liegt auf das Verständnis von genetisch-molekularen Prozessen und den Strategien, die zur Aufklärung dieser Prozesse entwickelt werden. Vorgänge, die sonst in allgemeinen genetischen Vorlesungen so nicht behandelt werden wie z. B. ungewöhnliche Allele, epistatische Beziehungen zwischen Genen, Netzwerke etc., spielen eine besondere Rolle. Ein weiterer Augenmerk ist darauf gerichtet anzusprechen welche (strategischen, experimentellen) Probleme eine wissenschaftliche Fragestellung aufwirft.

Wenn zum Zeitpunkt des behandelten Themas der Vorlesung eine relevante Arbeit erscheint wird diese als "Exkurs" etwas eingehender besprochen; Bsp. CRISP/CAS9 - in derselben Woche

erschien in PNAS eine Publikation, die auf eine signifikant hohe Rate von Off-target-Mutationen hinwies - diese Arbeit wurde extra behandelt da dies eine zur Zeit sehr relevante Technik zur gezielten Mutagenese ist.

Die Studierenden sind dabei in besonderem Maße aufgefordert nicht nur das Wissen aufzunehmen sondern dieses (wenn nötig kontrovers) zu hinterfragen bzw. zu diskutieren.

Die Kompetenz relevante wissenschaftliche Resultate auf diesem Gebiet besser zu bewerten erwerben sie durch die erweiterte Präsentation ausgewählten Wissens.

Zu den behandelten Themen gehören beispielsweise:

Allelformen: amorph, hypo-, hyper-, anti-, neomorph, haploinsuffizienz

Temperatursensitive Allele

Multiple Allelie

Penetranz

Expressivität

Wechselwirkung von Genen/Formen der Epistasie

Formen gezielter Mutagenese

Transkriptionsfaktoren, -suppressoren

Genredundanz/-duplikation

Polyploidie

Epigenetik

Lernergebnisse:

Die Studierenden sind darin eingeführt die prinzipiellen Anforderungen auf dem Gebiet molekularbiologischer Fragestellungen zu erkennen und Experimente zu deren Behandlung zu entwerfen. Die behandelten Themen erlauben es verschiedene Elemente aus der klassischen mit solchen der molekularen Genetik zu kombinieren - einem der effizientesten und mächtigsten Ansätze, den die moderne Biologie zu bieten hat. Die Studierenden können dazu auch Kenntnisse über die Eigentümlichkeiten von Modelorganismen verwenden, die Ihnen durch Behandlung selbiger vermittelt werden. Sie wissen über die "Anpassung" von dafür geeigneten Organismen auf bestimmte Fragestellungen anhand der biologischen und genetischen Eigenschaften selbiger. Die Studierenden haben am Ende der Vorlesung Kenntnisse über Organismen wie *Drosophila melanogaster*, *Coenorhabditis elegans*, *Arabidopsis thaliana*, *Zea mays*, *Saccharomyces cerevisiae* u. a. und kennen auch die Relevanz der an Ihnen gewonnenen Erkenntnisse für den Menschen (Bsp.: "phenologues").

Dadurch, dass die Vorlesung im Wesentlichen aus Originalarbeiten aufgebaut ist wissen sie um die Schwierigkeiten und Merkmale die mit der Erstellung von herausragenden wissenschaftlichen Publikationen verbunden sind. Sie haben gleichzeitig Einblick in einem Bereich der aktuellen Forschung und der Arbeit internationaler Gruppen.

Lehr- und Lernmethoden:

Vorlesung mittels PowerPoint Präsentation u. U. inklusive kleiner Exkurse. Exkurse sind ausgewählte Vorstellungen relevanter Publikationen zu den behandelten Themen, die während der Vorlesungszeit erscheinen. In der Vorlesung werden die Studierenden durch interaktive Diskurse zur aktiven Teilnahme angeregt.

Medienform:

PowerPoint Präsentationen werden im Download-Bereich zur Verfügung gestellt (der Login wird zu Vorlesungsbeginn mitgeteilt).

Literatur:

Bruce Alberts et al., Molecular Biology of THE CELL, 2014, 6th ed.,
Garland Science New York,
Wilhelm Seyffert (Hrsg.), Lehrbuch der Genetik, 2003, 2te Auflage (oder neuere),
Spektrum Akademischer Verlag Heidelberg-Berlin
Ben Lewin, J. Krebs, E. Goldstein, S. Kilpatrick, 2014 Genes XI (oder neuerer), Jones & Barlett
Learning, Burlington, MA, USA

Modulverantwortliche(r):

Torres Ruiz, Ramon; Apl. Prof. Dr. rer. nat. habil.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Molekulare Genetik [WZ2420] (Vorlesung, 2 SWS)

Torres Ruiz R

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2490: Neurogenetische Grundlagen von neurologischen und psychiatrischen Erkrankungen | Neurogenetics: The Pathoetiology of the Neurological and Psychiatric Diseases

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2023

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Zweimestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 6	Gesamtstunden: 180	Eigenstudiums- stunden: 120	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Studierenden zeigen in einer benoteten Klausur (60 min, 2 Klausuren/nach jedem Semester eine), dass sie grundlegenden Konzepte der Entwicklung des zentralen Nervensystems verstehen und zusammenfassen können. Sie sollen komplexe Sachverhalte über die molekularen Grundlagen und Entstehung von neuropsychiatrischen Erkrankungen in begrenzter Zeit aufzeigen können. Darüber hinaus sollen sie zeigen, dass sie ihr erlerntes Wissen dazu nutzen können, Fallbeispiele analysieren und beurteilen zu können.

Der Durchschnitt der beiden Klausuren ergibt dann die Gesamtnote.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Theoretische Kenntnisse in der Genetik (Entwicklungsgenetik der Tiere) sind wünschenswert.

Inhalt:

1. Molekulare und zellbiologische Prinzipien der Entwicklung des zentralen Nervensystems: Neurogenese - Neuronale Migration - Netzbildung - Synaptogenese - elektrische Maturation;
2. Morphologie und Funktion des Großhirns, Kleinhirns, Hippocampus, Basalganglien, Amygdala, Rückenmarks;
3. Erkrankungen des ZNS und deren molekularen Grundlagen: Alzheimer, Parkinson, Schizophrenie, Depression, Infektionen, Rückenmarkserkrankungen, Schlaganfall, Epilepsie, Prionerkrankungen, Erkrankungen des Hypothalamus

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an der Modulveranstaltung besitzen die Studierenden das grundlegende theoretische Verständnis über die Entstehung des Nervensystems. Sie sollen die Prinzipien der molekularen Regulation dieser Prozesse verstehen und diese erklären können, Kenntnisse über die Funktion und Morphologie zentraler Strukturen des ZNS besitzen und die Pathogenese (molekulare) von Erkrankungen des ZNS verstehen. Des Weiteren soll das Modul Interesse an der Neurogenetik fördern.

Lehr- und Lernmethoden:

Lehrmethode: Vorlesung mit fragend-entwicklender Methode

Lernaktivitäten: Studium von Literatur, Lernen von grundlegenden Prozessen, Problemlösung

Medienform:

Powerpoint, Skriptum auf der neuen Moodle-Plattform, Filme

Literatur:

Es ist kein Lehrbuch verfügbar, das alle Inhalte dieses Moduls abdeckt. Als Grundlage oder zur Ergänzung wird empfohlen:

Larry R. Squire Fundamental Neuroscience

Ed. by Larry R. Squire, Darwin Berg, Floyd E. Bloom et al.

Modulverantwortliche(r):

Wurst, Wolfgang; Prof. Dr. rer. nat.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Vorlesung Neurogenetik II: Grundlagen von neurologischen und psychiatrischen Erkrankungen (Vorlesung, 2 SWS)

Wurst W [L], Deussing J, Floss T, Hölter-Koch S, Vogt-Weisenhorn D, Westmeyer G

Neurogenetische Grundlagen von neurologischen und psychiatrischen Erkrankungen (Vorlesung, 2 SWS)

Wurst W [L], Deussing J, Floss T, Vogt-Weisenhorn D

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ1185: Plant Epigenetics and Epigenomics | Plant Epigenetics and Epigenomics

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2019/20

Modulniveau: Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 75	Präsenzstunden: 75

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

The examination consists of a presentation (20 min) followed by discussion (10 min). The presentation should summarize and interpret the results obtained from analyzing published epigenomic datasets using the computational skills acquired during the Computer Practical sessions. The presentation is a means to measure the student's ability to understand a technical/scientific subject, to analyze and evaluate facts and factors of influence, to summarize the subject and present it to an audience, and to conduct a discussion about the presented subject.

Wiederholungsmöglichkeit:

Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Basic knowledge of genetics, cell biology, statistics

Inhalt:

The course will cover:

- Components and functions of the plant epigenome: DNA methylation, histone modifications
- Measuring epigenomes: array-based and NGS based bulk and single cell technologies
- Analyzing plant epigenomic data: Array and NGS based computational tools for bulk and single cells
- Plant epigenome and environmental variation
- Plant epigenome and genetic variation
- Epigenetic inheritance in plants: Mitotic and meiotic inheritance
- Current perspectives on the agricultural and evolutionary implications of epigenetic inheritance in pl

Lernergebnisse:

Students will be able to:

- Interpret the molecular components of epigenomes
- Interpret functions of epigenomes
- Identify the sources of population level epigenomic variation
- Explain modern measurement technologies
- Distinguish the conceptual background of different computational tools
- Apply computational tools to epigenomic data
- Analyze the implications of epigenetic and epigenomics
- Carry out presentation skills

Lehr- und Lernmethoden:

The following teaching methods will be used:

- Lectures: The goal of the lectures is to provide an in-depth overview of the main concepts, approaches and research questions in plant epigenetics and epigenomics.
- Computer tutorial: The goal of the computer tutorials is to reinforce the lecture contents with hands-on experience. The main aims are: 1) to get hands-on experience with the type of epigenomic datasets that is routinely generated in this field; 2) to get hands-on experience with software tools for the analysis of epigenomic datasets; 3) to be able to evaluate the output from these software tools, and to use the output as a way to answer concrete biological research questions.
- Seminars: The goal of the seminars is to discuss recent scientific literature in plant epigenetic and epigenomics . The aim is to demonstrate how the concepts, approaches and research questions presented in the course provide a means to decode complex scientific articles in this field.

Medienform:

PowerPoint presentations, software practicals

Literatur:

Hand-outs

Modulverantwortliche(r):

Johannes, Frank; Prof. Dr.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Plant Epigenetics and Epigenomics (Vorlesung, 3 SWS)

Johannes F

Plant Epigenetics and Epigenomics - Computer Practical (Praktikum, 2 SWS)

Piecyk R

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2470: Praktikum Entwicklungsgenetik der Tiere | Practical Course Animal Developmental Genetics

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2014

Modulniveau: Bachelor	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 90

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Anwesenheitspflicht und aktive Teilnahme an dem Blockpraktikum. Eine schriftliche Prüfung am Ende des Praktikums dient der Überprüfung der im Praktikum erlernten Inhalte.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Theoretische Kenntnisse in der Genetik sind wünschenswert.

Inhalt:

Vermittlung der grundlegenden Schritte/Techniken/Prozesse zur Herstellung von Tiermodellen humaner Erkrankungen. Tierschutz / Kultur von embryonalen Stammzellen / Mutagenesetechniken / Generierung von Maus- und Zebrafischmodellen / Phänotypisierung von Tiermodellen / Archivierung von Tiermodellen /

Lernergebnisse:

Am Ende der Veranstaltung sollen die Studenten grundlegende Kenntnisse über die Prozesse der Herstellung und Analyse von Tiermodellen humaner Erkrankungen haben. Sie sollen desweiteren die Komplexität des Prozesses verstanden haben, und Interesse an dieser Art der Forschung soll hierdurch gefördert werden.

Lehr- und Lernmethoden:

Lehrmethode: Präsentation; Gruppenarbeit; Experiment

Lernaktivitäten: Relevante Materialrecherche; Zusammenfassen von Dokumenten, Üben von technischen und labortechnischen Fertigkeiten; Zusammenarbeit mit anderen Studierenden

Medienform:

Präsentationen, Frontalpraktikum, Arbeit in Kleingruppen, Skriptum

Literatur:

Es ist kein Lehrbuch verfügbar, das alle Inhalte dieses Moduls abdeckt. Als Grundlage oder zur Ergänzung wird empfohlen:

Larry R. Squire

Fundamental Neuroscience

Ed. by Larry R. Squire, Darwin Berg, Floyd E. Bloom et al.

Modulverantwortliche(r):

Daniela Vogt Weisenhorn (daniela.vogt@helmholtz-muenchen.de)

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2480: Plant Developmental Genetics 2 | Plant Developmental Genetics 2

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2019/20

Modulniveau: Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 4	Gesamtstunden: 120	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

In the oral examination (30 min.) students explain without additional helping material principles of plant developmental genetics, describe experimental strategies of plant developmental genetics and evaluate the relevance of plant developmental genetics for horticulture and plant breeding. The grade of the exam will be the final grade of the module.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Genetics (WZ0703). Plant Developmental Genetics I (WZ0305). A basic understanding of genetics, molecular biology and cell biology is required.

Inhalt:

- photomorphogenesis
- flowering time control
- floral meristem identity
- floral organ identity
- floral organogenesis
- gametophyte, apomixis
- fertilization process
- parental control of embryogenesis/seed development

Lernergebnisse:

After successful completion of the module students are able to understand the basic concepts of plant developmental genetics and to evaluate their relevance for problems in horticulture and plant breeding.

Lehr- und Lernmethoden:

The lecture provides the theoretical background and concepts. During the exercises, in individual or group work on specific selected original literature with presentations students show their ability to understand the concepts and to critically analyse and evaluate the obtained scientific models.

Medienform:

PowerPoint presentations, chalkboard

Slides will be provided online in pdf format. Taped recordings of the lectures will be provided online as audio- and videopodcasts.

Current literature,

Literatur:

Taiz et.al. Plant Physiology and Development 2015 6th edition, Oxford University Press; Smith et al. Plant Biology 2010, Garland Science.

Current literature from specific journals will be announced during the lecture.

Modulverantwortliche(r):

Schneitz, Kay Heinrich; Prof. Dr.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Entwicklungsgenetik der Pflanzen 2 (Vorlesung, 2 SWS)

Schneitz K [L], Schneitz K

Journal Club Entwicklungsgenetik der Pflanzen (Seminar, 2 SWS)

Schneitz K, Torres Ruiz R

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2581: Pflanzenbiotechnologie | Plant Biotechnology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2021/22

Modulniveau: Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

In the written, supervised examination (Klausur, 90min), by answering questions under time pressure and without helping material, students demonstrate that they have obtained knowledge in the areas of plant biotechnology, plant molecular biology and plant biochemistry.

The examination assesses the theoretical background and applied knowledge obtained on up-to-date aspects of current research.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

A basic knowledge in genetics, genomics, plant development, biochemistry and/or botany is highly recommended

Inhalt:

The module consists of a lecture and a seminar part.

In the lecture, state-of-the-art methods in plant biotechnology and plant molecular biology are introduced, and advantages and disadvantages are discussed. Current challenges are highlighted.

Topics of the lecture include:

- Genetically modified plants: status, regulations, cultivation, concepts;
- Generation of genetically modified plants: methods, vector systems;
- Concepts for yield improvement;
- Concepts for quality improvement;
- New potentials derived from basic research;
- Model system Arabidopsis: development of new techniques;
- Metabolic engineering.

In the seminar part different speakers from the TUM, which are active in research in plant biotechnology or plant molecular biology, introduce cutting-edge research projects that take place

on campus. The seminar part is conceived to highlight the exciting research that currently takes place and advertise opportunities for master thesis projects.

Lernergebnisse:

The students have a profound knowledge in plant biotechnology, plant biochemistry and plant molecular biology. They are aware of new technological approaches and methodology applied in the fields, including plant transformation, construct and vector design, reporter systems and essential DNA, RNA and protein techniques. They are able to comment critically and reflect on technologies and aims of plant biotechnology. They have insight into latest research developments in the respective areas, in particular also in research projects that currently take place at the TUM

Lehr- und Lernmethoden:

Lecture: PowerPoint presentations, short movies and use of the black board. Questions to the audience will actively encourage discussion and enable students to ask questions more freely. Seminar: Power point presentations and use of the black board. The seminar talks are followed by discussions to actively invite students to ask questions. Review papers will be provided as background reading.

Medienform:

Lecture: PowerPoint, black board, discussion.

Seminars: PowerPoint, black board, discussion.

PDFs of the lectures will be made available to the students. Review publications will be made available for background reading on the seminar contents.

Literatur:

Biochemistry and Molecular Biology of Plants. Buchanan, Gruissem and Jones, John Wiley & Sons, 2015

Modulverantwortliche(r):

Poppenberger-Sieberer, Brigitte; Prof. Dr.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Pflanzenbiotechnologie (Vorlesung, 2 SWS)

Poppenberger-Sieberer B

Pflanzenbiotechnologie (Seminar, 2 SWS)

Poppenberger-Sieberer B [L], Poppenberger-Sieberer B, Benz J, Assaad-Gerbert F, Avramova V, Sieberer T, Schwechheimer C, Tellier A, Hückelhoven R, Johannes F, Schneitz K, Dawid C, Ahmed M, Bienert G

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ5240: Praktikum Nachweis genetisch modifizierter Organismen | Laboratory Course Detection of Genetically Modified Organisms

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2023

Modulniveau: Bachelor/Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 2	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 105	Präsenzstunden: 45

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Das Lernergebnis des GMO Praktikums wird mit einer 60 minütigen schriftlichen Klausur abgefragt. Zu jedem Praktikumsteil, (1) den Referaten, (2) den Extraktionsmethoden, (3) dem GMO Nachweis via PCR und qPCR sowie (4) dem GMO Nachweis via ELISA, müssen Fragen beantwortet werden:

- Die verschiedenen Extraktionsmethoden von DNA und Proteinen müssen exemplarisch beschrieben werden.
- Der Aufbau, der Ablauf und die Funktionsprinzipien verschiedener Nachweismethoden wie PCR und ELISA müssen z.T. anhand von Skizzen erklärt werden. Zudem müssen Einflussfaktoren benannt und beurteilt werden.
- Der Einsatz von GMOs muss an aktuellen Beispielen vor dem Hintergrund der gesellschaftlichen und politischen Problematik von GMOs auf nationaler und internationaler Ebene diskutiert werden.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Keine.

Inhalt:

Im Praktikum "GMO Nachweis in Lebensmitteln" soll den Studenten der molekularbiologische Nachweis von gentechnisch modifizierter Organismen (GMO) in Lebensmitteln nahe gebracht werden.

Die behandelten Themen sind:

- GMO und deren Problematik in Deutschland, Europa und weltweit
- Proteinextraktion aus Pflanzen
- ELISA Immunoassay

- DNA Extraktion aus Pflanzen
- PCR und quantitative PCR (qPCR)

Lernergebnisse:

Nach der erfolgreichen Teilnahme am Modul kennen die Studierenden die rechtlichen Grundlagen zu GMO in Deutschland und Europa und können die gesellschaftlichen und politischen Diskussionen über GMO einschätzen und bewerten. Sie sind in der Lage einen DNA- und Proteinnachweis von GMO in Lebensmitteln selbst im Labor durchzuführen und die Ergebnisse zu interpretieren und zu bewerten.

Lehr- und Lernmethoden:

Die theoretischen Grundlagen zu den oben genannten Themen werden in einem Seminar vermittelt. Die Studierenden halten Vorträge dazu und diskutieren diese mit dem Dozenten. Dabei werden den Studierenden die nationale und internationale Problematik um GMO verständlich gemacht. Die praktischen Teile der Lehrveranstaltung (verschiedene Extraktion, PCR, qPCR und ELISA) sollen dem Studierenden die Methoden näherbringen sodass er diese in der Praxis anwenden kann. Gängige Labormethoden zum Nachweis von GMO werden anschließend am Beispiel Mais in einem Laborpraktikum eingeübt. Dazu wird von einem transgenen (Bt-176) und einem isogenen (konventionellem) Mais aus Pflanzenmaterial (Maisblätter und Maiskörnern) sowie aus einem verarbeiteten Lebensmittel (selbst hergestelltes Popcorn) DNA und Protein extrahiert und verglichen. Mit folgenden Methoden werden spezifische Marker detektiert und quantifiziert:

- auf DNA Ebene (transgene Cry1Ab DNA) mittels PCR und qPCR
- auf Proteinebene (Cry1Ab Protein) mittels ELISA Immunoassay

Medienform:

PowerPoint Präsentationen und Tafelskizzen während der Präsentationen und dem Praktikum.

Literatur:

Gesetz zur Regelung der Gentechnik -- <https://www.gesetze-im-internet.de/gentg/index.html>

GMO @ BFR -- <https://www.bfr.bund.de/en/>

authorisation_of_genetically_modified_food_and_feed-4960.html

GMO Q BVL -- https://www.bvl.bund.de/EN/Tasks/06_Genetic_engineering/genetic_engineering_node.html

GMO @ EFSA -- <https://www.efsa.europa.eu/en/topics/topic/gmo>

Modulverantwortliche(r):

Pfaffl, Michael, Apl. Prof. Dr. michael.pfaffl@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Nachweis gentechnisch modifizierter Organismen (Praktikum, 3 SWS)

Pfaffl M

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ1031: Quantitative Genetik und Selektion | Quantitative Genetics and Selection

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2023

Modulniveau: Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Prüfungsleistung wird in Form einer Klausur (120 Minuten) erbracht. In dieser soll nachgewiesen werden, dass in begrenzter Zeit und ohne Hilfsmittel Probleme aus dem Bereich der Quantitativen Genetik, Populationsgenetik und Selektionstheorie erkannt und Wege zu einer Lösung gefunden werden können. Die Prüfungsfragen gehen über den gesamten Vorlesungsstoff. Darüber hinaus können kurze Rechenaufgaben gestellt werden.

Wiederholungsmöglichkeit:

Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Erfolgreiche Bachelor Kurse in angewandter Statistik (z.B. Modul Statistische Methoden)

Inhalt:

Die Teilnehmer:innen lernen die Grundprinzipien der Quantitativen Genetik und ihre Relevanz im Kontext der Pflanzenzüchtung kennen. Essenzielle Grundbegriffe der Populationsgenetik, wie die genetische Zusammensetzung von Populationen und die Effekte von natürlicher Selektion und Mutationen werden vermittelt. Für die Pflanzenzüchtung wichtige Konzepte der Quantitativen Genetik wie z.B. Inzucht und Heterosis, Epistasie, phänotypische und genotypische Varianzen, Ähnlichkeit zwischen Verwandten, Heritabilität sowie Genotyp-Umwelt Interaktionen werden vorgestellt. Es wird gezeigt wie diese Konzepte zur Berechnung des Selektionserfolgs und zur Optimierung von Züchtungsprogrammen angewendet werden können.

Lernergebnisse:

Nach der erfolgreichen Teilnahme an diesem Modul sind die Studierenden in der Lage, die grundlegenden Konzepte der Quantitativen Genetik zu verstehen und deren Bedeutung für Probleme der Pflanzenzüchtung zu beurteilen. Sie können wichtige populationsgenetische

Konzepte wie das Hardy-Weinberg-Gesetz erklären, verstehen die Grundprinzipien der Kopplung und des Kopplungsungleichgewichts und wie diese in experimentellen Populationen geschätzt werden können. Die Studierenden machen sich mit den theoretischen Konzepten der Heritabilität, von Zuchtwerten und der Kombinationsfähigkeit vertraut. Sie können Ähnlichkeit zwischen Verwandten identifizieren und quantifizieren. Sie sind in der Lage, diese Konzepte auf die Selektionstheorie zur Optimierung von Zuchtprogrammen anzuwenden.

Lehr- und Lernmethoden:

Das Modul besteht aus einer Vorlesung mit integrierter Übung, in der der theoretische Hintergrund und die Konzepte durch PowerPoint-Präsentationen und Tafelarbeit vermittelt werden. Die Analyse von experimentellen Datensätzen in Computerübungen vertieft das theoretische Wissen.

Medienform:

Präsentationen mittels Powerpoint
Software Übungen

Literatur:

Falconer and Mackay (1996) Introduction to quantitative genetics; Lynch and Walsh (1998) Genetics and analysis of quantitative traits

Modulverantwortliche(r):

Schön, Chris-Carolin; Prof. Dr.sc.agr. habil.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Quantitative Genetik und Selektion (Vorlesung, 4 SWS)

Schön C, Lanzl T, Auinger H

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

MA9613: Statistical Computing and Data Analysis (TUM School of Life Sciences) | Statistical Computing and Data Analysis (TUM School of Life Sciences)

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2022/23

Modulniveau: Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 105	Präsenzstunden: 45

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

In the written exam (60 min) the students solve problems to selected statistical topics. The solution requires the application of the skilled and practiced calculations and heuristics. First the students have to identify and to classify the problem and secondly choose and apply a suitable method.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Bachelor's course in statistics

Inhalt:

Basic statistics review
Categorical data
Analysis of variance and experimental design
Robust methods
Simple regression
Multiple regression
Specification
Model diagnostics
Lack of fit
Model selection
Nonlinear and time series regression
Survival regression
Logistic and poisson regression

Linear mixed models

Sample size and power calculations

Lernergebnisse:

- 1) Become experienced in all facets of the R statistical package.
- 2) Apply data handling methods for visualization and communication.
- 3) Select and apply appropriate statistical methods to design and analyze experimental data.
- 4) Apply appropriate hypothesis tests and confidence interval procedures.
- 5) Perform multiple Normal linear-, mixed-effect-, time-series-, non-linear-, Poisson- and survival-regression.

Lehr- und Lernmethoden:

In the lectures the concepts are introduced and discussed in case studies. In the exercise classes the students solve problems and case studies on their own using the statistical package R. The problems of the case studies are chosen to provide the students guided, hands-on experience to acquire the necessary skills in the projects.

Medienform:

Slides, exercise sheets, R statistical package

Literatur:

Abram, B., Ledolter, J., Introduction to Regression Modeling, Thomson Brooks/Cole

Fitzmaurice, G. M., Laird, N. M., Ware, J. H., Applied longitudinal analysis, Wiley

Collett, D., Modelling Survival Data in Medical Research, Chapman & Hall CRC

Van Belle, G., Fisher, L D., Heagerty, P. J., Lumley, T., Biostatistics: a methodology for the health sciences, Wiley

Peck, R., Olsen, C., Devore, J., Introduction to Statistics and Data Analysis, Brooks/Cole Cengage Learning

Lecture notes, additional material in moodle course

Modulverantwortliche(r):

Ankerst, Donna; Prof. Ph.D.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Statistical Computing and Data Analysis (TUM School of Life Sciences) [MA9613] (Vorlesung, 2 SWS)

Ankerst D, Neumair M

Exercises for Statistical Computing and Data Analysis (TUM School of Life Sciences) [MA9613] (Übung, 1 SWS)

Ankerst D, Neumair M

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2228: Seminar Aktuelle Probleme der Tiergenetik | Seminar Current Problems in Animal Genetics

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2021

Modulniveau: Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 2	Gesamtstunden: 60	Eigenstudiums- stunden: 52	Präsenzstunden: 8

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Prüfungsdauer (in min.): Vortrag und Diskussion (eintägig, pro Pers. ca. 30 - 60min.).

Das Modul Aktuelle Probleme der Genetik besteht aus dem Seminar Aktuelle Probleme der Genetik. Das Seminar wird im WS angeboten. Es werden Themen aus dem Bereich der Tiergenetik behandelt.

Wiederholungsmöglichkeit:

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundkenntnisse der allgemeinen und molekularen Genetik; abgeschlossenes Bachelor-Studium eines biowissenschaftlichen Fachs.

Inhalt:

Das Modul Aktuelle Probleme der Genetik besteht aus dem Seminar Aktuelle Probleme der Genetik. Das Seminar wird im WS angeboten. Es werden Themen aus dem Bereich der Tiergenetik behandelt.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme besitzen die Studierenden vertiefte Kenntnisse im Verständnis aktueller genetischer Fachliteratur. Sie sollten in der Lage sein, mit Hilfe ihres erworbenen Wissens andere genetische Aufsätze besser zu verstehen.

Lehr- und Lernmethoden:

Präsentation und Vortrag

Medienform:

PowerPoint Präsentation

Anleitung zur selbstständigen Erarbeitung eines Themenkomplexes, Anleitung zur Präsentation von Daten.

Literatur:

Nach Absprache mit den Dozenten

Modulverantwortliche(r):

Beckers, Johannes; Apl. Prof. Dr. rer. nat.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Seminar Aktuelle Probleme der Tiergenetik [WZ2228] (Seminar, 2 SWS)

Beckers J [L], Wurst W, Vogt-Weisenhorn D, Beckers J, Adamski J, Kieser A, Floss T, Hrabé de Angelis M

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2682: Sensory and Behavioral Neurogenetics | Sensory and Behavioral Neurogenetics

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2020

Modulniveau: Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Modulprüfung besteht aus einer schriftlichen Prüfung (90 Minuten), bei der sich die Studierenden die in der Vorlesung behandelten Themen (Theorien der Verhaltensanalyse, Methoden, Beispiele etc.) ohne zusätzliche Hilfsmittel merken und reproduzieren sollen. Die Prüfung besteht aus Multiple Choice, freien Formulierungen, auszufüllenden Tabellen und Interpretationen von Schemata etc. Darüber hinaus werden die Studierenden einen Aufsatz auf der Grundlage der Literaturrecherche zu einem Thema schreiben, das in der Vorlesung diskutiert wurde. Die Themen werden vom Dozenten nach Rücksprache mit dem Studenten vergeben. Das Modul ist bestanden, wenn die Arbeit erfolgreich abgeschlossen ist und die Note der schriftlichen Prüfung mindestens 4,0 beträgt.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundkenntnisse der Neurobiologie und Genetik sind dringend empfohlene Voraussetzung.

Inhalt:

VORLESUNG: In den semesterbegleitenden Vorlesungen (à 90 min) werden folgende Themen vermittelt:

- allgemeine Einführung und Vertiefung von Aufbau, Funktion und synaptischen Prozessen in neuronalen Netzwerken
- - Verständnis der Rolle von Modellsystemen und Modelltieren in der neurobiologischen Forschung und deren Vor- und Nachteile

- Veranschaulichung und Vertiefung anhand von einschlägigen Beispielen der Literatur in verschiedenen (auch genetischen) Modellsystemen wie z.B. Wurm, Fliege, Maus, Ratte, Affe, Primat
- Erörterung modellspezifischer Methoden wie z.B. (i) computerbasierte und automatisierte Verhaltensanalyse, (ii) sog. funktionelle Lebendmikroskopie (z.B. Multiphotonenmikroskopie) mit Reportern neuronaler Aktivität wie z.B. GCaMP, Synapto-phluorin, (iii) Magnetic Resonance Imaging (MRI), (iv) Elektronenmikroskopie und Connectomics und (v) Einsatz von Optogenetik (Steuerung von Neuronen mit Licht) und Chemogenetik (Steuerung von Neuronen mit bestimmten Agonisten oder Antagonisten)
- Vorstellung von spezifischen Beispielen von Verhalten bzw. neuronalen Prozessen wie z.B. Entscheidungsfindung, Lernen und Erinnern, Bewertung, Navigation und die Analyse der verantwortlichen Netzwerke
- - Verdeutlichung der Rolle von Verhaltenskontext, Metabolismus und Physiologie und die Funktion von Neuromodulatoren wie z.B. NPY in Verhalten und neuronalen Prozessen
- Erörterung der Translation und Bedeutung der Modelltierforschung für den Menschen (gesundes und krankes Nervensystem)
- Einführung in die Evolution von neuronalen Netzwerken und Verhalten und die Bedeutung von genetischen Methoden wie CRISPR/Cas9 am Beispiel Mücke und Mückenbekämpfung.

BEGLEITENDE ÜBUNG: Die Übung besteht aus der Ausarbeitung einer Hausarbeit mit eigenständiger Literaturrecherche und dem Schreiben eines Essays. Die Themenvergabe erfolgt nach Rücksprache mit dem Dozenten.

Lernergebnisse:

Studenten, die dieses Modul erfolgreich abgeschlossen haben

- kennen wichtige Definitionen und Methoden der Neurogenetik und Verhaltensanalyse und wissen, warum und wie sie in Modellorganismen eingesetzt werden.
- verstehen und können erklären die Begriffe Optogenetik, Chemogenetik, Calcium-Imaging, Connectomics, Systemneurowissenschaften, Neuronale Netzwerke, Psychophysik, Neuromodulation.
- sind in der Lage, Ergebnisse aus Verhaltensstudien, Neurophysiologie und Neuroanatomie zu interpretieren, zu analysieren und zu entwickeln.

Lehr- und Lernmethoden:

VORLESUNG: Im Vortrag wird das Material in einer Powerpoint-Präsentation präsentiert, die viele Beispiele, Bilder, Schemata, Videos enthält. Darüber hinaus werden zu Beginn jeder Vorlesung die Inhalte der vorangegangenen Vorlesung zusammengefasst und offene Fragen diskutiert. Am Ende jeder Vorlesung wird eine Liste der ""Take Home Messages"" gegeben. **ÜBUNG:** Die Übung besteht aus einem schriftlichen Essay, den die Studierenden im Laufe von mehreren Wochen nach einer unabhängigen Literaturrecherche zu Hause verfassen werden. Das Thema des Aufsatzes folgt den in der Vorlesung behandelten Themen und wird vom Dozenten nach Rücksprache mit dem Studenten vergeben. Ziel ist es, das Wissen der Studierenden in einem für sie besonders interessanten Thema der Vorlesung zu vertiefen. Zu diesem Zweck werden

sie Online-Literatursuchwerkzeuge wie Pubmed und Google verwenden, aber auch persönliche Interviews oder andere Quellen, die sie für informativ halten. Der Dozent steht zur Verfügung, um Inhalt und Struktur zu diskutieren.

Medienform:

Pubmed, ejournals, video materials, online databases

Literatur:

Standardwerk: Eric Kandel (Editor), Principles of Neural Sciences; verschiedene neuere Publikationen (Liste wird parallel zu Vorlesung ausgegeben)

Modulverantwortliche(r):

Grunwald, Ilona; Prof. Dr. rer. nat.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

ME2090: Viraler und nichtviraler Gentransfer: Methoden und Anwendungen in Forschung und Therapie | Viral and Nonviral Gene Transfer: Methods and Applications in Research and Therapy

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2012/13

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 105	Präsenzstunden: 45

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Regelmäßige, aktive Teilnahme an den Lehrveranstaltungen wird erwartet. Eine schriftliche Klausur (180 min, benotet) dient der Überprüfung der in der Vorlesung erlernten Inhalte. Die Studierenden zeigen in der Klausur, ob sie in der Lage sind, das erlernte Wissen zu strukturieren und die wesentlichen Aspekte darzustellen. Sie sollen die erarbeiteten Informationen beschreiben, interpretieren, sinnvoll kombinieren und auf ähnliche Sachverhalte übertragen können. Jeder Klausurfrage ist eine bestimmte Punktezahl zugeordnet. Die Klausurnote bildet die Gesamtnote des Moduls und errechnet sich aus dem Prozentsatz der erreichten Punkte.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Kenntnisse in Molekularbiologie und Zellbiologie

Inhalt:

Die Vorlesung bietet einen vertieften Einblick in die technisch/molekularen Grundlagen des Nukleinsäuretransfers in Zellen und Anwendungen in Forschung und Therapie.

Gesamtüberblick über das Forschungsgebiet / historische Entwicklung / Zielsetzungen und Konzepte. Überblick Genvektoren.

Nichtvirale Genvektoren: DNA und RNA-Therapeutika/ Barrieren für Nukleinsäuretransfer / Ausgewählte Beispiele und Anwendungen.

Adenovirale Vektoren / molekularbiologische Grundlagen Vektorkonstruktion /Anwendungen.

Onkolytische adenovirale Vektoren. Retro-/Lentivirale Vektoren

Immunologische Aspekte von Nukleinsäuretherapien. Präklinische Modelle / Tierversuche

Einführung in klinische Studien. Fallbeispiele.

Lernergebnisse:

Gentechnologien werden insbesondere in Deutschland kontrovers diskutiert. In vielen Fällen werden Meinungen auf Basis von Unwissenheit über die tatsächlichen Chancen und Risiken von Technologien gebildet. Ziel der Vorlesung ist es, den Hörerinnen und Hörern jene Expertise zu vermitteln, die sie befähigen soll, an der Debatte über den Einsatz von Gentechnologien in der Medizin kompetent teilzunehmen.

Lehr- und Lernmethoden:

Vorlesung

Medienform:

PowerPoint, Tafelarbeit

Literatur:

Modulverantwortliche(r):

Plank, Christian; Apl. Prof. Dr. rer. nat.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Viraler und nichtviraler Gentransfer: Methoden und Anwendungen in Forschung und Therapie (Vorlesung, 3 SWS)

Anton M [L], Plank C, Anton M, Holm P, Krüger A, Knolle P, Brill T

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Studienschwerpunkt Medizinische Biologie | Specializing in Medical Biology

Modulbeschreibung

ME2759: Blutbildende Stammzellen als Modell für somatische Stammzellen | Blood-Forming Stem Cells as a Model for Somatic Stem Cells

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2020/21

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 128	Präsenzstunden: 22

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Der Modul ist aufgebaut aus Vorlesungen (insgesamt 1 SWS: Einleitung somatischer Stammzellen, embryologische Entwicklung des Blutsystems, verschiedene Aspekte der adulten Stammzellen, Stammzellnische, klinische Anwendungen von blutbildenden Stammzellen). Auch werden in Seminare der Kursteilnehmer aktuelle Forschungsbeispiele aus der Literatur vorgestellt und diskutiert (0,5 SWS).

Die Prüfungsleistung stellt sich zusammen aus: Seminarvortrag (etwa 30 min + Diskussion, 40%) und die Verfassung einer Hausarbeit (60%) zur Kontrolle des Verständnisses sowie der Fähigkeit zur Beschreibung, Interpretation und Bewertung. Das Modul ist bestanden, wenn das gemittelte Ergebnis besser als 4,1 ist.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester / Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Zum besseren Verständnis dieses Theorieteils sind gute Kenntnisse in Zellbiologie und Biochemie erforderlich.

Inhalt:

Im Rahmen dieses theoretischen Moduls werden spezielle Kenntnisse über somatische, und insbesondere blutbildender Stamm- und Vorläuferzellen und Stromazellen vermittelt.

Es werden 5 Vorlesungen stattfinden, und anschliessend 5, von den Studenten vorbereiteten Seminare in dem aktuelle Forschungsbeispiele präsentiert und besprochen werden sollten.

Vorlesungen

1. Einleitung in der Stammzellbiologie, somatische Stammzellen
2. Embryologische Entwicklung des Blutsystems und blutbildenden Stammzellen
3. normale Physiologie der blutbildenden Stammzellen und die Stammzellnische
4. Abnorme Physiologie der Stammzellen bei Alterung chronische Erkrankungen und Malignitäten
5. klinische Relevanz von blutbildenden Stammzellen

In den Seminaren sollen von den Teilnehmern aktuelle Forschungsergebnisse der Literatur vorbereitet, präsentiert und diskutiert werden. Dabei werden Themen wie:

- 1 - Stammzellidentität und Isolation
 - 2 - Stammzellverhalten (Regeneration, Apoptose, Überleben, Proliferation, Differenzierung)
 - 3 - Stammzellnische (Identität, Isolation, Relevanz für das Verhalten der Stammzelle)
 - 4 - Maligne Entartungen des Blutsystems und leukämische Stammzellen
- ausführlich zur Sprache kommen

Ergänzt werden die Vorlesungen und Seminare durch eine Hausarbeit (in englischer Sprache) in dem die Teilnehmer ihr Verständnis der erworbenen Kenntnisse beschreiben, Interpretieren und bewerten.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an den Modulveranstaltungen besitzen die Studierenden das theoretische Verständnis und spezielle Fachwissen über blutbildenden Stammzellen. Weiterhin haben sie wesentliche Konzepte somatischer Stammzellen integriert, evaluiert und in einer Hausarbeit beschrieben. Sie haben gelernt:

- die Herkunft der somatischen Stammzellen und deren Entwicklung in Embryonen zu verstehen
- grundlegende funktionelle Verhaltensweisen blutbildender Stammzellen zu verstehen
- (Stamm)zellbiologische Fragestellungen und Arbeitstechniken aus aktuelle Forschungsliteratur zu verstehen, kritisch zu evaluieren und fachliche Fragen selbst zu entwickeln.

Lehr- und Lernmethoden:

Veranstaltungsform/Lehrtechnik: Vorlesungen, Seminare, Hausarbeit.

Lehrmethode: Vorlesungen, Literaturrecherchen, Diskussionen, Präsentationen, Partnerarbeit (bei höheren Studentenzahlen), Ergebnisbesprechungen.

Lernaktivitäten: Studium von Literatur; Präsentation eines aktuellen Forschungsmunuscript; Anfertigung einer Hausarbeit

Medienform:

Original Fachliteratur, Präsentationen mittels Powerpoint, Photoshop

Literatur:

Es ist kein Lehrbuch verfügbar, das alle Inhalte dieses Moduls abdeckt.

Modulverantwortliche(r):

Oostendorp, Robert; Apl. Prof.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Blutbildende Stammzellen als Modell für somatische Stammzellen (Vorlesung, 1 SWS)

Oostendorp R, Schreck C

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ0219: Chemosensory Perception | Chemosensory Perception

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2023

Modulniveau: Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Zweisemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 6	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

In the written examination (90 min) students demonstrate by answering questions without helping material the theoretical knowledge of the biology of taste, smell, and chemesthetic perception as well as extra-sensory processes involving chemoreceptors. To answer the questions, own wordings are necessary and sketches of biomolecules and signaling pathways.

In addition, there is the option of taking a voluntary mid-term assignments as course work in accordance with APSO §6, 5. For this, a report on a scientific publication (1 page plus summary graphic) is to be prepared. This is supplemented by a presentation to test the communicative competence in presenting the contents to an audience.

Passing the course performance will improve the module grade by 0.3 if, based on the overall impression, this better characterizes the student's performance level and the deviation has no influence on passing the examination. No retake date will be offered for the mid-term performance. In case of a repetition of the module examination, a mid-term performance already achieved will be taken into account.

Wiederholungsmöglichkeit:

Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Basic knowledge in molecular biology, biochemistry, cell biology and physiology is required.

Inhalt:

The basics of aroma- and taste recognition, evaluation, and analysis on a molecular level are communicated.

In detail, the following topics are discussed:- basics of human taste recognition (molecules, anatomy, morphology and function of gustatory and olfactory structures, receptors, genetic variability and its influence on sensory sensitivity, establishment of preferences and aversions, the connection between sensory perception and food preferences, extra-sensory functions of taste and odorant receptors, oral somatosensory perception, basic taste modalities, signal transduction).

Lernergebnisse:

Upon completion of the module, students understand the molecular bases of taste and smell perception. The students will be able to separate those percepts from other chemosensory cues such as chemesthesis or pheromone detection. Moreover, students are familiar with the putative physiological relevance of extra-sensory chemosensory stimuli. The importance of the chemical senses for food preferences and consumption is known.

Lehr- und Lernmethoden:

The content of the lecture is presented by means of powerpoint presentations. Students are motivated to broaden their knowledge by reading complementary literature relevant to the topic.

The seminar will give the students the chance to follow the rapid development of chemosensory research directly by reading and discussing recent publications. Students will choose a paper and critically present it to their peers. Additional literature research for a solid introduction into the field of research is requested. The fellow students are motivated to discuss the presentations. This will deepen the understanding of the contents presented during the lecture and enable the students to critically evaluate novel results.

Medienform:

PowerPoint presentations will be used. The content of the lectures will be made available for download as pdf-files.

Literatur:

not specified

Modulverantwortliche(r):

Behrens, Maik; Dr. rer. nat. habil.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Chemosensory Perception (Seminar, 2 SWS)

Behrens M

Chemosensory Perception (Vorlesung, 2 SWS)

Behrens M

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2693: Cognitive Neuroscience | Cognitive Neuroscience

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2018/19

Modulniveau: Bachelor/Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 3	Gesamtstunden: 90	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 30

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Studierenden zeigen in der Klausur (60 min.), dass sie einen Überblick der kognitiven Prozesse im Gehirn besitzen. Sie können die zu kognitiver Verarbeitung führenden zellulären Grundlagen und die Netzwerkarchitektur im Cortex beschreiben und den wissenschaftlichen Kenntnisstand zur corticalen Verarbeitung bei verschiedenen kognitiven Aufgaben erläutern. Weiterhin verstehen sie die Konsequenzen von Läsionen und Störungen des Cortex für psychologische Aspekte und haben einen Überblick der methodischen Ansätze, mit denen cortikale Funktionen analysiert werden.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundlegende Kenntnisse der Neurobiologie, mindestens auf dem Niveau der Vorlesung "Human- und Tierphysiologie", sollten vorhanden sein. Idealerweise wurde zuvor die Vorlesung "Neurobiologie" besucht.

Inhalt:

Verarbeitung von Informationen im Cortex der Säugetiere; Unterscheidung Corticale von nicht-corticalen Vorderhirnstrukturen, Aufbau des Cortex, Canonical circuit, Verarbeitungsprinzipien im Cortex, Modelle der corticalen Funktion, Störungen des Cortex bei Pathologien, Rolle des Präfrontalcortex, Hippocampale Verarbeitung, Funktion des Cortex bei sensorischer Verarbeitung, Schlaf, Nahrungsaufnahme, Entscheidungen, Sucht, Emotionen, Bewußtsein und freiem Willen. Weiterhin werden Möglichkeiten der technischen Interaktionen mit dem Gehirn besprochen und ein Überblick des heutigen methodischen Arsenal zur Analyse von corticalen Funktionen besprochen.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an diesem Modul sind die Studierenden in der Lage, corticale Prozesse zu skizzieren, aus ihren neurobiologischen Randbedingungen abzuleiten und ihre Funktion für den Organismus zu erläutern. Studierende erwerben spezielles Wissen über die zentralen Funktionen des Cortex, können Befunde in dieses Wissensgerüst einordnen, und haben einen Überblick über die Pathophysiologie und die Manipulationsmöglichkeiten kognitiver Prozesse.

Lehr- und Lernmethoden:

Veranstaltungsform/Lehrtechnik: Vorlesung

Lehrmethode: Präsentation, Vortrag, Fragend-entwickelnde Methode

Lernaktivitäten: Studium der ausgeteilten Grundlageninformationen, Nacharbeitung der vermittelten Informationen, Materialrecherche, Zusammenfassen von Dokumenten,

Medienform:

Ein Skript zu diesem Praktikum wird ausgeteilt bzw. als Download auf Moodle zur Verfügung gestellt. Zusätzlichen Informationen werden auf Moodle kommuniziert (URLs, weitere Texte)

Literatur:

Als grundlegendes Lehrbuch wird "Neuroscience. Exploring the brain." von Bear, Connors, Paradiso aus dem Lippincott, Williams and Wilkins Verlag empfohlen, und zwar in der englischen Variante. Weitere Lehrbücher der Neurobiologie sind für die grundlegenden Inhalte ebenfalls geeignet.

Modulverantwortliche(r):

Harald Luksch Harald.Luksch@wzw.tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Cognitive Neuroscience (Vorlesung, 2 SWS)

Jacob S, Kreuzer M, Luksch H, Rammes G

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

ME2656: Entwicklung von Impfstoffen gegen Infektionskrankheiten | Development of Vaccines against Infectious Diseases

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2014

Modulniveau: Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 120	Präsenzstunden: 30

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Beschreibung der Studien-/Prüfungsleistungen: Präsentation mit schriftlicher Aufbereitung

Prüfungsdauer (in min.): Präsentation: 25-30min; Bericht: 15-18 Seiten

Regelmäßige, aktive Teilnahme an den Lehrveranstaltungen wird erwartet.

Prüfungsleistung:

Die Modulprüfung wird durch eine Präsentation und einen Bericht erbracht, die Teilnoten beider Prüfungsleistungen fließen zu gleichen Teilen in die Gesamtnote ein.

Präsentation:

Vortrag zu einem gestellten Thema mit anschließender Gruppendiskussion

Mit der Präsentation soll die Kompetenz nachgewiesen werden, sich ein Themengebiet im Bereich Impfstoffentwicklung so zu erarbeiten, dass es in anschaulicher, übersichtlicher und verständlicher Weise präsentiert werden kann.

Bei der anschließenden Gruppendiskussion wird geprüft, ob auf Fragen oder Diskussionspunkte eingegangen werden kann.

Bericht:

Schriftliche Aufarbeitung und Zusammenfassung aller vorgestellten Seminar-Themen Die Studierenden zeigen, ob sie in der Lage sind, das erlernte Wissen zu strukturieren und die wesentlichen Aspekte der einzelnen Themengebiete im Kontext darzustellen. Sie sollen die erarbeiteten Informationen beschreiben und interpretieren können.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundkenntnisse in Virologie und Immunologie erforderlich

Inhalt:

In diesem Modul erhalten die Studierenden einen Überblick über

- Immunologische Grundlagen der Vakzinologie
- Design und Formulierung von Impfstoffen (Antigenauswahl, Auswahl der Impfstoffplattform inkl. DNA- und Vektor-basierter Impfstoffe, Adjuvantien)
- aktuelle Aspekte der Impfstoffentwicklung (mukosale Impfstoffe, personalisierte Impfstoffe, Immun-Memory, Immunoseneszenz),
- ausgewählte Beispiele innovativer Impfstoffe

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an der Modulveranstaltung sind die Studierenden in der Lage

- allgemeine Begriffe der Vakzinologie zu verstehen und anzuwenden
- grundlegende immunologische Mechanismen/Wirkprinzipien von Impfstoffen zu verstehen, zu beschreiben und zu diskutieren
- Impf-Strategien zu verstehen und darzulegen
- neue Aspekte der Impfstoffentwicklung zu verstehen und deren Bedeutung einzuschätzen
- anhand ausgewählter Beispiele aktuelle Entwicklungen auf dem Gebiet der Vakzinologie zu analysieren und zu beurteilen

Lehr- und Lernmethoden:

Das Modul besteht aus einem Seminar mit Einzel-Präsentationen und Gruppendiskussion, sowie der abschließenden Erstellung eines Berichts; Studierende sollen zum Studium der Literatur und der inhaltlichen Auseinandersetzung mit den Themen angeregt werden.

Lehrtechnik: Seminar

Lehrmethode: Präsentation, Vortrag, Gruppenarbeit (Diskussion der vorgestellten Literatur)
Einzelarbeit (Bericht)

Lernaktivitäten: Relevante Materialrecherche, Studium von Literatur, Vorbereiten und Durchführen von Präsentationen, Erstellen eines Berichts

Medienform:

Power Point Präsentation

Literatur:

Es ist kein Lehrbuch verfügbar, das alle Inhalte dieses Moduls abdeckt. Als Grundlage oder zur Ergänzung wird empfohlen:

Modrow, S., Falke, D., Truyen, U., Schätzl, H. Molekulare Virologie, Springer, 3. Auflage 2010
S. J. Flint. Principles of Virology, John Wiley & Sons; Auflage: 3. Auflage 2009

Modulverantwortliche(r):

Ulrike Protzer (protzer@tum.de)

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Entwicklung von Impfstoffen gegen Infektionskrankheiten (Seminar, 2 SWS)
Protzer U [L], Bauer T, Moeini H, Kosinska A, Protzer U

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2048: Einführung in die Biologie und Diagnostik pathogener Bakterien | Biology and Diagnostics of Pathogenic Bacteria - an Introduction

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2023/24

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 3	Gesamtstunden: 60	Eigenstudiums- stunden: 30	Präsenzstunden: 30

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Eine Klausur (60 min, benotet) dient der Überprüfung der erlernten theoretischen Kompetenzen. Die Studierenden zeigen in der Klausur, ob sie in der Lage sind, das erlernte Wissen über humanpathogene Bakterien sowie ihre Diagnostik zu strukturieren und die wesentlichen Aspekte darzustellen. Sie sollen die erarbeiteten Informationen beschreiben, interpretieren, sinnvoll kombinieren und auf ähnliche Sachverhalte übertragen können.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Vorlesung und Praktikum Allgemeine Mikrobiologie

Inhalt:

Kurzübersicht:

Teil I: Biologie pathogener Bakterien

Von Menschen und Mikroben. Lektionen von Robert Koch. Einführung: Pathogenität und Virulenz.

Abwehrsysteme des Wirtes. Abwehrsysteme des Pathogens. Adhension an die Wirtszelle.

Intrazelluläre Pathogene. Bakterielle Toxine

Teil II: Diagnostik pathogener Bakterien

Taxonomie. Identifizierung. Diagnostik. Infektionsepidemiologie

Lernergebnisse:

Nach erfolgreicher Absolvierung des Moduls besitzen die Studierenden Grundkenntnisse auf folgenden Gebieten vermittelt: Formenkenntnis und Taxonomie von pathogenen Bakterien,

Interaktion von bakteriellen Krankheitserregern mit humanen Wirten, Diagnostische Verfahren in medizinischen und lebensmittelmikrobiologischen Labors, epidemiologische Anwendungen. Die Studierenden können die Bedeutung von Krankheitserregern im lebensmittelbiotechnologischen und medizinischen Bereich einschätzen.

Lehr- und Lernmethoden:

Lehrtechniken: Vorlesung

Lehrmethode: Vortrag, Fallstudien, interaktiver Diskurs mit Studenten während der Vorlesung.

Lernaktivitäten: Auswendiglernen; Lösen von Übungsaufgaben, Studium von Literatur

Medienform:

Tafelarbeit, PowerPoint Präsentationen, Filme.

Ausgabe von Vorlesungsfolien und Übungsfragensammlung.

Literatur:

Salyers AA, Whitt DD (2011) Bacterial pathogenesis: A molecular approach. ASM Press, Washington, 3. Auflage.

Hof H, Dörries R (2009) Medizinische Mikrobiologie. 4. Auflage.

Modulverantwortliche(r):

Gerner, Romana, Dr. romana.gerner@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Einführung in die Biologie humanpathogener Bakterien (Vorlesung, 2 SWS)

Hall L

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2451: Einführung in die Mykopathologie | Introduction to Mycopathology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2012

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 3	Gesamtstunden: 90	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 30

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Prüfungsdauer (in min.): 60 schriftlich.

Regelmäßige, aktive Teilnahme an den Lehrveranstaltungen wird erwartet. Eine Klausur (60 min, benotet) dient der Überprüfung der in der Vorlesung erlernten theoretischen Kompetenzen. Die Studierenden zeigen in der Klausur, ob sie in der Lage sind, das erlernte Wissen zu strukturieren und die wesentlichen Aspekte darzustellen. Sie sollen die erarbeiteten Informationen beschreiben, interpretieren, sinnvoll kombinieren und auf ähnliche Sachverhalte übertragen können.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Voraussetzung sind Kenntnisse der Grundlagen der Mikrobiologie (Vorlesung Allgemeine Mikrobiologie). Zum besseren Verständnis sind gute Kenntnisse in organischer Chemie und Biochemie vorteilhaft.

Inhalt:

Übersicht über Erkrankungen durch Pilze, Pathogenitätsfaktoren auf molekularer Ebene, Mykotoxine, Allergene bei Pilzen, Antimykotika und ihre Wirkmechanismen, Resistenzmechanismen, Materialschädigung und Lebensmittelverderb durch Schimmelpilze, Chemie der antimyketischen Maßnahmen.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an dem Modul besitzen die Studierenden einen breiten Überblick und zum Teil vertiefte theoretische Kenntnisse über filamentöse Pilze und Hefen und ihre Rolle als pathogene Mikroorganismen, Interaktionen zwischen Pathogen und Wirt, sowie die Rolle von Pilzen bei Material- und Lebensmittel-schädigenden Vorgängen. Sie sollen

" in der Lage sein, wichtige pilzliche Krankheitserreger einschließlich der durch sie verursachten Krankheitsbilder zu benennen.

" beispielhaft molekulare Mechanismen von Pathogenitätsfaktoren, Antibiotikawirkung und -resistenz zu benennen und erläutern können.

" ein Verständnis über die Möglichkeiten zur Behandlung von Infektionen durch Pilze entwickeln.

" lernen, das erworbene Wissen auf vertiefte Fragestellungen anwenden.

Das Modul soll weiterhin Fähigkeiten zum Lösen von Problemen entwickeln helfen, sowie das Interesse an Mikrobiologie fördern.

Lehr- und Lernmethoden:

Veranstaltungsform/Lehrtechnik: Vorlesung Lehrmethode: Vortrag, Demonstrationen

Lernaktivitäten: Studium von Vorlesungsskript und -mitschrift, ggf. Literaturstudium.

Medienform:

Präsentationen mittels Powerpoint, praktische Demonstrationen

Literatur:

Es ist kein Lehrbuch verfügbar, das alle Inhalte dieses Moduls abdeckt.

Modulverantwortliche(r):

Wolfgang Liebl (wliebl@wzw.tum.de) Köberle, Martin, Dr. rer. nat. martin.koeberle@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Einführung in die Mykopathologie (Vorlesung, 2 SWS)

Liebl W [L], Köberle M

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

ME2414: Forschungspraktikum Pharmakologie und Toxikologie | Research Project Pharmacology and Toxicology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2011/12

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 75	Präsenzstunden: 225

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Während des Praktikums ist ein Protokollbuch zu führen. Dadurch wird sichergestellt, dass die Studierenden die Thematik verstanden haben, nach den aktuellen labortechnischen Standards protokollieren und die weiteren Schritte anhand der ersten Auswertungen für weitere Experimente ziehen können. Das Erreichen des Lernziels ist durch das Anfertigen eines Praktikumsberichts in Form einer kleinen wissenschaftlichen Arbeit (ca. 10-15 Seiten) und einer Kurzpräsentation zu dokumentieren. Dadurch weisen die Studierenden nach, dass Sie in der Lage sind die wissenschaftliche Fragestellung und den daraus resultierenden experimentellen Aufbau darzustellen, die Bedeutung des Versuchsaufbaus zu erklären, die gewonnenen Ergebnisse in den wissenschaftlichen Kontext zu stellen und die Ergebnisse der Arbeit auch in verständlicher Form einem wissenschaftlichen Publikum vorzustellen. Die Beurteilung der Motivation (20%) und der praktischen Arbeit (50%) bilden zusammen mit der Benotung des Vortrages (15%) und des Praktikumsberichts (15%) die Gesamtnote.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Modul WZ2413: Vertiefende Pharmakologie für Studierende der Biowissenschaften (Master)

Inhalt:

Molekulare und zelluläre Mechanismen der Herzinsuffizienz, die zu innovativen Therapien für kardiovaskuläre Erkrankungen führen.

Schwerpunkte sind:

- Entwicklung gewebsspezifischer viraler Systeme zur Manipulation von nichtkodierenden RNAs.
- Zu Kardiomyozyten umprogrammierte Stammzellen aus Patienten als kardiale Krankheitsmodelle in vitro.

- Untersuchung des nichtkodierenden Transkriptoms in nicht-myozytären Zellen des Myokards.
- Charakterisierung von lncRNAs und circRNAs im Krankheitskontext.
- Charakterisierung von Adrenozeptorvarianz und sezernierte Faktoren, die die Zell-zu-Zell-Kommunikation im Myokard ermöglichen.

Lernergebnisse:

Nach der erfolgreichen Teilnahme am Forschungspraktikum sind die Studierenden in der Lage experimentelle Methoden der kardiovaskulären Grundlagenforschung auszuführen. Sie haben gelernt, sterile Arbeitstechniken durchzuführen und neue molekularbiologische Techniken anzuwenden. Sie sind außerdem in der Lage entweder Fluorophor-gestützte Konfokalmikroskopie, 2-Photonen-Mikroskopie, FACS, virale Vektorsysteme oder elektrophysiologische Messungen zu handhaben und die Ergebnisse eigenständig zu bewerten. Außerdem wissen die Studierenden nach erfolgreicher Teilnahme, wie eine wissenschaftliche Arbeit geplant, umgesetzt und implementiert wird.

Lehr- und Lernmethoden:

Lehrtechniken: Praktikum

Lernaktivitäten:

- Üben von technischen und labortechnischen Fertigkeiten
- Bearbeiten von Problemen und deren Lösungsfindung
- Zusammenarbeit mit anderen Studierenden
- Vorbereitung und Durchführung von Präsentationen
- Produktion von Berichten Lehrmethode
- Experiment
- Einzel-/Gruppenarbeit
- Präsentation

Im Praktikum wird das nötige Wissen durch Üben von technischen und labortechnischen Fertigkeiten sowie dem Bearbeiten von Problemen und deren Lösungsfindung durch Vermittlung der Lehrstuhlmitarbeiterinnen und -mitarbeiter erworben. Die Arbeiten werden je nach Situation alleine oder in Gruppen durchgeführt. Die Studierenden werden zur inhaltlichen Auseinandersetzung mit den Themen angeregt und erlernen durch den Besuch von Lehrstuhl-eigenen Präsentationen und die Anleitung von Lehrstuhlmitarbeiterinnen und -mitarbeitern die Vorbereitung und Durchführung von Präsentationen sowie die Erstellung von Berichten.

Medienform:

Literatur:

Modulverantwortliche(r):

Engelhardt, Stefan; Prof. Dr.med.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

ME2436: Forschungspraktikum Molekulare Onkologie | Research Project Molecular Oncology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2011/12

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 150	Präsenzstunden: 150

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Prüfungsdauer (in min.): Protokoll als Studienleistung + 30 mündlich.

Die Fähigkeit zur Darstellung und Interpretation der im Praktikum durchgeführten Experimente wird in Form eines Vortrags in der Arbeitsgruppe des betreuenden Dozenten überprüft (30 min, benotet, 25%). Die Experimente müssen auch in Form eines Protokolls dokumentiert und diskutiert werden. Das Protokoll dient der Überprüfung der Fähigkeit zur Beschreibung, Auswertung und Interpretation der im Praktikum durchgeführten Experimente (Umfang 15-25 Seiten, benotet 75%) nach der IMRAD-Struktur einer wissenschaftlichen Publikation (Einleitung, Mat&Meth, Ergebnisse, Diskussion).

Wiederholungsmöglichkeit:

Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Der Besuch des Moduls "Molekulare Onkologie" wird vorausgesetzt.

Inhalt:

Das Praktikum wird in der Arbeitsgruppe von Prof. Dr. rer. nat. Achim Krüger am Klinikum rechts der Isar der TUM, Institut für Experimentelle Onkologie und Therapieforschung durchgeführt. Die Aufgabenstellung für das Praktikum orientiert sich an den aktuellen Forschungsschwerpunkten. Die Experimente können neben gängigen und neuen molekular- (u.a DNA-Klonierung, Vektorkonstruktion) und zellbiologischen (u.a. Transfektion und Infektion von Säugerzellen) sowie biochemischen (RNA und Proteinreinigung und Analyse) Methoden auch spezifische Techniken in der Tumorbologie (u.a. Proliferations-, Migrations-, Invasionsassays, Immunhistochemie) umfassen.

Lernergebnisse:

Nach dem erfolgreichen Besuch des Moduls besitzen die Studierenden grundlegende experimentelle Kenntnisse und können moderne Arbeitstechniken der Biochemie, Molekularbiologie, Histologie, Zellkultur, Transcriptomics und Proteomics selbstständig anwenden. Durch die Arbeit im Labor auf einem aktuellen Gebiet der Molekularen Onkologie werden aktuelle Forschungsthemen verstanden und selbständig Problemlösungen entwickelt. Die erlernten Fähigkeiten und Techniken können leicht auf andere Fachgebiete übertragen werden.

Die Studierenden kennen nach der Absolvierung des Moduls die spezifischen Anforderungen hinsichtlich der Erstellung eines Protokolls in molekularer Onkologie. Sie können Experimente durchführen, die erlernten Methoden anwenden, Daten erheben und auswerten und in einem Vortrag darstellen.

Lehr- und Lernmethoden:

Veranstaltungsform/Lehrtechnik: Praktikum; Lehrmethoden im Praktikum: Anleitungsgespräche und -anweisungen, Demonstrationen, Experimente, Ergebnisbesprechungen, Gruppenbesprechungen, Fachliteratur, Vortrag, Anfertigung eines Protokolls.

Medienform:

Vortrag: Präsentationen mittels PowerPoint

Protokoll: Text als Wordfile, Grafiken als Excel- oder PowerPointfiles

Literatur:

Aktuelle Fachliteratur die vom Betreuer des Praktikums zur Verfügung gestellt wird.

Modulverantwortliche(r):

Achim Krüger achim.krueger@lrz.tu-muenchen.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Forschungspraktikum Molekulare Onkologie (Praktikum, 10 SWS)

Krüger A [L], Krüger A

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

ME60855: Forschungspraktikum Viraler Gentransfer | Research Project viral gene transfer

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2022

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 150	Präsenzstunden: 150

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Prüfungsleistung des Moduls wird in Form einer Laborleistung erbracht, die aus einem Protokoll (ca. 25 Seiten) und einem Vortrag (30 min.) besteht.

Protokoll: Über die durchgeführten Experimente im Bereich viraler Gentransfer wird ein Protokoll in der Form wissenschaftlicher Publikationen (Einleitung, Material u. Methoden, Ergebnisse, Diskussion) erstellt. Das Protokoll dient der Kontrolle der Fähigkeit des Studierenden die durchgeführten Experimente zu beschreiben, auszuwerten und zu interpretieren. In der Benotung wird es mit 75% gewichtet.

Im Vortrag (Gewichtung 25 %) wird die kommunikative Kompetenz der Studierenden bei der Darstellung der Experimente und deren Interpretation überprüft.

Wiederholungsmöglichkeit:

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Teilnahme am Modul „Viraler und nichtviraler Gentransfer: Methoden und Anwendungen in Forschung und Therapie“ wird vorausgesetzt.

Inhalt:

Das 6-wöchige Praktikum findet unter Anleitung von PD Dr. rer. nat. Martina Anton am Klinikum rechts der Isar der TUM, Institut für Molekulare Immunologie statt. Da Studierende an aktuellen Forschungsfragestellungen aus dem Bereich viraler Gentransfer mitarbeiten, richtet sich die Aufgabenstellung des jeweiligen Praktikums nach diesen Themen.

Die Experimente können molekularbiologische und zellbiologische Techniken umfassen, z.B. DNA-Klonierungen, Plasmidaufreinigungen, Kultur von Zelllinien und/oder Primärzellen, Transfektionen, Infektionen/Transduktionen verschiedenster Säugerzellen, Aufreinigung viraler Vektoren (z.B.

AAV, AdV, RV/LV), Titrationsmethoden, Reportergenassays, Genexpressionsanalysen, ELISAs, Proliferationsassays, Differenzierungsassays.

Lernergebnisse:

Nach erfolgreicher Teilnahme am Modul besitzen Studierende grundlegende experimentelle Kenntnisse und können gängige Methoden der Molekularbiologie, Zellkultur, Vektorkonstruktion und -produktion selbstständig anwenden. Da die Experimente an aktuelle Forschungen aus dem Bereich „viraler Gentransfer“ gekoppelt sind, werden das Verständnis aktueller Forschungsthemen und die selbstständige Problemlösung gefördert. Die erlernten molekular- und zellbiologischen Techniken aus den oben genannten Bereichen und Fähigkeiten, wie eigenständiges und sicheres Arbeiten, sind auf andere Forschungsgebiete übertragbar.

Studierende beherrschen die Theorie und Praxis der von ihnen durchgeführten Methoden, generieren Daten und werten diese aus.

Darüber hinaus sind die Studierenden in der Lage, Protokolle anzufertigen, wissenschaftliche Experimente darzustellen und deren Ergebnisse und Daten im Themenbereich viraler Gentransfer zu präsentieren und im Kontext aktueller Literatur zu diskutieren.

Lehr- und Lernmethoden:

Veranstaltungsform/Lehrtechnik: Forschungspraktikum

Lehrmethoden: Mündliche Einweisung in die Thematik, mündliche und schriftliche Anweisungen, Demonstration, Experimente, Besprechung der Ergebnisse, Fachliteratur, Vortrag, Protokollanfertigung.

Die mündliche Einweisung umfasst Hintergrund und Fragestellung und dient so der Einbettung in den wissenschaftlichen Hintergrund. Die mündlichen und schriftlichen Anweisungen erklären die Durchführung und die Hintergründe der Techniken. Anhand der Demonstration durch geschultes Personal können Studierende die Durchführung beobachten und erfahren so den Übergang von der abstrakten Anleitung zur konkreten Durchführung im Labor. Mit den eigenständigen Experimenten erlernen und üben Studierende gängige Labortechniken. Die Besprechung der Ergebnisse dient einerseits der Übung, wissenschaftliche Inhalte darzustellen, zu analysieren und gemeinsam mit dem*r Betreuer*in zu interpretiert, aber auch mögliche Fehlerquellen zu finden und Experimente so zukünftig zu optimieren. Das eigenständige Studium der Fachliteratur dient der Einordnung der Forschungsfragestellung in einen größeren Rahmen. Studierende üben so den Umgang mit der Literatur und wenden diese im Vortrag und Protokoll an.

Das Protokoll wird - angelehnt an wissenschaftliche Publikationen - in der IMRAD-Struktur (Einleitung, Material und Methoden, Ergebnisse, Diskussion und Referenzen) angefertigt. Damit und mit dem Vortrag zeigen Studierende, dass sie in der Lage sind, wissenschaftliche Experimente darzustellen und ihre Ergebnisse und Daten im Themenbereich viraler Gentransfer zu präsentieren und zu diskutieren.

Medienform:

Vortrag: PowerPoint Präsentation

Protokoll: Text (Word) mit Grafiken, die in Excel, PowerPoint, ... erstellt wurden; ggf.

Mikroskopieaufnahmen

Literatur:

Aktuelle Fachliteratur (PubMed), die zur Thematik individuell zusammengestellt wird.

Modulverantwortliche(r):

Martina Anton, martina.anton@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Forschungspraktikum Viraler Gentransfer (Forschungspraktikum, 10 SWS)

Anton M [L], Anton M

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZme2677: Forschungspraktikum blutbildender Stammzellen | Researchperiod Blood-forming Stem Cells

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2020/21

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 20	Präsenzstunden: 280

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Tägliche, aktive Teilnahme an dem Praktikum wird erwartet. Ein Vortrag (30 min, benotet) dient der Überprüfung der in Praktikum erlernten theoretischen Kompetenzen. Die Studierenden zeigen in dem Vortrag ob sie in der Lage sind, das erlernte Wissen zu strukturieren und die wesentlichen Aspekte darzustellen. Sie sollen die erarbeiteten Informationen beschreiben, interpretieren, sinnvoll kombinieren und auf ähnliche Sachverhalte übertragen können. Die Vortragsnote bildet eine Teilnote des Moduls (30%). Zur Kontrolle des Verständnisses sowie der Fähigkeit zur Beschreibung, Auswertung und Interpretation der im Praktikum durchgeführten Experimente ist ein Protokoll zu führen, welches durch Testat überprüft wird (benotet). Das Protokoll bildet den 2. Teilnote des Moduls (70%). Die Überprüfung der im Praktikum erlernten zellbiologischen Arbeitstechniken und ihrer Anwendung auf neue Fragestellungen findet während den Arbeiten statt (unbenotet).

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Zum besseren Verständnis der Praktikums sind gute Kenntnisse in Zellbiologie und Biochemie erforderlich.

Inhalt:

Im Rahmen des Praktikums werden Grundkenntnisse über Untersuchungen an blutbildender Stamm- und Vorläuferzellen und Stromazellen vermittelt. Inhalte sind u.a. Isolation blutbildender Stammzellen und Stroma(nische) Zellen mittels flußzytometrische Verfahren, Aufbau verschiedenster Zellkulturmethoden zur Bestimmung der Funktion und Qualität blutbildender Stamm- und Vorläuferzellen, molekulare Methoden der Untersuchung von Signalwege in rara

Zelltypen (Immunfluoreszenz, Fluoreszenzzytometrie), und eine Einführung in den in vivo Methoden zur Bestimmung der Stammzellfunktion.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an den Modulveranstaltungen besitzen die Studierenden das grundlegende theoretische Verständnis und Fachwissen über blutbildenden Stammzellen. Weiterhin haben sie grundlegende zellbiologische Arbeitstechniken erlernt und geübt. Sie sollen gelernt haben,

- (Stamm)zellbiologische Fragestellungen und Arbeitstechniken zu verstehen und fachliche Fragen selbst zu entwickeln.
- Zusammenhänge zwischen Stamm- und Vorläuferzellen und Stroma (Nische) Zellen zu verstehen.
- das erworbene Wissen auf vertiefte Fragestellungen anzuwenden.
- die wichtigsten Versuche zu den grundlegenden Themen der molekulare Zellbiologie verstehend nachvollziehen und handlungsmäßig („handling“: technisch und manuell) beherrschen zu können.
- grundlegendes experimentelles Know-how inklusive Sicherheits- und Materialwissen (z.B. Beherrschung steriler Arbeitstechniken und phänotypische Identifizierung von unterschiedlichen Zellpopulationen) anzuwenden, sowohl bei bekannten eingeübten Versuchen wie auch bei unbekanntem aus der Literatur zu erschließenden Versuchen.

Das Modul soll weiterhin Fähigkeiten zum Lösen von Problemen entwickeln helfen, sowie das Interesse an Zellbiologie, hämatologische Problemen und die Bedeutung von somatischen Stammzellen fördern.

Lehr- und Lernmethoden:

Veranstaltungsform/Lehrtechnik: Vorlesung, Praktikum Lehrmethode: Vortrag; im Praktikum Anleitungsgespräche, Demonstrationen, Experimente, Partnerarbeit, Ergebnisbesprechungen.

Lernaktivitäten: Studium von Literatur, und Praktikumsskript; Üben von labortechnischen Fertigkeiten und zellbiologischen Arbeitstechniken; Zusammenarbeit mit Praktikumpartner; Anfertigung von Arbeitsprotokollen und ein zusammenfassendes Gesamtprotokoll (mit Darstellung der Ergebnisse und Diskussion).

Medienform:

Präsentationen mittels Powerpoint, Skript (Downloadmöglichkeit für Vorlesungsmaterial), Praktikumsskript

Literatur:

Es ist kein Lehrbuch verfügbar, das alle Inhalte dieses Moduls abdeckt. Als Grundlage oder zur Ergänzung wird empfohlen:

Helgason, C.D., Miller, C.L. Basic Cell Culture Protocols. Methods in Molecular Biology, Springer Protocols, 4. Auflage (ISBN 978-1-62703-128-8)

Modulverantwortliche(r):

Oostendorp, Robert; Apl. Prof.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ1334: Forschungspraktikum Urologische Virotherapie | Research Project Urological Virotherapy

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2020

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 240

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Prüfungsleistung ist eine Laborleistung. Sie besteht aus der Laborarbeit selbst, in der die Qualität und Präzision der praktischen Arbeit die Basis für die Niederschrift des Forschungsberichtes dient. Im Forschungsbericht selbst zeigen die Teilnehmenden, dass in der Lage sind, einen wissenschaftliche Bericht zu erstellen und diesen dann in einem kurzen wissenschaftlichen Vortrag auch vor Fachleuten, also z.B. der Arbeitsgruppe vorzustellen und diesen auch zu vertreten. Die Laborleistung wird – je nach Fragestellung und Anwesenheitszeiten, rund 240 Zeitstunden, verteilt auf rund 6 Wochen umfassen. Das Praktikumsprotokoll Zur Überprüfung der Lernergebnisse ist umfasst ein ca. 10 Seiten und zeigt, dass die Absolvierenden in der Lage sind, eine wissenschaftliche Fragestellung akademisch korrekt zu bearbeiten, zu dokumentieren, Auszuwerten und die Ergebnisse im Kontext der aktuellen Literatur zu diskutieren, idealerweise sogar das Thema tiefer oder sehr tief zu durchdringen -seitiges Praktikumsprotokoll zu erstellen. Das Protokoll ist innerhalb von 4 Wochen nach Ende der praktischen Laborarbeit abzugeben. Innerhalb dieses Zeitfensters sind auch die Ergebnisse aus dem Protokoll Darüber hinaus erfolgt anhand des spätestens Protokolls vier Wochen nach Ende des Praktikums in einer 15-minütigen Präsentation mit einer Präsentationssoftware (Powerpoint) mit anschließender 15-minütiger Diskussion vorzustellen. Die Laborleistung wird abschließend mit einer Prüfungsnote bewertet, wobei Qualität der Laborarbeit, die daraus abgeleitete Protokollarbeit und die Tiefe der thematischen Durchdringung in Diskussion und Vortrag die Gesamtleistung und damit auch die Gesamtnote bestimmen.

Nein

Ja

Abgeschlossenes Bachelorstudium

Nach erfolgreicher Teilnahme am Praktikum sind die Studierenden in der Lage eigenständig unter S2-Bedingungen sicher zu arbeiten und mit vorgegebenem Thema isolierte Fragestellungen

der urologischen Virenthherapie zu bearbeiten. Sie sind in der Lage, das bearbeitete Thema in einen größeren Zusammenhang zu stellen, insbesondere zu den im Seminar vorgestellten und diskutierten Aspekten der Virologie. Sie beherrschen die Theorie zu den eigenständig durchgeführten Versuchsansätzen als auch die dazugehörige Praxis. Sie können Störungen im Versuchsansatz frühzeitig und eigenständig erkennen und konstruktive Lösungsvorschläge erarbeiten, vorstellen und vertreten. Sie können die verwendeten Methoden und die Ergebnisse in Art einer wissenschaftlichen Publikation (z. B.: Einleitung, Material und Methoden, Ergebnisse, Diskussion, Literatur) zusammenstellen, interpretieren und im Kontext der aktuellen Literatur kritisch diskutieren. Weiterhin werden die Studierenden ferner in der Lage sein, Methoden der Quantifizierung der Tumolyse durch die Virotherapie anzuwenden und zu bewerten.

1. Titerbestimmung von Adenoviren, 2. Zellyseassay (Proliferationsassay) zur Bestimmung der Lyseaktivität; 3. Identifizierung viraler Proteine mittels Western Blot Analyse; 4. OD-Messung zur Bestimmung der Anzahl viraler Partikel pro ml; 5. Anzucht von HEK-293 Zellen zur Virusvermehrung; 6. Real-time PCR zur Bestimmung der viralen Replikationsfähigkeit; 7. Rechtliche Voraussetzungen von S2-Arbeiten

Eine Einführung der Lehrmethoden/Experimente erfolgt durch geschultes Personal. Die Forschungsarbeit findet in den zur Verfügung gestellten S2-Laboren statt. Ein wöchentliches Seminar, in dem generelle Aspekte und die neusten Ergebnisse der Virotherapie diskutiert bzw. vorgestellt werden, zum Thema Virotherapie findet vermittelt spezifisches Wissen aus diesem Gebiet. statt, wo generelle Aspekte und die neusten Ergebnisse der Virotherapie diskutiert bzw. vorgestellt werden. Akademisch begleitete Niederschrift in Form einer kleinen wissenschaftlichen Veröffentlichung und die Vorstellung der Ergebnisse in Form eines Vortrags.

Wiederholungsmöglichkeit:

Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Inhalt:

1. Titerbestimmung von Adenoviren, 2. Zellyseassay (Proliferationsassay) zur Bestimmung der Lyseaktivität; 3. Identifizierung viraler Proteine mittels Western Blot Analyse; 4. OD-Messung zur Bestimmung der Anzahl viraler Partikel pro ml; 5. Anzucht von HEK-293 Zellen zur Virusvermehrung; 6. Real-time PCR zur Bestimmung der viralen Replikationsfähigkeit; 7. Rechtliche Voraussetzungen von S2-Arbeiten

Lernergebnisse:

Nach erfolgreicher Teilnahme am Praktikum sind die Studierenden in der Lage eigenständig unter S2-Bedingungen sicher zu arbeiten und mit vorgegebenem Thema isolierte Fragestellungen der urologischen Virenthherapie zu bearbeiten. Sie sind in der Lage, das bearbeitete Thema in einen größeren Zusammenhang zu stellen, insbesondere zu den im Seminar vorgestellten und diskutierten Aspekten der Virologie. Sie beherrschen die Theorie zu den eigenständig durchgeführten Versuchsansätzen als auch die dazugehörige Praxis. Sie können Störungen im Versuchsansatz frühzeitig und eigenständig erkennen und konstruktive Lösungsvorschläge

erarbeiten, vorstellen und vertreten. Sie könne die verwendeten Methoden und die Ergebnisse in Art einer wissenschaftlichen Publikation (z. B.: Einleitung, Material und Methoden, Ergebnisse, Diskussion, Literatur) zusammenstellen, interpretieren und im Kontext der aktuellen Literatur kritisch diskutieren. Ferner sind sie in der Lage, Methoden der Quantifizierung der Tumolyse durch die Virotherapie anzuwenden und zu bewerten.

Lehr- und Lernmethoden:

Eine Einführung der Lehrmethoden/Experimente erfolgt durch geschultes Personal. Die Forschungsarbeit findet in den zur Verfügung gestellten S2-Laboren statt. Ein wöchentliches Seminar, in dem generelle Aspekte und die neusten Ergebnisse der Virotherapie diskutiert bzw. vorgestellt werden, vermittelt spezifisches Wissen aus diesem Gebiet. . Akademisch begleitete Niederschrift in Form einer kleinen wissenschaftlichen Veröffentlichung und die Vorstellung der Ergebnisse in Form eines Vortrags.

Medienform:

Powerpoint

Literatur:

Pubmed

Modulverantwortliche(r):

Per Sonne Holm per.holm@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2399: Forschungspraktikum Ernährung und Immunologie | Practical Course: Nutrition and Immunology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2023

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 240

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Prüfungsleistung erfolgt anhand der Laborleistung.

Die Experimente, ihre Auswertung und Interpretation werden durch die Studierenden in schriftlicher Form (Protokoll) dokumentiert und diskutiert. Dieses Protokoll wird nach dem Grundaufbau eines wissenschaftlichen Fachartikels erstellt und benotet. Die Studierenden zeigen dabei, dass sie in der Lage sind, die theoretischen und praktischen Kenntnisse in diesem Bereich auf die gewonnenen Ergebnisse anzuwenden und die Daten in wissenschaftlich fundierter Art und Weise zusammenzufassen, verständlich darzustellen und zu interpretieren.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

keine

Inhalt:

In einem 6-wöchigen geblockten Laborpraktikum werden im Rahmen laufender Forschungsarbeiten aktuelle Fragestellungen zu chronisch entzündlichen Darmerkrankungen, Tumorgenese, Ernährung und intestinaler Mikrobiota bzw. zu zellulären Stressmechanismen untersucht.

Lernergebnisse:

Nach erfolgreichem Abschluss des Moduls besitzen die Studierenden theoretische Kompetenzen im Bereich Immunologie und Entzündungsprozesse sowie praktische Kompetenzen bei molekularbiologischen, zellphysiologischen, tierexperimentellen und/oder mikrobiologischen Techniken. Sie sind in der Lage eine wissenschaftliche Fragestellung anhand eines eigenen angeleiteten Projektes zu bearbeiten.

Lehr- und Lernmethoden:

Bearbeitung einer wissenschaftlichen Fragestellung anhand eines eigenen Projektes. Dabei sollen problemorientierte Lösungsansätze gefunden werden. Die Studierenden planen in Zusammenarbeit mit ihrem Betreuer die Versuche und führen diese selbstständig durch. Sie betreiben eigenständig Literaturrecherche und machen eine wissenschaftliche Auswertung der Ergebnisse; Praktikum, Vorbereitung, Durchführung, Interpretation und Diskussion von Versuchen.

Medienform:

Literatur:

geeignete Paper passend zum Thema des Forschungspraktikums

Modulverantwortliche(r):

Haller, Dirk, Prof. Dr. rer. nat. dirk.haller@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

External: Forschungspraktikum Ernährung und Immunologie (Forschungspraktikum, 1 SWS)

Haller D [L], Aguanno D, Coleman O, Haller D, Metwaly A, Ocvirk S, Omer H, Rath E, Schmöller I

Forschungspraktikum Ernährung und Immunologie (Forschungspraktikum, 16 SWS)

Haller D [L], Haller D, Aguanno D, Coleman O, Krammel T, Metwaly A, Ocvirk S, Omer H, Rath E, Schmöller I, Schwamberger S

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2412: Forschungspraktikum Immunologie | Immunology Research Internship

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2012

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 150	Präsenzstunden: 150

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Das praktische Arbeiten der Studierenden wird benotet. Dabei wird die Anwendung der Techniken, die labortechnische Arbeitsweise und dazu auch das Führen eines Laborjournals bewertet. Das im Praktikum erlernte Verständnis von experimentellen Fragestellungen und Methoden aus der immunologischen Grundlagenforschung sowie die Fähigkeit zur Aufarbeitung wissenschaftlicher Daten wird durch das Erstellen eines Protokolls durch die Studierenden (benotet) überprüft. Die Gesamtnote der Laborleistung setzt sich zu gleichen Teilen aus den beiden Einzelnoten (Note praktisches Arbeiten + Note Praktikumsprotokoll) zusammen.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester / Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Erfolgreicher Abschluss des Moduls "Immunologie 1"

Inhalt:

Es handelt sich bei diesem Forschungspraktikum um die Arbeit an einem aktuellen Projekt in einer der Forschungsgruppen des Instituts. Die Projekte am Institut repräsentieren immunologische Grundlagenforschung an Mensch und Maus mit dem Ziel eines größeren Verständnisses von Immunantworten gegen Pathogene oder fehlgeleiteten Immunantworten im Fall von Allergie und Autoimmunität. Mit Hilfe des im Modul 'Immunologie 1' erlangten Grundwissens der Immunologie sollen in diesem Umfeld spezifische wissenschaftliche Probleme analysiert und bewertet werden, um eigene Lösungsansätze zu entwickeln. Während der Zeit des Praktikums sind die Studenten in die allgemeinen Seminare des Instituts und der entsprechenden Arbeitsgruppe eingebunden.

Lernergebnisse:

Nach der Absolvierung dieses Moduls sind die Studierenden in der Lage, experimentelle Ansätze zur Untersuchung selektiver immunologischer Fragestellungen selbstständig zu erarbeiten und durchzuführen. Sie können basierend auf dem im Modul 'Immunologie 1' erlangten Grundwissen der Immunologie spezifische wissenschaftliche Probleme verstehen und analysieren, experimentelle Ansätze planen und die Experimente eigenständig durchführen.

Lehr- und Lernmethoden:

Das Modul besteht aus einem Forschungspraktikum in einer der Arbeitsgruppen des Institutes. Die Studierenden bearbeiten ein kleineres Forschungsprojekt. Die für das Projekt anzuwendenden immunologischen und anderen Arbeitsmethoden werden durch zuständige Betreuer vermittelt. Zum vollen Verständnis des wissenschaftlichen Hintergrundes werden die Studierenden zum Studium von wissenschaftlichen Originalarbeiten angeregt.

Medienform:

Literatur:

wissenschaftliche Originalarbeiten

Modulverantwortliche(r):

Dirk Busch dirk.busch@mikro.bio.med.tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Forschungspraktikum Immunologie (Praktikum, 10 SWS)

Buchholz V, Busch D, Gerhard M, Mejias Luque R, Prazeres da Costa C, Schumann K

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2428: Forschungspraktikum Molekulare Zellbiologie der Tumorentstehung | Research Internship Molecular Cell Biology of Tumorigenesis [FP-MolZellbioTum]

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2011/12

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 150	Präsenzstunden: 150

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Prüfungsdauer (in min.): 20 min (mündlich).

Die Studierenden stellen die angewandten Methoden, sowie die im Verlauf des Praktikums erzielten Ergebnisse in Form eines Vortrages im Arbeitsgruppenseminar vor (20 min, benotet). Die Experimente, ihre Auswertung und Interpretation werden daneben auch in schriftlicher Form eines Protokolls dokumentiert und diskutiert, nach dem Grund-Aufbau eines wissenschaftlichen Fachartikels (Umfang 10-20 Seiten, benotet). Die Endnote ergibt sich zu gleichen Teilen aus den Teilnoten für den Vortrag, die praktische Arbeit und das Praktikumsprotokoll (1:1:1).

Wiederholungsmöglichkeit:

Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Besuch des Moduls "Molekulare Zellbiologie der Tumorentstehung"

Inhalt:

Das Forschungspraktikum orientiert sich inhaltlich an den beiden Vorlesungen des Moduls "Molekulare Zellbiologie der Tumorentstehung": die Entstehung und Progression von Tumoren wird auf molekulargenetischer, biochemischer und zellbiologischer Basis vermittelt. Aktuelle Labormethoden aus der Biochemie, Molekularbiologie, Mausgenetik, Tumorummunologie und Zellkulturtechnik werden erlernt und, soweit im Rahmen des Praktikums möglich, selbständig angewandt werden. Auswertung (u.a. mit Hilfe statistischer Standard-Verfahren) und kritische Interpretation der Versuche bilden einen weiteren Teil des Praktikums.

Lernergebnisse:

Durch die Teilnahme an dem Modul sind die Studierenden in der Lage, grundlegende zellbiologische, biochemische, molekularbiologische Experimentalverfahren durchzuführen, die aktuell in der experimentellen Krebsforschung eingesetzt werden. Die Studierenden sind neben den praktischen Experimentalkenntnissen auch in der Lage, Versuche sinnvoll zu planen, eigenständig auszuwerten und kritisch zu interpretieren. Durch den Praktikumsvortrag und das Praktikumsprotokoll wird zusätzlich die Darstellung und Vermittlung von Forschungsergebnissen erlernt und vertieft.

Lehr- und Lernmethoden:

Veranstaltungsform / Lehrtechnik: Anleitungsgespräche und -anweisungen, Demonstrationen, Experimente, Ergebnisbesprechungen, Vorstellung der Resultate in der Gruppe, kritische Lektüre von englischsprachiger Fachliteratur, Vortrag, Anfertigung eines Protokolls.

Medienform:

Präsentationen mittels PowerPoint

Literatur:

Es ist kein Lehrbuch verfügbar, das alle Inhalte dieses Moduls abdeckt. Aktuelle Fachliteratur wird je nach Thema des Praktikums vom Betreuer ausgegeben. Als Grundlage oder zur Ergänzung wird empfohlen: 1) Biology of Cancer, Robert Weinberg, Garland Science 2006; ISBN: 0815340761

2) Lehrbuch der Molekularen Zellbiologie, Alberts et al., Wiley VCH, 2007. ISBN: 3527311602

3) The Mouse in biomedical research. James G. Fox (Ed.). Academic Press, 2007. ISBN: 9780123694546

4) Mouse Models of Human Cancer. Eric C. Holland (Editor), Wiley-VCH, 2004. ISBN: 978-0-471-44460-2

Modulverantwortliche(r):

Klaus-Peter Janssen klaus-peter.janssen@lrz.tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2454: Forschungspraktikum Molekulare Pathologie und organspezifische Karzinogenese | Research Internship Molecular Pathology and organ-specific Carcinogenesis

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2011/12

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 150	Präsenzstunden: 150

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Prüfungsdauer (in min.): Protokoll als Studienleistung + 30 min Vortrag.

Die Fähigkeit zur Darstellung und Interpretation der im Praktikum durchgeführten Experimente wird in Form eines Vortrags in der Arbeitsgruppe des betreuenden Dozenten überprüft (30 min, unbenotet). Die Experimente müssen auch in Form eines Protokolls dokumentiert und diskutiert werden. Das Protokoll dient der Überprüfung der Fähigkeit zur Beschreibung, Auswertung und Interpretation der im Praktikum durchgeführten Experimente (Umfang 10-20 Seiten, benotet). Die Gesamtnote für das Modul setzt sich dabei zusammen aus 20% Vortrag und 80% Protokoll.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester / Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Der Besuch des Moduls "Molekulare Pathologie und organspezifische Karzinogenese" wird vorausgesetzt.

Inhalt:

Das Praktikum wird in der Arbeitsgruppe eines an den Vorlesungen "Molekulare Pathologie" oder "Organspezifische Molekulare Karzinogenese" beteiligten Dozenten im Institut für Pathologie der Technischen Universität München oder in den Instituten für Pathologie oder Strahlenbiologie des Helmholtz Zentrum München in Neuherberg durchgeführt. Die Aufgabenstellung für das Praktikum orientiert sich an den aktuellen Forschungsschwerpunkten der Dozenten und greift einen Teilaspekt der Vorlesungen auf. In den Experimenten werden grundlegende Techniken der Molekularpathologie und -biologie eingesetzt.

Lernergebnisse:

Im Praktikum werden grundlegende experimentelle Kenntnisse und moderne Arbeitstechniken vermittelt. Durch die Arbeit im Labor auf einem aktuellen Gebiet der Molekularen Pathologie oder organspezifischen Karzinogenese sind die Studierenden in der Lage aktuelle Forschungsthemen zu verstehen und selbständig Problemlösungen zu entwickeln. Die erlernten Fähigkeiten und Techniken können auch auf andere Fachgebiete übertragen werden.

Lehr- und Lernmethoden:

Veranstaltungsform/Lehrtechnik: Praktikum; Lehrmethoden im Praktikum: Anleitungsgespräche und -anweisungen, Demonstrationen, Experimente, Ergebnisbesprechungen, Gruppenbesprechungen, Fachliteratur, Vortrag, Anfertigung eines Protokolls.

Medienform:

Vortrag: Präsentationen mittels PowerPoint

Protokoll: Text als Wordfile, Grafiken als Excel- oder PowerPointfiles

Literatur:

Aktuelle Literatur, die vom Betreuer des Praktikums zur Verfügung gestellt wird.

Modulverantwortliche(r):

Birgit Luber luber@lrz.tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2477: Forschungspraktikum Molekulare Virologie | Research Project Molecular Virology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2011/12

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 100	Präsenzstunden: 200

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die/der Studierende arbeitet experimentell im Labor als Mitglied einer Arbeitsgruppe, die aus dem Gruppenleiter, Doktoranden und Postdoktoranden, technischem Personal und ggf. Studenten besteht. Sie/er bearbeitet unter Aufsicht eine für sie/ihn zu Beginn formulierten Aufgabe aus dem Bereich der Virologie. Sie/er führt ein Laborprotokoll über den experimentellen Plan, die durchgeführten Arbeiten und erzielte Ergebnisse. Am Ende fertigt die/der Studierende ein Protokoll an (benotet), dabei stellen die Studierenden unter Beweis, dass Sie die Materialien und Methoden beschreiben, die gewonnenen Ergebnisse wiedergeben und zusammenfassen und diese kurz im Vergleich mit der einschlägigen Literatur diskutieren können, in dem das Thema eingeleitet, die Methoden und Materialien beschrieben, die Ergebnisse wiedergegeben und kurz im Vergleich zu einschlägiger Literatur diskutiert werden. Sie/er nimmt an den regelmäßigen Seminaren der Arbeitsgruppe teil.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester / Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Kenntnisse der Molekularbiologie sind Voraussetzung. Empfohlen sind Grundkenntnisse in Zellbiologie, Immunologie und Virologie

Inhalt:

Die/der Studierende arbeitet experimentell im Labor als Mitglied einer Arbeitsgruppe, die aus dem Gruppenleiter, Doktoranden und Postdoktoranden, technischem Personal und ggf. Studenten besteht. Sie/er bearbeitet unter Aufsicht eine für sie/ihn zu Beginn formulierten Aufgabe aus dem Bereich der Virologie. Sie/er führt ein Laborprotokoll über den experimentellen Plan, die durchgeführten Arbeiten und erzielte Ergebnisse. Am Ende fertigt die/der Studierende ein Protokoll an, in dem das Thema eingeleitet, die Methoden und Materialien beschrieben, die Ergebnisse

wiedergegeben und kurz im Vergleich zu einschlägiger Literatur diskutiert werden. Sie/er nimmt an den regelmäßigen Seminaren der Arbeitsgruppe teil.

Lernergebnisse:

Nach der Durchführung des Laborpraktikums ist der Studierende in der Lage, basale experimentelle Techniken im Bereich der Virologie, Mikrobiologie, Zellbiologie durchzuführen. Sie/er hat erste Erfahrungen in der Protokollführung und Präsentation von wissenschaftlichen Ergebnissen gesammelt.

Lehr- und Lernmethoden:

Direkte, persönliche Anleitung zum praktischen Arbeiten im Labor. Eigenstudium der Literatur.

Medienform:

Praktikum, Diskussion in der Arbeitsgruppe, eigene mündliche Präsentation, Niederschrift der erarbeiteten Ergebnisse in Form einer kurzen wissenschaftlichen Abhandlung (Protokoll)

Literatur:

Je nach Thematik, Originalliteratur und Review-Artikel

Modulverantwortliche(r):

Ulrike Prof. Dr. Protzer (protzer@tum.de)

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Forschungspraktikum Molekulare Virologie (Praktikum, 2,5 SWS)

Protzer U, Bauer T, Ebert G, Pichlmair A, Vincendeau M

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2545: Forschungspraktikum Biotechnologie der Tiere | Research Project Animal Biotechnology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2023

Modulniveau: Bachelor/Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 150	Präsenzstunden: 150

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Als Prüfungsleistung wird eine Laborleistung angesetzt.

Im Rahmen der Veranstaltung erfolgt eine Beurteilung der Laborleistungen, also der Vorbereitung und praktischen Durchführung der Experimente, ggf. notwendige Berechnungen, ihre Dokumentation und Auswertung in Form eines Laborprotokolls, sowie die Deutung der Ergebnisse hinsichtlich der zu erarbeitenden Erkenntnisse. Die Studierenden zeigen in dem Protokoll, ob sie in der Lage sind, die von ihnen durchgeführten Arbeiten zu strukturieren und die wesentlichen Aspekte darzustellen. Sie sollen die Ergebnisse beschreiben, interpretieren und in einen sinnvollen Zusammenhang zu dem im Praktikum vermittelten Kenntnisstand stellen können.

Die Laborleistung wird durch eine Abschlusspräsentation (15 min) ergänzt, um die kommunikative Kompetenz bei der Darstellung von wissenschaftlichen Themen vor einer Zuhörerschaft zu überprüfen.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Das Modul ist geeignet für Studierende im BSc (5. /6. Semester) oder Master. Grundkenntnisse in molekular biologischen Methoden sind empfohlen.

Inhalt:

Im Rahmen des Forschungspraktikums Biotechnologie der Tiere werden die Studierenden ein eigenständiges Teilprojekt erarbeiten und dabei unterschiedliche wissenschaftliche Methoden kennenlernen oder evtl. neue methodische Ansätze selbst etablieren. Das Projekt wird Teil eines Gesamtprojektes sein und die Studierenden werden lernen ein spezifisches Aufgabengebiet im größeren Zusammenhang zu verstehen. Je nach Projekt werden sie praktische Kenntnisse in molekular-, zellbiologischen oder embryologischen Methoden erlernen und ihr akademisches

Wissen im Bereich Stammzellbiologie, Tiermodelle für die Tumorforschung oder anderen human Erkrankungen und Xenotransplantation erweitern.

Lernergebnisse:

Die Studierenden werden folgende Punkte lernen:

- Eigenständiges wissenschaftliches Arbeiten
- Aneignung neuer Methoden, wie z. B. Genome Editing, PCR, Zellkultur
- Projektplanung und praktische Durchführung
- Problemlösungen selbständig zu erarbeiten
- Projektbeschreibung und Präsentation
- Eigenständig Literatursuche durchzuführen und praktische Umsetzung theoretischer Kenntnisse
- Integration und Zusammenarbeit in einer Gruppe, soziale Kompetenz

Lehr- und Lernmethoden:

Eigenständiges Erarbeiten von relevanter Literatur, Durchführung eines eigenständigen Teil-Projektes unter Anleitung eines Projektleiters.

Medienform:

Präsentationen mittels PowerPoint
Praktikumsbericht

Literatur:

Projektrelevante Literatur

Modulverantwortliche(r):

Flisikowska, Tatiana; Dr.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Forschungspraktikum Biotechnologie der Tiere (Forschungspraktikum, 10 SWS)

Fischer K, Flisikowska T, Flisikowski K

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2681: Forschungsprojekt: Herausforderungen der Biomedizin. Soziale, politische und ethische Dimension der medizinischen Biologie. | Research Project: Challenges of Biomedicine. Social, Political and Ethical Aspects of Medical Biology.

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2023

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 120	Präsenzstunden: 30

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Durchführung einer selbständigen, betreuten Projektarbeit im Themengebiet der sozialen, ethischen und politischen Dimensionen der Biomedizin an der Professur für Wissenschafts- und Technologiepolitik. Zentrale Elemente: Literaturrecherche und -analyse; Erarbeiten einer eigenen Fragestellung; Beantwortung der Fragestellung durch Literaturanalyse oder empirische Erhebung; Verfassen eines schriftlichen Forschungsberichts in welchem die Projektergebnisse schriftlich ausgewertet werden. (10-15 Seiten).

Wiederholungsmöglichkeit:

Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Modul "Herausforderung der Biomedizin" oder vergleichbare Vorerfahrungen

Inhalt:

Welche Rolle spielt die Biomedizin in der heutigen Gesellschaft? Welche sozialen, politischen und ethischen Fragen werfen neues biomedizinisches Wissen und biomedizinische Technologien auf? Wie verändern neue molekulare Perspektiven unser Selbstverständnis als Menschen, sowie die Art und Weise, wie wir über Körper, Krankheit, Gesundheit und deren Umwelten nachdenken? Neue biomedizinische Wissensformen und Technologien formen Gesellschaft vielfältig. Sie sind oft von großen gesellschaftlichen und ökonomischen Hoffnungen begleitet, aber auch von kontroversen Debatten, die nach den Risiken und Konsequenzen dieses neuen Wissens fragen. So etwa im Bereich der Stammzellforschung, der Reproduktionsmedizin, der genetischen Diagnostik, der Neurobiologie oder neuer epigenetischer Modelle von Körper-Umwelt-

Interaktionen. Hier entstehen neue Konzepte von gesundheitlichem Risiko, neue individuelle und gemeinschaftliche Handlungsräume, aber auch neue Formen von Verantwortung, Schuld und möglicherweise auch neue Formen der Diskriminierung. Auf staatlicher Ebene muss überlegt werden, wie neue Technologien reguliert, zugänglich gemacht und finanziert werden können und sollen.

Privatwirtschaftliche Perspektiven fokussieren auf die Patentierbarkeit von biomedizinischen Innovationen, aber auch von biotechnologisch veränderten Lebewesen. Im medizinischen System stellt sich die Frage wie neue biomedizinische Technologien und Krankheitskonzepte in den Klinik- und Pflegealltag eingeflochten werden können

Lernergebnisse:

Durch das erfolgreiche Absolvieren des Moduls erwerben Studierende die Fähigkeit soziale, politische und ethische Fragen an der Schnittstelle von Biomedizin und Gesellschaft im überschaubaren Massstab eigenständig zu bearbeiten. Sie erwerben vertieftes Wissen in den Theorien und Methoden der Wissenschafts- und Technikforschung, und sammeln exemplarisch Erfahrungen mit sozialwissenschaftlichen Arbeitsmethoden. Studierende stärken damit ihre Kompetenzen gesellschaftlich relevante Aspekte biomedizinischer Forschung nicht nur aus naturwissenschaftlicher Perspektive einzuschätzen, sondern auch soziale, politische und ethische Aspekte vertieft zu reflektieren.

Lehr- und Lernmethoden:

Betreute eigenständige wissenschaftliche Projektarbeit im Bereich der Wissenschafts- und Technikforschung (Science and Technology Studies, STS)

Medienform:

Literatur:

Charmaz, K. (2008). Constructionism and the grounded theory method. Handbook of constructionist research, 1(1), 397-412.

Charmaz, K. (2008). Grounded theory as an emergent method. Handbook of emergent methods, 155, 172.

Hajer, M. (2002). Discourse analysis and the study of policy making. European Political Science, 2(1), 61-65.

Keller, R. (2001). Wissenssoziologische Diskursanalyse. In Handbuch Sozialwissenschaftliche Diskursanalyse (pp. 113-143). VS Verlag für Sozialwissenschaften, Wiesbaden.

Modulverantwortliche(r):

Prof. Dr. Ruth Müller

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Forschungsprojekt: Herausforderungen der Biomedizin. Soziale, politische und ethische Dimension der medizinischen Biologie (Projekt, 2 SWS)

Schönwolff M

WZ2681: Forschungsprojekt: Herausforderungen der Biomedizin. Soziale, politische und ethische Dimension der medizinischen Biologie. | Research Project: Challenges of Biomedicine. Social, Political and Ethical Aspects of Medical Biology.

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2697: Forschungspraktikum Analyse von Hochdurchsatz-Daten in der biomedizinischen Forschung | Research Project Analysis of High-Throughput Data in Biomedical Research

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2018/19

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 240

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Das anzufertigende wissenschaftliche Protokoll (Einleitung, Material und Methode, Ergebnisse und Diskussion, Umfang 15-25 Seiten) dient der Überprüfung der Fähigkeit zur Beschreibung, Auswertung und Interpretation der im Praktikum durchgeführten Datenanalysen zum Thema Hochdurchsatzdaten in der biomedizinischen Forschung.

Die Fähigkeit zur Darstellung und Interpretation der im Praktikum durchgeführten und im Protokoll beschriebenen Datenanalysen ist in Form eines Vortrags in der Arbeitsgruppe des betreuenden Dozenten nachzuweisen. So kann die Fähigkeit zur mündlichen Darstellung der wissenschaftlichen Arbeit und die Befähigung zur wissenschaftlich-, kritischen Diskussion über das schriftlich formulierte hinaus überprüft werden. Für die gesamte Leistung (Qualität der Laborarbeit, Protokoll, Vortrag) wird eine Note vergeben.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundkenntnisse der allgemeinen und molekularen Genetik sowie Interesse an Programmierung. Dringend empfohlen werden des weiteren erste Programmiererfahrungen wie zum Beispiel der Kurs ‚Methods for Analysis of Next Generation Sequencing Data‘ (WZ2049).

Inhalt:

Das Praktikum wird in der Fachgruppe Pädiatrische Ernährungsmedizin am Standort Weihenstephan durchgeführt. Die Aufgabenstellung für das Praktikum orientiert sich an den aktuellen Forschungsschwerpunkten der Dozenten zu den Themen Pankreatitis sowie metabolische Erkrankungen wie Typ 2 Diabetes. Für beide Erkrankungen ist eine erbliche

Komponente beschrieben. Ein wesentlicher Aspekt in der modernen Genetik humaner Erkrankungen ist aktuell die Integration von Hochdurchsatz-Daten - wie zum Beispiel next generation sequencing (NGS) Daten oder Proteomicsdaten - mit unterschiedlichen phänotypischen Daten. Während des Praktikums lernen die Studenten Hochdurchsatzdaten der Biomedizin wie Exom- oder Gesamtgenom-Daten zu prozessieren und zu interpretieren, beispielsweise mit basalen Datenanalyse-Methoden wie VCFtools oder Variantenanalysen mit SnpEff. Darüber hinaus können existierende biomedizinische Datenbanken in die Analysen miteinbezogen werden. Dieses Praktikum gibt den Studenten einen ersten Einblick in die Interpretation von Hochdurchsatzdaten wie NGS und verdeutlicht deren zunehmende Bedeutung in der modernen biomedizinischen Forschung. Das Praktikum kann auch zur Vorbereitung einer Abschlussarbeit belegt werden.

Lernergebnisse:

Durch die Arbeit in einem Forschungsgebiet der humanen Genetik, werden die Studierenden an aktuellen Forschungsthemen des Fachgebiets, die Analyse von Hochdurchsatz-Daten in der biomedizinischen Forschung verstehen, selbständig hierzu Problemlösungen zu entwickeln, sowie ausgewählte Datenanalysemethoden - wie zum Beispiel Analyse und Visualisierung von NGS-/ Proteomics-Daten mit bioinformatischen Online-tools oder ggf. Arbeiten mit Linux, R-, Python, Bash-Skripting - praktisch anwenden. Die erlernten Fähigkeiten und Techniken können auf andere Fachgebiete übertragen werden.

Lehr- und Lernmethoden:

Praktikum. Übungen am Computer, Literaturrecherche, Bearbeiten von Problemen und deren Lösungsfindung, Übung von technischen Fertigkeiten, Produktion von Berichten, konstruktives Kritisieren eigener Arbeit, Kritik produktiv umsetzen. Lehrmethode; fragend-entwickelnde Methode, Projektarbeit.

Medienform:

Vortrag: Präsentationssoftware. Protokoll: Textverarbeitungsdatei.

Literatur:

Aktuelle Fachliteratur wird vom Betreuer des Praktikums zur Verfügung gestellt.

Modulverantwortliche(r):

Prof. Dr. Heiko Witt

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2756: Forschungspraktikum Molekulare Pathologie der Gefäße | Research Internship Molecular Pathology of Vessels

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2016/17

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit:
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 40	Präsenzstunden: 260

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Protokoll und Vortrag, Befragung über die Ergebnisse und Hintergrundwissen: 30-40 Minuten. Der Student/Die Studentin soll die erzielten Ergebnisse kompakt und verständlich in einem 10-15 minütigen Vortrag vorstellen. Die Resultate werden anschließend befragt und auf das Hintergrundwissen, die zu den Ergebnissen führte, wird geprüft. Die Experimente müssen in einem Laborbuch dokumentiert werden. Die Führung des Laborbuchs dient der Überprüfung der Fähigkeit, die Ergebnisse auszuwerten und richtig zu interpretieren. Die Prüfung erfolgt somit mündlich und auch schriftlich in Form der Führung des Laborbuchs. Protokoll und Vortrag werden 3:1 verrechnet (P3:V1). Das Modul ist bestanden, wenn das gemittelte Ergebnis besser als 4,1 ist.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundkenntnisse in der Biologie der Kreislaufsysteme, Bachelorabschluss

Inhalt:

Das Praktikum wird von dem Privatdozenten Dipl.-Biologen Dr.rer.nat. J. Pelisek und von fachkundigen Mitarbeiter der Arbeitsgruppe von Prof. Mägdefessel (Vaskuläre Biologie) in den Laborräumlichkeiten in der Pathologie des Klinikum rechts der Isar und am Biederstein geführt werden. Der Student/Die Studentin werden in die laufenden Projekte einbezogen und werden direkt an der Forschung der Arbeitsgruppe teilnehmen. Es werden grundlegende Techniken der Molekularbiologie, wie Immunhistochemie, DNA- und RNA-Isolierung aus humanem Gewebe, Analyse der Expression auf mRNA-Ebene (RT-PCR) und auch auf Protein-Ebene (Western Blot, ELISA) vermittelt.

Lernergebnisse:

Während des Praktikums werden die Grundkenntnisse der modernen Labortechniken auf dem Gebiet der Erkrankungen des Kreislaufsystems vermittelt. Die erlernten Fähigkeiten sollen auch auf andere Forschungsgebiete übertragen werden.

Lehr- und Lernmethoden:

Es werden Anleitungsgespräche durchgeführt, einzelne Protokolle besprochen und das experimentelle Vorgehen. Der Student/Die Studentin sollen die verwendeten Techniken praktisch erlernen und mit Hintergrundwissen belegen. Es werden Vorlesungen, Vorträge und Präsentationen stattfinden, Ergebnisse besprochen und ausgewertet, Fachliteratur recherchiert und eigene Protokolle erstellt.

Medienform:

Umgang mit Word, Excel, PowerPoint, Statistikprogramm SPSS

Literatur:

Fachliteratur wird von Betreuer zur Verfügung gestellt, Recherche in PubMed wird durchgeführt.

Modulverantwortliche(r):

Pelisek, Jaroslav; Apl. Prof. Dr. rer. nat.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

ME20002: Humangenetik | Human Genetics

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2021

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 117	Präsenzstunden: 33

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Lernergebnisse werden durch eine Klausur (60 min) überprüft, die auch Multiple-Choice-Elemente beinhalten kann. Hilfsmittel sind in der Klausur nicht erlaubt. Anhand der Fragen müssen die Studierenden zeigen, dass sie Entstehung und Vererbung von Varianten/ Chromosomenanomalien sowie bestimmte häufige genetisch-bedingte Erkrankungen verstehen und kennen sowie die molekularen Grundlagen der Vererbung erfasst haben.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundlagen in Genetik, Biochemie, Physiologie.

Inhalt:

Methoden der Humangenetik, Populationsgenetik und genetische Epidemiologie, Chromosomenanomalien, Genetik autosomaler, geschlechtsgebundener und mitochondrialer Erkrankungen, Genetik hämatologischer, metabolischer, neurologischer und psychiatrischer Erkrankungen, Pränatal- und Präimplantationsdiagnostik.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme besitzen die Studierenden vertiefte theoretische Kenntnisse der Humangenetik und ihrer besonderen Arbeitsweisen innerhalb der Genetik. Sie kennen die wichtigsten Methoden der Humangenetik, deren Vorteile und Einschränkungen. Sie haben eine Übersicht und zum Teil vertiefte Kenntnisse in genetischer Epidemiologie und den Vererbungsprozessen innerhalb von biologischen Populationen. Sie kennen die verschiedenen Erbkrankheiten und deren Erbgänge wie z. B. autosomal-rezessiv oder -dominant, X-chromosomal oder polygene Erkrankungen. Sie haben Übersichts- und zum Teil vertiefte Kenntnisse über die damit verbundenen Stoffwechselstörungen oder neurologischen oder psychiatrischen

Erkrankungen. Sie können Ergebnisse der Pränatal- oder Präimplantationsdiagnostik interpretieren. Sie sind in der Lage, ihr erworbenes Wissen insbesondere auf humangenetische Fragestellungen anzuwenden.

Lehr- und Lernmethoden:

In der Vorlesung werden die Grundlagen und spezielle Aspekte genetisch-bedingter Erkrankungen behandelt. Im Seminar werden einzelne Themen vertieft betrachtet, so zum einen der Umgang mit wissenschaftlichen Datenbanken sowie der Erarbeitung klinischer Fälle.

Medienform:

Vorlesung: Klassische Vorlesung mit Präsentationsoftware, Tafelanschriebe, interaktive Fragerunden. Im allgemeinen Präsenzununterricht, ggf. aber auch digitale Zusammenkünfte (z. B. zoom).

Seminar: wie Vorlesung, Medien und Lehrmaterialien sind online verfügbar und werden genannt.

Literatur:

C. Schaaf, J. Zschocke: Basiswissen Humangenetik; Springer-Verlag, 3. Auflage, 2018.

J. D. Murken, T. Grimm, E. Holinski-Feder, K. Zerres: Taschenlehrbuch Humangenetik, Thieme, 9. Auflage, 2017

Modulverantwortliche(r):

Höfele, Julia; Apl. Prof. Dr.med.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Humangenetik für M.Sc. Biologie (SE) (Seminar, ,2 SWS)

Höfele J

Humangenetik für M.Sc. Biologie (VO) (Vorlesung, 2 SWS)

Höfele J

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2674: Herausforderungen der Biomedizin. Soziale, politische und ethische Dimension der medizinischen Biologie | Challenges of Biomedicine. Social, Political and Ethical Aspects of Medical Biology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2016

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 90	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 30

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Regelmäßige Anwesenheit und aktive Teilnahme am Seminar, Lektüre und Vorbereitung der Basisliteratur, Gestaltung von kleineren Inputelementen für das Seminar (Referat/ Sitzungsmoderation)

Schriftliche Abschlussarbeit (Hausarbeit)

Wiederholungsmöglichkeit:

Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Inhalt:

Welche Rolle spielt die Biomedizin in der heutigen Gesellschaft? Welche sozialen, politischen und ethischen Fragen werfen neues biomedizinisches Wissen und biomedizinische Technologien auf? Wie verändern neue molekulare Perspektiven unser Selbstverständnis als Menschen, sowie die Art und Weise, wie wir über Körper, Krankheit, Gesundheit und deren Umwelten nachdenken? Neue biomedizinische Wissensformen und Technologien formen Gesellschaft vielfältig. Sie sind oft von großen gesellschaftlichen und ökonomischen Hoffnungen begleitet, aber auch von kontroversen Debatten, die nach den Risiken und Konsequenzen dieses neuen Wissens fragen. So etwa im Bereich der Stammzellforschung, der Reproduktionsmedizin, der genetischen Diagnostik, der Neurobiologie oder neuer epigenetischer Modelle von Körper-Umwelt-Interaktionen. Hier entstehen neue Konzepte von gesundheitlichem Risiko, neue individuelle und gemeinschaftliche Handlungsräume, aber auch neue Formen von Verantwortung, Schuld

und möglicherweise auch neue Formen der Diskriminierung. Auf staatlicher Ebene muss überlegt werden, wie neue Technologien reguliert, zugänglich gemacht und finanziert werden können und sollen. Privatwirtschaftliche Perspektiven fokussieren auf die Patentierbarkeit von biomedizinischen Innovationen, aber auch von biotechnologisch veränderten Lebewesen. Im medizinischen System stellt sich die Frage wie neue biomedizinische Technologien und Krankheitskonzepte in den Klinik- und Pflegealltag eingeflochten werden können und was dies für Behandelte und Behandelnde bedeuten kann. Das 21. Jahrhundert ist damit gezeichnet von einer vielschichtigen, neuen "Biopolitik", für die Wissenschaft und Technik eine entscheidende Rolle spielen. Anhand von Beispielen aus aktuellen Debatten um biomedizinische Innovationen werden wir in diesem Modul lernen, wie soziale, politische und ethische Fragen in diesem Kontext erkannt und analysiert werden können. Ziel des Moduls ist es, ein Verständnis dafür zu entwickeln, wie biomedizinisches Wissen und biomedizinische Technologien Teil unserer Gesellschaft werden, welche Herausforderungen, Möglichkeiten und Spannungsverhältnisse sichtbar werden und welche Handlungsmöglichkeiten identifizieren werden können.

Lernergebnisse:

Nach erfolgreichem Absolvieren des Moduls erwerben Studierende die Fähigkeit sich zu sozialen, politischen und ethischen Fragen an der Schnittstelle von Biomedizin und Gesellschaft kompetent zu positionieren, indem sie verschiedene gesellschaftliche und wissenschaftliche Positionen zu diesen Themen kritisch reflektieren, sowie eigene Einschätzungen artikulieren können. Studierende erwerben in diesem Sinne im Laufe der Lehrveranstaltung die Kompetenzen 1) Soziale, politische und ethische Fragen an der Schnittstelle von Biomedizin und Gesellschaft zu identifizieren; 2) Wissenschaftliche Texte, die entlang von Fallstudien die Beziehung von neuem biomedizinischen Wissen/ Biotechnologien und Gesellschaft beschreiben, zu lesen, zu diskutieren und die Kernargumente zu verstehen; 3) Eigenständig aktuelle Debatten in Gesellschaft, Medien und Politik zu Biomedizin und Gesellschaft zu recherchieren; 4) Die erworbenen Analysefähigkeiten auf diese aktuellen gesellschaftlichen Debatten anzuwenden und die Beziehungen zwischen Biomedizin und Gesellschaft in den selbstrecherchierten Fallstudien kritisch zu reflektieren und zu diskutieren, sowie eigene Fragen und Einschätzungen zu formulieren.

Lehr- und Lernmethoden:

Lektürearbeit; angeleitete Gruppenarbeiten zur Diskussion und Vertiefung des Textverständnisses und zur Entwicklung eigener Fragen; Diskussion im Plenum; Inputelemente von Seiten der Studierenden wie Kurzreferate oder Sitzungsmoderation; eigenständige Recherchen zu Themen im Kontext der Lehrveranstaltung; schriftliche Hausarbeit als Abschluss der Lehrveranstaltung.

Medienform:

PowerPoint, Moodle, Flipchart, Film(ausschnitte), Reader

Literatur:

Beispiele (im Kurs werden Auszüge/Kapitel gelesen)

Dickel/Franzen/Kehl (Hg.) (2011): Herausforderung Biomedizin. Gesellschaftliche Deutung und soziale Praxis. Bielefeld: transcript.

Dumit, Joseph (2004): Picuring Personhood. Brain Scans and Biomedical Identity. Princeton: Princeton University Press.

Liebsch/Manz (Hg.) (2010): Leben mit den Lebenswissenschaften. Wie wird biomedizinisches Wissen in Alltagspraxis übersetzt? Bielefeld: transcript.

Niewöhner/Kehr/Vailly (Hg.) (2011): Leben in Gesellschaft. Biomedizin – Politik – Sozialwissenschaften. Bielefeld: transcript.

Reardon, Jenny (2005): Race to the Finish: Identity and Governance in an Age of Genomics. Princeton: Princeton University Press.

Thompson, Charis (2013): Good Science: The Ethical Choreography of Stem Cell Research. Cambridge, MA: MIT Press.

Modulverantwortliche(r):

Prof. Dr. Ruth Müller

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Herausforderungen der Biomedizin. Soziale, politische und ethische Dimension der medizinischen Biologie. (WZ2674) (Seminar, 2 SWS)

Lammar D, Schönwolff M

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

ME2453: Molekulare Pathologie und organspezifische Karzinogenese | Molecular Pathology and Organ-Specific Carcinogenesis

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2022/23

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 6	Gesamtstunden: 180	Eigenstudiums- stunden: 120	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die regelmäßige Teilnahme an den Vorlesungen "Molekulare Pathologie" und "Organspezifische Molekulare Karzinogenese" ist erforderlich. Zwei Klausuren (jeweils 90 min, Single choice, benotet) dienen der Überprüfung der in den Vorlesungen erworbenen theoretischen Kompetenzen.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Die während des Bachelorstudiums erworbenen Grundkenntnisse der Molekularbiologie und Genetik sollten ausreichen für das Verständnis der Vorlesungen. Der Besuch anderer Module wird nicht vorausgesetzt.

Inhalt:

Im Rahmen der Vorlesung "Molekulare Pathologie" werden methodische Grundlagen der Gewebeanalyse auf höchstem wissenschaftlichen Niveau vermittelt und fachübergreifende Aspekte pathologischer Prozesse behandelt. Besondere Schwerpunkte liegen auf den Themen Onkogene und Tumorsuppressorgene, Zelladhäsion und Metastasierung, Signaltransduktion, Zellzyklus und Apoptose, Angiogenese, Umweltkarzinogenese und Krebsstammzellen. Dadurch soll ein Verständnis der molekularen Mechanismen der Onkogenese geschaffen werden. In der Vorlesung "Organspezifische molekulare Karzinogenese" werden grundlegende Tumorklassifikationen erklärt und die organspezifische Karzinogenese ausführlich und verständlich erklärt für Karzinome des Ösophagus, des Magens, des Colons, der Leber, des Pankreas, der Mamma, der Lunge und des Urogenitaltraktes. Daneben werden Leukämien und Lymphome, Hirntumoren und endokrine Tumoren behandelt.

Lernergebnisse:

Nach dem Besuch der beiden Vorlesungen besitzen die Studierenden grundlegende Kenntnisse der Molekularpathologie, der molekularpathologischen Arbeitstechniken und der organspezifischen molekularen Karzinogenese. Sie sollen gelernt haben, molekularpathologische Fragestellungen und Arbeitstechniken zu verstehen und selbständig Problemlösungen zu entwickeln, molekulare Mechanismen der Onkogenese zu verstehen und Zusammenhänge sowie Besonderheiten der Karzinogenese verschiedener Organe zu erkennen. Das Modul soll einen Einblick in die Humanpathologie geben und das Interesse an der Diagnostik und Therapie von Krebserkrankungen wecken.

Lehr- und Lernmethoden:

Veranstaltungsform/Lehrtechnik: Vorlesung, Lehrmethode: Vortrag;
Lernaktivitäten: Studium von Vorlesungsmaterial, -mitschrift und Literatur

Medienform:

Präsentationen mittels Powerpoint,
Skript (Downloadmöglichkeit für Vorlesungsmaterial)

Literatur:

Es ist kein Lehrbuch verfügbar, das alle Inhalte dieses Moduls abdeckt. Als Grundlage oder zur Ergänzung wird empfohlen:

C. Wagener, O.Müller (Hsg.) Molekulare Onkologie, Georg Thieme Verlag, Stuttgart, 2010.

Modulverantwortliche(r):

Luber, Birgit; Apl. Prof. Dr. rer. nat.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Organspezifische Molekulare Karzinogenese (Vorlesung, 2 SWS)

Luber B [L], Luber B, Azimzadeh O, Becker K, Keller G, Kuhn P, Muckenhuber A, Nawroth R, Neff F, Pellegata N, Sarker R

Molekulare Pathologie (Vorlesung, 2 SWS)

Luber B [L], Luber B, Becker K, Azimzadeh O, Keller G, Kuhn P, Mörtl S, Pellegata N, Rosemann M, Schöffler P

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2411: Immunologie 2 | Immunology 2

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2018

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 130	Präsenzstunden: 170

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Prüfungsdauer (in min.): 60 schriftlich + 10 mündlich (Vortrag) + praktisch (SL).

Regelmäßige, aktive Teilnahme an den Lehrveranstaltungen wird erwartet, beim Praktikum vorausgesetzt

(Anwesenheitskontrolle). Das in der Vorlesung erlangte theoretische Wissen und grundlegende Verständnis der

Zusammenhänge wird durch eine Klausur (60 min, benotet) überprüft. Das im Praktikum erlernte Verständnis von

experimentellen Fragestellungen und Methoden wird durch einen zusammenfassenden Vortrag (benotet) sowie das

Erstellen eines Protokolls (benotet) durch die Studierenden überprüft. Prüfung, Vortrag und Praktikumsprotokoll

Die Note der schriftliche Prüfung der Theorie zählt 1-fach, die gemeinsame Note von Vortrag und Praktikumsprotokoll zählt 2-fach. Ab einer so gewichtet berechneten Gesamtnote von besser als 4,1 gilt das Modul als abgeschlossen und bestanden.

Wiederholungsmöglichkeit:

Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Erfolgreicher Abschluss des Moduls 'Immunologie 1'

Inhalt:

Das Modul 'Immunologie 2' richtet sich an Studierende, die - aufbauend auf dem Modul 'Immunologie 1' - ihre

Kenntnisse der Immunologie vertiefen möchten. Das Grundwissen über die Mechanismen der Immunabwehr soll

durch die Betrachtung komplexerer immunologischer Sachverhalte (z.B. die genauen immunologischen Vorgänge bei Autoimmunerkrankungen und Tumorerkrankungen) erweitert werden. Außerdem werden offene Fragen in der immunologischen Forschung aufgezeigt und aktuelle Forschungsergebnisse behandelt. Die Vorlesung 'Spezielle Immunologie' behandelt Fragestellungen aus der aktuellen immunologischen Forschung. Das Praktikum dient dem Kennenlernen und der praktischen Anwendung immunologischer Arbeitsmethoden wie zum Beispiel Durchflusszytometrie und verschiedene Immunzell-Assays.

Lernergebnisse:

Nach der Absolvierung dieses Moduls sind die Studierenden in der Lage, die wichtigsten experimentellen Methoden zur Untersuchung immunologischer Fragestellungen zu verstehen bzw. anzuwenden. Mit dem Praktikum erhalten die Studierenden die Fähigkeit, grundlegende immunologische Methoden wie zum Beispiel Isolation und Kultivierung von Immunzellen sowie die Analyse von Zellen mittels Durchflusszytometrie durchzuführen, das heißt handlungsmäßig zu beherrschen. Der Besuch der Vorlesung ermöglicht es den Studierenden, auch kompliziertere experimentelle Ansätze anhand von konkreten wissenschaftlichen Fragestellungen zu verstehen und einen tiefen Einblick in aktuelle immunologische Forschungsgebiete zu erhalten. Besuch von Vorlesung und Praktikum bildet die Basis für die Fähigkeit, das im Verlauf des Moduls 'Immunologie 1' erlangte Grundwissen der Immunologie auch auf unbekannte Sachverhalte anzuwenden, immunologische Fragestellungen zu bewerten und unter Umständen eigene Lösungsansätze zu entwickeln. Der Besuch dieses Moduls legt die Grundlagen für weitere immunologische Forschung des Studierenden in entweder einer Master- oder aber Doktorarbeit.

Lehr- und Lernmethoden:

Das Modul besteht aus einer Vorlesung und einem anschließenden Praktikum. In der Vorlesung werden aktuelle Forschungsthemen durch Vorträge der Lehrstuhlmitarbeiter vorgestellt. Die Studierenden werden zum Studium von wissenschaftlichen Originalarbeiten angeregt. Im Praktikum erlernen sie immunologische Arbeitsmethoden, sowie das Bearbeiten von Fragestellungen aus der immunologischen Forschung anhand von in Gruppen- oder Partnerarbeit ausgeführten Experimenten.

Medienform:

Präsentationen mittels Powerpoint, Skript (Downloadmöglichkeit für Vorlesungsmaterial),
Praktikumsskript

Literatur:

wissenschaftliche Originalarbeiten (durch die Dozenten empfohlen)

Modulverantwortliche(r):

Busch, Dirk; Prof. Dr.med.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Praktikum der Immunologie (für Biologen) (Praktikum, 8 SWS)

Andrä I, Bernard B, Bianca S, Buchholz V (Kretschmer L), D'Ippolito E, Kolb S, Kretschmer L,
Mejias Luque R, Meyer H (Norman D, Bianca S), Schumann K (Bernard B, Kolb S)

Spezielle Immunologie für Biologen, Biochemiker, Molekulare Biotechnologen und Mediziner
(Vorlesung, 2 SWS)

Andrä I, Buchholz V, Busch D, Friedrich V, Gerhard M, Hochrein H, Keppler S, Mejias Luque R,
Meyer H, Neuenhahn M, Prodjinotho U, Rosenbaum M, Schumann K

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte
campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZme2670: Innovative Ansätze in der viralen Gentechnologie | Innovative Approaches in Viral Gene Technology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2015/16

Modulniveau: Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 105	Präsenzstunden: 45

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Modulprüfung besteht aus einer

- Präsentation (Dauer 30 Minuten) (Präsenzzeit 1SWS = 45 h), in der die Studierenden die wichtigsten Inhalte mit Hilfsmitteln verstehen und bewerten sollen. Der Zeitaufwand im Eigenstudium beträgt ca. 2 SWS, da alle Studierenden alle Papers lesen müssen und die eigenen Präsentation vorbereiten.
- Hausarbeit. Die Modulleistung wird in Form einer selbsterklärenden Präsentation abgenommen. In dieser soll nachgewiesen werden, dass die Basiselemente des viralen Gentransfers/der viralen Gentechnologie sowie funktionale Zusammenhänge verstanden werden. Der Zeitaufwand beträgt 3SWS.

Die Abnahme der Prüfung erfolgt als (benotete) Prüfungsleistung

Unterschiedliche Prüfungstypen sind notwendig, da nur in der mündlichen Präsentation die Kompetenz- und das Lernergebnis der Präsentationsfähigkeit und Diskussion überprüft werden kann, wohingegen in der der Hausarbeit die Kompetenz- und das Lernergebnis im Bereich Basiswissen und sicherer Umgang mit Literatur überprüft wird. Die Prüfungsergebnisse werden wie folgt verrechnet 2:1.

Präsentation im Seminar: aktive Teilnahme an der Diskussion im Seminar 2.

Hausarbeit 1.

Das Modul ist ab einer gewichteten Modulnote besser als 4,09 bestanden.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Studierende sollten gute Grundkenntnisse der molekularen Genetik besitzen. Der Besuch der Vorlesung „Viraler und nichtviraler Nukleinsäuretransfer – Methoden und Anwendungen in Forschung und Therapie“ wird empfohlen.

Inhalt:

Virale Vektoren werden auf Grund ihrer hohen Effizienz einerseits in therapeutischen Ansätzen, aber viel häufiger als molekulare Werkzeuge verwendet. Neue Entwicklungen der letzten Jahre im Feld der viralen Gentechnologie umfassen einerseits die Weiterentwicklung bereits genutzter, meist attenuierter (abgeschwächter) Viren durch weitere genetische Modifikationen und/oder die Kombination mit chemischen und physikalischen Methoden, aber auch die Entwicklung von Vektortypen basierend auf bisher nicht/selten verwendeten Viren, um die gezielte Infektion von ausgewählten Zielzellen sowohl *in vitro* als auch *in vivo* zu erlauben. Während im Feld der Tumorthherapie vor allem onkolytische Viren verwendet werden, werden in regenerativen Ansätzen, aber vor allem in der Grundlagenforschung verschiedene virale Vektoren zur Erzeugung von iPS, zur Genregulation über miRNAs oder zur Editierung des Genoms durch CRISPR/Cas, etc. verwendet. Bei Verwendung von integrierenden Viren ist außerdem eine Analyse und Modifikation der Integrationsmechanismen und -orte von eminenter Bedeutung für die Sicherheit der verwendeten Vektoren.

Da Grundlagenforscher im Feld der Molekularbiologie vermehrt Umgang mit viralen Vektoren haben werden ist ein gutes Basiswissen sowie die Kenntnis fortgeschrittener Techniken unerlässlich.

Lernergebnisse:

Nach dem erfolgreichen Abschluss des Moduls verstehen die Studierenden einzelne Aspekte innovativer Entwicklungen im Feld der viralen Gentechnologie mit dem Schwerpunkt viraler Gentransfer. Die Studierenden sind in der Lage:

- Publikationen bzgl. Wissenschaftlicher Schlüssigkeit, Kontrollen, etc. kritisch zu lesen.
- Daten und Hintergrundinformationen übersichtlich und prägnant darzustellen (Powerpoint Präsentationen)
- aktiv an der Diskussion der präsentierten Daten teilzunehmen und
- mit kritischen Kommentaren der Mitstudierenden umzugehen.

Lehr- und Lernmethoden:

Seminar

In diesem Seminar wählen die Studierenden aus einer vom Dozenten zu Semesterbeginn vorgegebenen Liste aus neuen Publikationen aus dem Feld der Gentechnologie jeweils ein Paper

aus. Dabei wird besonders der Bereich des viralen Gentransfers und der viralen Gentherapie abgedeckt.

Die Studierenden geben englische PowerPoint Präsentationen, die jeweils Hintergrundinformation, die wichtigsten Daten des Papers, die Schlussfolgerung der Autoren sowie ihre eigene Einschätzung und Interpretation der Daten und der Schlussfolgerung beinhalten.

Die Präsentation wird von einer aktiven Diskussion der wissenschaftlichen Daten gefolgt, an der alle Studierenden teilnehmen sollen. Diese wird von der Dozentin moderiert.

Dieses Format des Seminars verbindet in einmaliger Weise die Möglichkeit neueste technologische Entwicklungen aus dem Feld des viralen Gentransfers kenn zu lernen mit der Möglichkeit Präsentationsgeschick (auf Englisch) zu üben, sich zu trauen Fragen zu stellen und als Präsentierender zu lernen mit kritischen Fragen des Publikums umzugehen.

Hausarbeit

Während im Seminar vor allem neueste Entwicklungen der viralen Gentechnologie behandelt werden, sollen in der Hausarbeit weitere Grundlagen erarbeitet werden, die das Verständnis der präsentierten Techniken vertiefen.

Dazu wird im Zusammenhang mit dem im Seminar präsentierten Paper jeweils ein Aspekt wie z.B. virale Replikationszyklen, Aufbau von Virionen, etc. bearbeitet, der über die Präsentation des wissenschaftlichen Hintergrunds des Papers hinausgeht. Zum von der Dozentin vorgegeben Thema werden die Studierenden Literaturrecherche betreiben. Die Abhandlung des Themas wird in vielen Fällen auf älterer, aber grundlegender Literatur beruhen.

Neben der Abhandlung an sich umfasst die Hausarbeit einen Literaturteil und einen Teil, der den Weg der Literaturrecherche beschreibt.

Medienform:

Z.B. Semesterapparat, Reader, Skriptum, Folien, Blog, Tafelarbeit, Übungsblätter, Übungsaufgabensammlung, Flipchart, PowerPoint, Filme

Praktikumsskript

PowerPoint

Literatur:

Literaturrecherche in PubMed.

Modulverantwortliche(r):

Anton, Martina; PD Dr. rer. nat.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Präsentation und Diskussion innovativer Ansätze in der Gentechnologie Hausarbeit (Seminar, 3 SWS)

Anton M [L], Anton M

Präsentation und Diskussion innovativer Ansätze in der Gentechnologie (Seminar, 2 SWS)

Anton M [L], Anton M, Plank C

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

ME2648: Molekulare Onkologie | Molecular Oncology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2016/17

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Zweimestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

In der Klausur (90 min, freie Fragen, Benotung nach 1,0; 1,3; 1,7...) zeigen die Studierenden, dass sie in der Lage sind, ihr Wissen über zell- und molekularbiologische Mechanismen der Krebsentstehung und Metastasierung zu strukturieren und die wesentlichen Aspekte darzustellen. Bei der Prüfung dürfen keine Hilfsmittel eingesetzt werden. Die Fragen prüfen die Kompetenz zur Reproduktion (zentrale Fragestellungen des Moduls wie z.B. molekulare Signalwege, intra- und interzelluläre Kommunikationswege wiederzuerkennen und abzurufen), Assoziation (Verknüpfung von Erlerntem zu neuen Lösungen im Bereich der Molekularen Onkologie), Transfer (problemorientierte Anwendung erlernter Regulationsmechanismen bzw. Forschungsansätze auf neue verwandte oder auch andere Forschungsbereiche) und Anwendung des erworbenen molekularbiologischen Wissens auf unbekannte Fragestellungen. Die Klausur kann bei Nichtbestehen zum Ende des Folgesemesters wiederholt werden, wobei die Gelegenheit gegeben wird, die Vorlesungsteilnahme zu wiederholen.

Zusätzlich ist in dem Modul eine Studienleistung in Form einer wissenschaftlichen Ausarbeitung zu erbringen. In dieser Hausarbeit geht es um die vertiefte selbstständige Ausarbeitung der in der Vorlesung behandelten Themen. Die Zulassung zur Hausarbeit erfolgt erst nach Bestehen der Prüfung im auf die Prüfung folgenden Semester. Die Hausarbeit muss zu einem festgesetzten Termin abgegeben werden. Im Gegensatz zur Klausur, die theoretisches Wissen prüft, verlangt die Hausarbeit die freie Auswahl einer Originalpublikation aus der aktuellen Forschung zu jedem der 10 Themenkomplexe der Vorlesung (s.u.). Die Studierenden müssen autonome studienförderliche Leistungen vollbringen; dies beinhaltet beispielsweise auch die Kompetenz aktuelle Forschungsergebnisse einordnen, diskutieren und bewerten zu können. Insbesondere müssen die Studierenden detaillierte Literaturrecherchen durchführen. Ebenso sind eigenverantwortliches Zeitmanagement und Planung der Ausarbeitung gefragt. Richtigkeit, Originalität und formale Ausführung werden in ihrer Gesamtheit als Studienleistung (bestanden/

nicht bestanden) bewertet. Das Modul ist bestanden, wenn Klausur bestanden ist und die Studienleistung erfolgreich abgelegt wurde.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundkenntnisse der Biochemie, Molekularbiologie und Genetik sind Grundlage für das Verständnis der Vorlesungen. Der Besuch anderer Module wird nicht vorausgesetzt.

Inhalt:

1.) Merkmale der Tumorprogression (Problematik der modernen Tumorforschung, Begriffsbestimmungen, Bedeutung des Tumor-Microenvironments, Hallmarks of Cancer, Eigenschaften transformierter Zellen im Experiment); 2.) Ursachen der Tumorentstehung (Stammzellen und Tumorbildung, wnt/ hedgehog Self-renewal, Mutationen, Reparatur, zelluläre Antwort auf Mutagene); 3.) Onkogene (Experimente von Rous, Rubin, Temin, Weinberg, Definitionen, Funktionsklassen von Onkogenen und Beispielen); 4.) Tumorsuppressorgene (Definitionen, Knudson two hit hypothesis, PTEN, Kontrollpunkte des Zellzyklus, pRB, p53, MDM2, Apoptose); 5.) Epigenetik (Definitionen, Histonmodifikationen, DNA Methylierung, pRb, CpG Islands, Beispiele, Experimente von Mary Hendrix); 6.) Umwelt der Zelle (Komponenten eines Tumors, Tumorstroma als therapeutisches target, Extrazelluläre Matrix: Komponenten und Bedeutung, Interaktionen Zelle/ECM, Zell-Zell Kontakte); 7.) Mechanismen der Metastasierungskaskade (Schritte der Kaskade, Angiogenese, angiogenic switch, Invasion, Wundheilung und Krebs, tumorassoziierte Macrophagen, epithelial-mesenchymal transition, seed and soil Hypothese, Rolle von Proteasen, Metastatische Nische; Markergene; Metastasierungsmodelle in der Maus); 8.) Proteasen/Proteolytisches Netzwerk (Physiologische und pathophysiologische Funktionen von Proteasen und Proteaseinhibitoren, Regulation von Proteasen, Spaltungsmechanismen, das proteolytische Gleichgewicht, Proteasenfamilien, Proteasen als prognostische Marker, Entwicklung von synthetischen Proteaseinhibitoren, klinische Prüfungen, Optimierung synthetischer Proteaseinhibitoren, das Cancerdegradome); 9.) Spezifische Methodik der Molekularen Onkologie (in vivo Modelle, biochemische/molekulare Nachweismethoden von Proteasen und Proteaseinhibitoren, Zymographie, knock-out Systeme, siRNA, shRNAi, virale Vektorsysteme, in vitro Migrations- und Invasionsmodelle); 10.) Vertiefung der genannten Gebiete (Diskussion von aktuellen Publikationen aus relevanten Fachzeitschriften, Erarbeitung eines vertieften Verständnisses der gelernten Mechanismen).

Lernergebnisse:

Die Studierenden kennen und verstehen molekulare Mechanismen der Tumorprogression, d.h. von der Tumorentstehung bis hin zur Metastasierung. Sie können die komplexen intrazellulären und extrazellulären Regelkreise in ihrer Bedeutung für die Interaktionen zwischen Tumor und gesundem Gewebe verstehen. Mit dem, in diesem Modul, erworbenen Wissen bringen die Studierenden die theoretischen Voraussetzungen mit, die für die

Aufnahme einer Projektstätigkeit in der Forschung (z.B. Master-, Doktorarbeit) notwendig sind. Sie sind in der Lage, Originalpublikationen mit den im Modul zum Thema Molekulare Onkologie erworbenen Kompetenzen zu verknüpfen und damit ihr Wissen anwendungsbezogen zu testen. Darüber hinaus können sie Originalpublikationen aus der aktuellen Forschung analysieren, diskutieren und ihre wissenschaftliche Bedeutung abwägen. Sie können auch umfangreiche Literaturrecherchen planen und in einem engen zeitlichen Rahmen erfolgreich und eigenständig durchführen.

Lehr- und Lernmethoden:

Das Modul besteht aus einer Vorlesung und einer Hausarbeit; im Vortrag werden die theoretischen Grundlagen der Molekularen Onkologie mit Hilfe von PowerPoint-Folien zur Illustration schwieriger Sachverhalte, ergänzenden Tafelbildern und im Dialog mit den Studierenden entwickelt. Durch das intensive Studium von Vorlesungsmaterial, insbesondere eigener Mitschriften und ausgewählter Literatur, sowie durch Eigenstudium und Präsentation von Fragen und Antworten zu den Themengebieten vertiefen die Studierenden ihr Wissen. Die Vorlesung kann im WS oder SS besucht werden.

Anhand von experimentellen Beispielen aus der Wissenschaftsgeschichte sowie aktuellen Publikationen erkennen die Studierenden den Vorgang des Erkenntnisgewinns in diesem Fachgebiet. Durch zahlreiche Hinweise im Vortrag lernen die Studierenden eine kritische Position zum Umgang mit Forschungsergebnissen und deren Translation (z.B. in die Klinik).

Danach vertiefen die Studierenden ihr neu erworbenes Wissen bei der Anfertigung der Hausarbeit. Im Eigenstudium suchen sie passende Literatur und analysieren diese im Detail. Sie müssen die Plausibilität der gewählten experimentellen Ansätze bewerten, ebenso wie die Qualität der präsentierten Daten und die Art der Auswertung und Darstellung. Im Gegensatz zum klassischen Lernen müssen sich die Studierenden hierbei die entscheidenden Fragen überlegen und nicht lediglich Lösungen auswendig lernen.

Medienform:

Entwicklung der Themen anhand von Powerpointdarstellungen unter Zuhilfenahme von Tafelbildern. Vorlesungsfolien werden als pdf vor jeder Vorlesung über die eLearning Plattform „moodle“ zur Verfügung gestellt.

Literatur:

Es ist kein Lehrbuch verfügbar, das alle Inhalte dieses Moduls abdeckt. Als Ergänzung wird empfohlen: Cell and Molecular Biology. G. Karp. Wiley Verlag, 4. Auflage, ISBN: 0-471-65665-8. The Biology of Cancer. R. A. Weinberg. Garland Science, 2. Auflage, ISBN: 978-0-8153-4220-5.

Modulverantwortliche(r):

Krüger, Achim; apl. Prof. Dr.: achim.krueger@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Molekulare Onkologie I (Vorlesung, 2 SWS)

Krüger A [L], Krüger A

Molekulare Onkologie I Hausarbeit (Seminar, 2 SWS)

Krüger A [L], Krüger A

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

ME2649: Molekulare Onkologie II | Molecular Oncology II

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2017

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 120	Präsenzstunden: 30

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Prüfung wird in Form einer Übungsleistung abgenommen. Diese Übungsleistung setzt sich zusammen aus drei Komponenten:

- Benotung der mündlichen Beteiligung (nach 1,0; 1,3; 1,7...) in der Veranstaltung; benotet werden 6 aus 8 Veranstaltungen nach dem Zufallsprinzip.
- Benotung der Hausaufgabe (nach 1,0; 1,3; 1,7...) (Powerpointdarstellung)-; ; benotet werden 6 von 8 Hausaufgaben nach dem Zufallsprinzip.
- Benotung des Vortrags (nach 1,0; 1,3; 1,7..., einmal pro Semester) dient der Überprüfung der im Modul erworbenen Kompetenzen.

Bei den Prüfungen dürfen alle möglichen Hilfsmittel eingesetzt werden. Die Bewertung der mündlichen Beteiligung erfolgt an Hand des Engagements und der Kenntnis der Studierenden bzw. deren Entwicklung im Laufe der Veranstaltung. Die Hausaufgaben werden bezüglich Vollständigkeit, Richtigkeit und didaktischer Qualität bewertet, die Vorträge entsprechend der didaktischen Aufbereitung. Die Leistung ist an die Teilnahme am Seminar verknüpft und kann im Folgesemester wiederholt werden, wenn der/die Studierende wieder einen Platz bekommt. Die Gewichtung der Leistungen mündliche Beteiligung/Hausaufgabe/Vortrag ist 5:2:3.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Bestandener Abschluss der Vorlesung Molekulare Onkologie 1

Inhalt:

Im Seminar: Einführung in die Theorie der Wissenschaft und Aufbau einer Publikation. Bearbeiten von Abstracts von Originalpublikationen aus folgenden Themenbereichen: 1.) Merkmale der Tumorprogression 2.) Ursachen der Tumorentstehung 3.) Onkogene 4.) Tumorsuppressorgene

5.) Epigenetik 6.) Umwelt der Zelle 7.) Mechanismen der Metastasierungskaskade 8.) Proteasen/Proteolytisches Netzwerk 9.) Spezifische Methodik der Molekularen Onkologie 10.) Förderung der Tumorprogression durch TIMP-1. Entwickeln und Notieren der relevanten Methodik. Als Hausaufgabe: Entwickeln einer vergleichenden Powerpointpräsentation der selbst vorgeschlagenen Experimente versus der tatsächlich durchgeführten. Präsentation der Hausaufgabe.

Lernergebnisse:

Die Studierenden sind in der Lage selbständig die experimentelle Vorgehensweise zu entwickeln, die einer ihnen fremden Forschungsleistung (den Studierenden vorgegeben als englischsprachiges Abstract einer Originalpublikation) aus dem Gebiet der modernen molekularen Tumorforschung zugrunde liegen sollte. Die Studierenden erfassen in kurzer Zeit das Thema, die Fragestellung, das Neue in den Ergebnissen und die Relevanz der Forschungsleistung im Gebiet der molekularen Onkologie. Dabei sind sie in der Lage, ihr Wissen aus der Vorlesung Molekulare Onkologie 1 anzuwenden und mit den methodischen Kenntnissen früherer biochemischer und molekularbiologischer Vorlesungen und Praktika zu verknüpfen. Durch die Vertiefung und Anwendung dieser Vorkenntnisse erzielen die Studierenden die Fähigkeit, eigene methodische Herangehensweisen zu entwickeln und kritisch zu beleuchten. Durch den Vergleich der eigenen Vorschläge mit den tatsächlich von den Forschern durchgeführten Experimente (Inhalt der Hausaufgabe an Hand der Gesamtpublikation) entwickeln und verbessern die Studierenden ihre wissenschaftlichen Fähigkeiten. Im Seminargespräch erinnern die Studierenden die Lehrinhalte früherer Vorlesungen und befähigen sich, spätere Prüfungsgespräche (WPP; Doktorprüfung) routiniert anzugehen. Sie sind zudem später in der Lage, effizient wissenschaftliche Publikationen zu bewerten (Review Prozess). Neben der Fähigkeit, moderne Tumorforschung zu verstehen und zu bewerten, bringen sie somit alle Voraussetzungen mit, die für die Aufnahme einer Projektstätigkeit in der Forschung (z.B. Master-, Doktorarbeit) notwendig sind.

Lehr- und Lernmethoden:

Veranstaltungsform/Lehrtechnik: Seminar; gemeinsames Erarbeiten der Experimentvorschläge; Eigenstudium in der Hausarbeit.

Lehrmethode: Diskussion; Befragung

Lernaktivitäten: Studium von Vorlesungsmaterial, Teilnahme an der Diskussion (Lesen und Verstehen des Abstracts, Entwickeln der Experimentvorschläge); Anfertigen eines Notizprotokolls der Diskussion; Lesen und Verstehen der Gesamtpublikation (Eigenstudium); Ausarbeitung der Gegenüberstellung (Eigenstudium); Vortrag der Gegenüberstellung mit Diskussion.

Medienform:

Das Abstract wird als Auszug auf einem Blatt Papier ausgeteilt. Die Originalpublikation wird in ihrer Gesamtheit gleich nach dem Seminar über die eLearning Plattform „moodle“ zur Verfügung gestellt. Die Gegenüberstellung erfolgt mit Hilfe einer Powerpointdarstellung. Die Gegenüberstellungen aller Teilnehmer Vorlesungsfolien werden am Tag vor dem nächsten Seminar als pdf über die eLearning Plattform „moodle“ zur Verfügung gestellt.

Literatur:

Keine.

Modulverantwortliche(r):

Krüger, Achim; Apl. Prof. Dr.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Molekulare Onkologie II (Seminar, 2 SWS)

Krüger A [L], Krüger A

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2372: Mikroorganismen als Krankheitserreger | Pathogenic Microorganisms

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2023/24

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 105	Präsenzstunden: 45

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Prüfungsleistung wird in Form einer 90-minütigen Klausur erbracht. In dieser soll nachgewiesen werden, dass die oben genannten Aspekte wiedergegeben und auf konkrete Fragestellungen angewendet werden können. Studierende sollen in der Lage sein, Verständnisfragen zu den in der Vorlesung behandelten Themen in eigenen Worten kurz zusammenzufassen. Die Prüfungsfragen erstrecken sich über den gesamten Modulstoff.

Wiederholungsmöglichkeit:

Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Vorlesung und Praktikum Allgemeine Mikrobiologie

Inhalt:

Inhalt: Einführung in die Biologie humanpathogener Bakterien:

Teil 1:

- Übersicht über Menschen und Mikroben;
- Verhältnis zwischen Kommensalen und Pathogenen;
- Koch'sche Postulate;
- Übersicht über bakterielle Pathogenität und Virulenz; Abwehrsysteme des Wirtes (v.a. verschiedene Ebenen des angeborenen Immunsystems); Abwehrsysteme des Pathogens (Immunevasion, Adhäsion an die Wirtszelle, Invasion und intrazelluläres Wachstum, bakterielle Toxine);

Teil 2:

- Diagnostik und Epidemiologie: Taxonomie von pathogenen Bakterien; Artbegriffe; Identifizierung (physiologische, biochemische, biophysikalische und genetische Verfahren);
- Diagnostische Verfahren (Anreicherungen, Schnellverfahren, automatisierte Verfahren);
- Klinische Fallbeispiele;
- Infektionsepidemiologie (Bedeutung von Infektionen in Deutschland, Erhebung von epidemiologischen Daten, Methoden zur Verfolgung von Kontaminationsrouten);

Inhalt: Biologie humanpathogener Parasiten:

- Einführung in die Humanparasitologie
- Transmission, Diagnostik und Wirtsinteraktion: Malaria, Giardia, Toxoplasma gondii
- Vernachlässigte Tropenerkrankungen: Chagas disease, Echinococcosis, African trypanosomiasis, Leishmaniose, Lymphatische Filariose, Onchocerciasis, Schistosomiasis, soil-transmitted helminthiasis
- Kontrollmaßnahmen und -programme, Epidemiologie, Immunescape Mechanismen

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an den Modulveranstaltungen sind die Studierenden in der Lage,

- die Eigenschaften von pathogenen Bakterien zu identifizieren.
- die Interaktion von bakteriellen Krankheitserregern mit humanen Wirten zu verstehen und zu beschreiben.
- die Bedeutung von Krankheitserregern im lebensmittelbiotechnologischen Bereich und die diagnostische Verfahren in medizinischen und lebensmittelmikrobiologischen Labors zu nennen.
- die Infektionsepidemiologische Situation in Deutschland zu kennen.
- Expositionsrisiken für humanrelevante parasitäre Infektionen, deren Entwicklungszyklen und die entsprechenden Krankheitsbilder zu nennen.

Lehr- und Lernmethoden:

Vorlesung (eigenständige Nachbearbeitung anhand VL-Folien, Mitschriften, Literatur).

Medienform:

In den Vorlesungen wird mit Powerpoint, Slido und Tafelanschrieb gearbeitet.

Literatur:

Madigan TM, Martinko JM, Parker J (2020) Brock Mikrobiologie, Pearson München. Sehr gutes Lehrbuch zur allgemeinen Mikrobiologie mit einzelnen Kapiteln zur medizinischen Mikrobiologie. (auch ältere Auflagen).

Hof H, Dörries R (2019) Medizinische Mikrobiologie. 7. Auflage.

Blech J (2000) Leben auf dem Menschen: Die Geschichte unserer Besiedler.

Lucius, Loos-Frank, Lane: Biologie von Parasiten, 3. Auflage

Modulverantwortliche(r):

Prof. Romana Gerner romana.gerner@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Einführung in Biologie pflanzenpathogener Mikroorganismen (Vorlesung, 1 SWS)

Durner J

Einführung in Biologie pflanzenpathogener Mikroorganismen (Vorlesung, 1 SWS)

Durner J

Einführung in die Biologie humanpathogener Bakterien (Vorlesung, 2 SWS)

Hall L

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2402: Mikrobielle Toxine in der Nahrung | Microbial Toxins in Food

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2023

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Studierenden weisen in einer benoteten Klausur (60 min) nach, dass sie in der Lage sind in begrenzter Zeit und ohne Hilfsmittel ihr Fachwissen über mikrobielle Toxinbildner, deren Habitaten und Toxinen darzustellen. Zudem sollen sie grundlegende toxikologische Arbeitstechniken beschrieben sowie toxikologische Probleme mikrobieller Herkunft in ihrer Bedeutung für die Lebensmittelsicherheit einordnen können.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundkenntnisse in Anatomie, Physiologie und Biochemie.

Inhalt:

Vermittlung toxikologischer und analytischer Grundlagen. Darstellung relevanter Bakterien-, Pilz- und Algentoxine: Ökologie der Toxinbildner; biochemische und pathophysiologische Wirkungen der Toxine; Vorkommen in der Nahrungskette ("carry over"); Prophylaxemaßnahmen, gesetzliche Reglementierungen.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an den Modulveranstaltungen besitzen die Studierenden das grundlegende theoretische Verständnis und Fachwissen über mikrobielle Toxinbildner, deren Habitaten und deren Toxine. Weiterhin haben sie grundlegende toxikologische Arbeitstechniken (z.B. Zellkulturversuche, LC-MS/MS) erlernt und geübt. Sie können toxikologische Probleme mikrobieller Herkunft analysieren und bewerten.

Das Modul soll weiterhin Fähigkeiten zum Lösen von Problemen entwickeln helfen, sowie das Interesse an mikrobiellen Toxinen und deren Bedeutung für die Lebensmittelsicherheit fördern.

Lehr- und Lernmethoden:

Vorlesung und Übungen im Labor

Medienform:

PowerPoint

Literatur:

Modulverantwortliche(r):

Meyer, Karsten, Dr. agr. karsten.meyer@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Analytik mikrobieller Toxine (Übung, 2 SWS)

Meyer K

Mikrobielle Toxine in der Nahrung (Vorlesung, 2 SWS)

Meyer K

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2427: Molekulare Zellbiologie der Tumorentstehung | Molecular Cell Biology of Tumorigenesis [MolZellbioTum]

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2023

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Zweimestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 6	Gesamtstunden: 180	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 90

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Eine Klausur (60 min, benotet, ohne Hilfsmittel) am Ende des zweiten Semesters dient der Überprüfung der im Rahmen des Moduls erlernten theoretischen Kompetenzen. Die Studierenden zeigen in der Klausur, ob sie in der Lage sind, das erlernte Wissen aus der Tumorbilogie zu strukturieren und die wesentlichen Aspekte darzustellen. Sie sollen die erarbeiteten Informationen beschreiben, interpretieren, sinnvoll kombinieren und auf ähnliche Sachverhalte übertragen können.

Darüber hinaus besteht die Möglichkeit, eine freiwillige Studienleistung als Mid-Term-Leistung gemäß APSO §6 Abs. 5 zu erbringen. Hierfür ist ein mündlicher Vortrag (20 min), zu einem aktuellen wissenschaftlichen Fachartikel zu halten, dazu soll ein Handout (2 Seiten) zu dem Vortrag erbracht werden.

Durch das Bestehen der Studienleistung wird die Modulnote um 0,3 verbessert, wenn dies auf Grund des Gesamteindrucks den Leistungsstand des Studierenden besser kennzeichnet und die Abweichung auf das Bestehen der Prüfung keinen Einfluss hat. Für die Mid-Term-Leistung wird kein Wiederholungstermin angeboten. Im Falle einer Wiederholung der Modulprüfung wird eine bereits erbrachte Mid-Term-Leistung berücksichtigt.

Die Mid-Term-Leistung (Vortrag und Handout) soll den Erwerb der Kompetenz zur selbständigen und kritischen Interpretation aktueller Forschungsarbeiten aus der englischsprachigen Fachliteratur unter Beweis stellen.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Keine

Inhalt:

Die Entstehung und Progression von Tumoren wird auf molekulargenetischer und zellbiologischer Basis vermittelt. Dabei werden auch allgemeine Grundlagen der molekularen Zellbiologie vermittelt, insbesondere im ersten Teil, während im zweiten Teil der Fokus auf translationale Aspekte gelegt wird. Behandelt werden:

- Tumoviren
- Onkogene, Tumorsuppressorgene und Tumor-Modulatoren
- Signaltransduktion und Wachstumsfaktoren
- Zytoskelett, Zelladhäsion und Zellmigration
- Zellzyklus und Zellteilung
- Telomerstruktur, Immortalisierung, Seneszenzchromosomale Instabilität
- Apoptose, Nekroptose, Nekrose, Autophagie, Pyroptose sowie weitere Formen des Zelltodes
- Angiogenese
- Adulte Stammzellen und "Tumorstammzellen", Tumormetabolismus
- Embryonalentwicklung der Maus, embryonale Stammzellen, Knock-out und Knock-In Technik
- Mausmodelle in der biomedizinischen Forschung: Xenotransplantat-Modelle, Transgenese bei Mäusen
- Gewebespezifische und induzierbare Modelle: Cre/LoxP, Crispr/Cas-Mutagenese
- Bildgebende Verfahren in der Tumorforschung (Multiphotonen-Mikroskopie, MRT, PET/CT, OCT)
- Tumor-Stroma Interaktionen
- Grundlagen der Tumorimmunologie
- Grundlagen der "rationalen Therapie"

Lernergebnisse:

Nach erfolgreichem Absolvieren des Modules verfügen die Studierenden über vertiefte zellbiologische und molekularbiologische Kenntnisse aus allen Aspekten der Tumorbologie und der Krebsforschung.

Sie verstehen, sich im Spannungsfeld der biomedizinischen Krebsforschung zwischen klinischer Anwendung und naturwissenschaftlicher Grundlagenkenntnis eigenständig und sicher zu bewegen. Die Studierenden sind in der Lage, eigenständig aktuelle, auch englischsprachige, Fachliteratur aus dem Bereich der Krebsforschung auszuwerten. Erfolgreiche Absolventinnen und Absolventen haben sich ein breites Wissen angeeignet, um Fragestellungen aus der Krebsforschung analytisch zu strukturieren und experimentell zu lösen, unterstützt durch forschungspraktische Fähigkeiten und experimentell-analytische Kenntnisse aus dem Forschungspraktikum.

Lehr- und Lernmethoden:

Das Modul besteht aus zwei Vorlesungen und einer Übung. Während der Vorlesung werden die Lernergebnisse durch Vorträge, unterstützt durch Präsentationen vermittelt. Die Studierenden werden zum Studium der Fachliteratur und zur inhaltlichen Auseinandersetzung mit den Themen angeregt. Während der Übung werden moderierte Diskussionen geführt, um die gelernten Themen zu verfestigen. Weiterhin werden im Rahmen der „Übung“ Hausaufgaben gestellt, die dem vertieften Verständnis der Inhalte der Vorlesung dienen, beispielsweise zu den genetischen Grundlagen der Transgenese bei vorklinischen Tiermodellen. Zudem halten die Studierenden

während der Übung Referate, inkl. schriftlichem Handout, um eine fachlich-richtige verbale Ausdrucksweise zu üben.

Medienform:

Präsentationen mittels PowerPoint, Tafelarbeit; Inverted Classroom an einem ausgewählten Vorlesungstermin je Semester; Filme; Online-Feedback Erhebung mittels PINGO Skript (Downloadmöglichkeit für Vorlesungsmaterial auf TUMonline) auf Moodle eingestellt

Literatur:

Es ist kein Lehrbuch verfügbar, das alle Inhalte dieses Moduls abdeckt. Als Grundlage oder zur Ergänzung wird empfohlen: 1) Biology of Cancer, Robert Weinberg, Garland Science 2006; ISBN: 0815340761

2) Lehrbuch der Molekularen Zellbiologie, Alberts et al., Wiley VCH, 2007. ISBN: 3527311602

3) The Mouse in biomedical research. James G. Fox (Ed.). Academic Press, 2007. ISBN: 9780123694546

4) Mouse Models of Human Cancer. Eric C. Holland (Editor), Wiley-VCH, 2004. ISBN: 978-0-471-44460-2

Modulverantwortliche(r):

Janßen, Klaus-Peter, Apl. Prof. Dr. rer. nat. klaus-peter.janssen@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Molekulare Zellbiologie der Tumorentstehung (Teil 1) (Vorlesung, 2 SWS)

Janßen K [L], Janßen K, Laschinger-Bolzer M

Molekulare Zellbiologie der Tumorentstehung (Teil 1) (Übung, 1 SWS)

Janßen K [L], Janßen K, Laschinger-Bolzer M

Molekulare Zellbiologie der Tumorentstehung (Teil 2) (Vorlesung, 2 SWS)

Janßen K [L], Laschinger-Bolzer M

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2496: Molekulare und Medizinische Virologie | Molecular and Medical Virology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2011/12

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Zweisesemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 6	Gesamtstunden: 180	Eigenstudiums- stunden: 120	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Modulprüfung besteht aus einer Klausur (90min, benotet) in der die Studierenden grundlegende und vertiefte Kenntnisse der Virologie abrufen und anwenden sollen. Die Prüfungsleistung wird am Ende des 2. Vorlesungssemesters (SS) erbracht. Die Wiederholungsklausur findet in der vorlesungsfreien Zeit zu Beginn des darauf folgenden WS Semesters statt.

In der Prüfung soll nachgewiesen werden, dass Grundlagen der Virologie inkl. molekularer und medizinisch relevanter Aspekte verstanden und wichtige funktionelle Zusammenhänge der Virus-Wirt-Interaktion analysiert werden können.

Das Beantworten der Fragen erfordert teils eigene Formulierungen und teils Ankreuzen von vorgegebenen Mehrfachantworten. Es sind keine Hilfsmittel erlaubt.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester / Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Kenntnisse der Molekularbiologie und Grundkenntnisse in Zellbiologie und Immunologie

Inhalt:

Allgemeine Themen der molekularen Virologie (z.B. Viruseintritt in Wirtszellen, Replikationsstrategien von RNA und DNA Viren, Expressionskontrolle, Virusassembly), Virusfamilien (z.B. Toga-, Flavi, Herpes-, Myxo, Hepatitis-, Retroviren); medizinische Aspekte der Virologie (z.B. angeborene und adaptive Immunreaktionen gegen Viren, Immunevasion, Impfungen, Emerging viruses, onkogene Transformation, virale Vektoren)

Lernergebnisse:

Nach dem Besuch des Moduls versteht der Studierende die grundlegenden Prinzipien der Virologie, kennt die Merkmale bedeutender Virusfamilien und die wichtigsten Mechanismen der Virus-Wirt-Beziehung

Lehr- und Lernmethoden:

Vorlesungen mit Unterstützung durch PowerPoint Präsentationen, die Folien werden zum Download bereitgestellt

Medienform:

Literatur:

Flint et al., Principles of Virology I and II, ASM Washington
Modrow et al., Molekulare Virologie, Spektrum Verlag 2010

Modulverantwortliche(r):

Protzer, Ulrike; Prof. Dr.med.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Molekulare und medizinische Virologie (Teil 1 und 2) (Vorlesung, 2 SWS)

Protzer U [L], Protzer U, Baer de Oliveira Mann C, Ebert G, Kosinska A, Möhl-Meinke B, Pichlmair A, Vincendeau M, Wettengel J

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2490: Neurogenetische Grundlagen von neurologischen und psychiatrischen Erkrankungen | Neurogenetics: The Pathoetiology of the Neurological and Psychiatric Diseases

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2023

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Zweimestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 6	Gesamtstunden: 180	Eigenstudiums- stunden: 120	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Studierenden zeigen in einer benoteten Klausur (60 min, 2 Klausuren/nach jedem Semester eine), dass sie grundlegenden Konzepte der Entwicklung des zentralen Nervensystems verstehen und zusammenfassen können. Sie sollen komplexe Sachverhalte über die molekularen Grundlagen und Entstehung von neuropsychiatrischen Erkrankungen in begrenzter Zeit aufzeigen können. Darüber hinaus sollen sie zeigen, dass sie ihr erlerntes Wissen dazu nutzen können, Fallbeispiele analysieren und beurteilen zu können.

Der Durchschnitt der beiden Klausuren ergibt dann die Gesamtnote.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Theoretische Kenntnisse in der Genetik (Entwicklungsgenetik der Tiere) sind wünschenswert.

Inhalt:

1. Molekulare und zellbiologische Prinzipien der Entwicklung des zentralen Nervensystems: Neurogenese - Neuronale Migration - Netzbildung - Synaptogenese - elektrische Maturation;
2. Morphologie und Funktion des Großhirns, Kleinhirns, Hippocampus, Basalganglien, Amygdala, Rückenmarks;
3. Erkrankungen des ZNS und deren molekularen Grundlagen: Alzheimer, Parkinson, Schizophrenie, Depression, Infektionen, Rückenmarkserkrankungen, Schlaganfall, Epilepsie, Prionerkrankungen, Erkrankungen des Hypothalamus

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an der Modulveranstaltung besitzen die Studierenden das grundlegende theoretische Verständnis über die Entstehung des Nervensystems. Sie sollen die Prinzipien der molekularen Regulation dieser Prozesse verstehen und diese erklären können, Kenntnisse über die Funktion und Morphologie zentraler Strukturen des ZNS besitzen und die Pathogenese (molekulare) von Erkrankungen des ZNS verstehen. Des Weiteren soll das Modul Interesse an der Neurogenetik fördern.

Lehr- und Lernmethoden:

Lehrmethode: Vorlesung mit fragend-entwicklender Methode

Lernaktivitäten: Studium von Literatur, Lernen von grundlegenden Prozessen, Problemlösung

Medienform:

Powerpoint, Skriptum auf der neuen Moodle-Plattform, Filme

Literatur:

Es ist kein Lehrbuch verfügbar, das alle Inhalte dieses Moduls abdeckt. Als Grundlage oder zur Ergänzung wird empfohlen:

Larry R. Squire Fundamental Neuroscience

Ed. by Larry R. Squire, Darwin Berg, Floyd E. Bloom et al.

Modulverantwortliche(r):

Wurst, Wolfgang; Prof. Dr. rer. nat.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Vorlesung Neurogenetik II: Grundlagen von neurologischen und psychiatrischen Erkrankungen (Vorlesung, 2 SWS)

Wurst W [L], Deussing J, Floss T, Hölter-Koch S, Vogt-Weisenhorn D, Westmeyer G

Neurogenetische Grundlagen von neurologischen und psychiatrischen Erkrankungen (Vorlesung, 2 SWS)

Wurst W [L], Deussing J, Floss T, Vogt-Weisenhorn D

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

ME2413: Pharmakologie und Toxikologie für Studierende der Biowissenschaften (Vertiefung) | Pharmacology and Toxicology for Students of Life Sciences

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2018/19

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Das Modul schließt mit einer Klausur (75 min) in Form von freien Fragen ab. Die Studierenden zeigen, dass sie die Grundlagen der Arzneistoffentwicklung über die verschiedenen Wirkstoffklassen bis hin zu toxischen und suchterzeugenden Wirkungen verstanden haben. Ein besonderer Fokus liegt dabei auf aktuellen Wirkstoffentwicklungen in der Pharmakologie. Durch eigene Formulierungen zeigen die Studierenden in der Prüfung, ob sie ein vertieftes Verständnis der Themen erreicht haben. Die Prüfung ist bestanden, wenn mindestens Note 4,0 erreicht wurde.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Modul WZ2522: Allgemeine Pharmakologie für Studierende der Biowissenschaften (Bachelor)

Inhalt:

Im Rahmen des Moduls werden die Kenntnisse in Pharmakologie aus dem Bachelor-Studium erweitert und das Wissen über viele neuartigen Arzneistoffklassen zur Behandlung häufiger und schwerwiegender Erkrankungen erworben. In einem geschichtlichen Abriss werden zunächst Beispiele für Pharmaka aus der Natur erlernt. Die Entwicklung und Optimierung von Arzneistoffen anhand modernen Drug Designs bis hin zur Zulassung von Medikamenten werden besprochen. Klinische Studien und die Übertragbarkeit auf den Menschen werden thematisiert. Zu den weiteren Inhalten gehören die Therapie von Tumoren und Tumorschmerzen, Allergien und Autoimmunität, Infektionskrankheiten wie HIV, Herzrhythmusstörungen und Psychosen, sowie Biologicals, Gentherapie, Toxikologie und Abhängigkeit von psychotropen Substanzen. Das Seminar dient

zur Vertiefung und Erweiterung der Vorlesungsinhalte und bietet die Möglichkeit für praktische Übungen.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme am Modul sind die Studierenden in der Lage, den Weg eines Arzneistoffes von der Target Identifizierung über die Leitstruktur-Entwicklung und -Optimierung bis zur Zulassung und den klinischen Studien zu reproduzieren. Sie können unterschiedliche Ressourcen für die Herkunft von Arzneimitteln nennen und alternative Behandlungsmethoden klassifizieren. Die Studierenden sind in der Lage, die Angriffspunkte moderner Arzneimittelgruppen abzurufen und deren Wirkmechanismen zu erinnern. Zu jeder Arzneimittelgruppe können sie die Leitsubstanzen nennen. Sie sind des Weiteren in der Lage, die häufigsten und schwerwiegendsten Nebenwirkungen und Wechselwirkungen von Arzneimittelgruppen zu reproduzieren und deren Zustandekommen zu erklären. Mit Hilfe dieser Kenntnisse können sie Behandlungsmöglichkeiten für häufige und schwerwiegende Erkrankungen differenzieren. Sie werden in die Lage versetzt, toxische Wirkungen und suchterzeugende Wirkungen zu erfassen und geeignete Abhilfen auszuwählen.

Lehr- und Lernmethoden:

Das Modul besteht aus einer Vorlesung und einem Seminar.

Das Wissen wird in der Vorlesung im Vortrag vermittelt. Außerdem werden die Studierenden zum Studium der Literatur und der inhaltlichen Auseinandersetzung mit den Themen angeregt.

In den Seminaren wird das Wissen aus der Vorlesung vertieft und erweitert. Dabei kommen unterschiedliche Lern- und Lehrmethoden zum Einsatz. Teilweise werden Referate angefertigt und Präsentationen in Gruppenarbeit vorbereitet und durchgeführt, teilweise gemeinsam konkrete Fragestellungen beantwortet und ausgesuchte (Fall-)Beispiele bearbeitet. Eine andere zeitweise genutzte Lernaktivitäten ist die Beantwortung von Übungsfragen. Zur Vorbereitung gehört jeweils eine relevante Materialrecherche.

Medienform:

PowerPoint, Tafelarbeit, FlipChart, Übungsblätter, OnlineTED, Filme, Semesterapparat

Literatur:

Es ist kein Lehrbuch verfügbar, das alle Inhalte dieses Moduls

abdeckt. Aktuelle Fachliteratur wird jeweils durch die Dozenten zur

Verfügung gestellt. Als Grundlage oder zur Ergänzung wird empfohlen:

Pharmakologie und Toxikologie: Arzneimittelwirkungen verstehen - Medikamente gezielt einsetzen von Heinz Lüllmann, Klaus Mohr und Lutz Hein (Gebundene Ausgabe - 18. Auflage von Januar 2016)

Modulverantwortliche(r):

Stefan Engelhardt (Stefan.Engelhardt@tum.de) Andrea Welling@tum.de (andrea.welling@tum.de)

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Vertiefungsvorlesung Pharmakologie (Vorlesung, 2 SWS)

Welling A [L], Andergassen D, Avramopoulos P, Dueck A, Engelhardt S, Laggerbauer B, Lang A, Rammes G, Welling A, Wille T

Seminar für Studierende der Biowissenschaften (Master) (Seminar, 2 SWS)

Welling A [L], Andergassen D, Avramopoulos P, Dueck A, Esfandyari Shahvar D, Laggerbauer B, Lang A, Rammes G, van der Kwast R, Welling A, Wille T

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

ME2624-2: Praktikum der klassischen und molekularen Virologie | Classical and Molecular Virology Course

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2013/14

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 8	Gesamtstunden: 240	Eigenstudiums- stunden: 120	Präsenzstunden: 120

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Prüfungsdauer (in min.): Präsentation: 25-35 min; Bericht: 45-75 Seiten

Regelmäßige, aktive Teilnahme an den Lehrveranstaltungen wird erwartet.

Das Erreichen der angestrebten Lernergebnisse wird überprüft durch die täglichen praktischen Arbeiten, durch die Präsentation des*r Studierenden (Englisch) und das Praktikumsprotokoll (Englisch oder Deutsch). Es wird die Durchführung von Versuchen, deren Interpretation und auch deren Auswertung durch Zweiergruppen unter Anleitung nach Skriptvorgabe überprüft.

Die Prüfungsleistung des Moduls wird durch die Präsentation und den Bericht erbracht.

Bericht:

Schriftliche Aufarbeitung (Praktikumsbericht) und Zusammenfassung aller Praktikumsversuche.

Die Studierenden zeigen, ob sie in der Lage sind, das erworbene praktische Wissen zu strukturieren (Einleitung, Methoden, Ergebnisse und Diskussion), die Ergebnisse zu analysieren und die wesentlichen Aspekte der einzelnen Versuche im Kontext darzustellen. Der Nachweis der erworbenen praktischen Erkenntnisse erfolgt, indem die Versuchsdurchführung und die Ergebnisse beschreiben und interpretieren sowie anhand von selbst angeeigneten Informationen aus der Literatur diskutiert werden (1-2 Diskussionspunkte je Versuch).

Präsentation:

Die Studierenden zeigen durch eine Präsentation ergänzend zu dem schriftlichen Bericht, ob sie in der Lage sind, selbstständig erarbeitete Inhalte zu strukturieren und zu kommunizieren. Inhalte zu translationalen Themengebieten im Bereich Virologie (z.B. Lentivirale Vektoren in der Forschung, Virus-Wirts-Interaktionen und daraus resultierende Immunevasion-Strategien, therapeutische Entwicklungen und Prävention von mikrobiellen Erkrankungen) sowie deren komplexe Aspekte im Kontext der Biologie von Viren stehen im Fokus. Diese sollen auf die wesentlichen Inhalte reduziert, zusammengefasst und mündlich in verständlicher Form dargestellt werden. Bei der anschließenden Gruppendiskussion soll ein vertieftes Verständnis nachgewiesen werden, indem auf Fragen, Anregungen oder Diskussionspunkte eingegangen werden kann.

Wiederholungsmöglichkeit:

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundkenntnisse in Molekular- und Zellbiologie, Immunologie (empfohlen) und Virologie sind erforderlich, Erfolgreiche Teilnahme an Modul WZ2496 (Molekulare und Medizinische Virologie Teil I und II) ist empfohlen.

Inhalt:

Die Studierenden lernen die grundlegenden Techniken der klassischen und molekularen Virologie in der Praxis und der Theorie kennen. Zusätzlich gibt jeder Student einen Vortrag auf Englisch zu praktikumsrelevanten Themen des jeweiligen Kurses. Im Eigenstudium sollen die Studierenden diese Vorträge vorbereiten und zusätzlich ein schriftliches Handout für Ihre Kollegen generieren, welches als Zusammenfassung die wichtigsten Punkte des Vortrags beinhalten soll.

Die wesentlichen Techniken des Praktikums und Studienleistungen beinhalten das Erlernen von gerichtete Mutagenese viraler Genome, Anzucht und Direktnachweise von Viren, Nachweis viraler Nukleinsäuren, Analyse der Sedimentationseigenschaften viraler Partikel, Tests zum Nachweis von Antikörpern gegen Viren, Analyse der Immunreaktion auf Virusinfektionen, Durchflusszytometrische Analysen von humanen Zellen, immunohistochemische Analyse von Lebern und lymphatischen Organen und die transkriptionale Analyse von chronisch entzündeten Organen.

Lernergebnisse:

Nach erfolgreicher Teilnahme am Modul sind die Studierenden in der Lage

- allgemeine Begriffe der Virologie zu definieren und zu verstehen
- moderne Techniken der Virologie zu kennen und deren Möglichkeiten und Limitationen einzuschätzen
- Prinzipien der Virologie experimentell zu adressieren und an praktischen Beispielen anzuwenden
- grundlegende Mechanismen der Virus-Wirts-Interaktionen zu erfassen
- Immunevasion durch Viren zu analysieren und zu klassifizieren
- translationale Ansätze in der Virologie zu analysieren und zu diskutieren.

Lehr- und Lernmethoden:

Das Modul besteht aus dem Praktikumsteil (Laborlehre), dem Seminar mit Einzelpräsentationen und Gruppendiskussionen sowie dem abschließenden Erstellen eines schriftlichen Praktikumsberichts.

Lehrtechniken: Seminar, Übung, Laborlehre

Lehrmethode: Präsentation, Vortrag, Gruppenarbeit (Auswertung der Ergebnisse und Diskussion der vorgestellten Literatur), Laborlehre

Lernaktivitäten: Üben von technischen und labortechnischen Fertigkeiten, Materialrecherche, Studium der relevanten Literatur, Vorbereiten und Halten von Präsentationen sowie deren kritische Diskussion, Rechnen von Übungsaufgaben, Erstellen der Praktikumsberichte

Lernmethode: Gruppenarbeit, Präsentation, Experiment

Medienform:

Skriptum, Power Point Präsentation

Literatur:

Es ist kein Lehrbuch verfügbar, das alle Inhalte dieses Moduls abdeckt. Als Grundlage oder zur Ergänzung wird empfohlen:

Flint et al.; Principles in Virology; Modrow et al., Molekulare Virologie

Modulverantwortliche(r):

Prof. Dr. Andreas Pichlmair, Prof. Dr. Ulrike Protzer

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Praktikum der klassischen und molekularen Virologie (Praktikum, 8 SWS)

Baer de Oliveira Mann C, Deng L, Ebert G, Möhl-Meinke B, Pichlmair A, Vincendeau M

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ0267: Research Project: Novel Therapeutic Strategies to Treat Aging-Related Diseases | Research Project: Novel Therapeutic Strategies to Treat Aging-Related Diseases

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2023

Modulniveau: Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 50	Präsenzstunden: 250

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

The examination assesses lab performance of the students and will consist of a written report summarizing the work experience and knowledge acquired during the internship (~20 pages). Students demonstrate with the reports that they have gained deeper knowledge of the topic and the specific lab methodology including its equipment, measurement methods and analytical tools. In addition, reports show how students performed in the lab, especially with regard to clean work at master level and in compliance with good scientific practise rules. Students know how to document this knowledge and their results and evaluations. The final grade is given for the report.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester / Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Basic knowledge of molecular biology; previous lab experience is preferable

Inhalt:

6-week research internship for students of the master's program Biology. Different projects in the field of pathway analysis, molecular signaling, stem cell research and drug discovery.

Lernergebnisse:

Upon successful completion of this module, students gain knowledge on how cells develop an aging phenotype in normal and disease states, with a particular focus on cells derived from patients with a premature aging disorder such as Hutchinson-Gilford progeria syndrome (HGPS). On the basis of this knowledge, students are able to understand some molecular processes that drive cells to enter senescence and put all performed experiments into the correct context. To

examine these mechanisms, the students perform different methods including cell culture, western blotting, qPCR, biochemical assays, cell transfection and microscopy. Moreover, the students test specific research questions on HGPS and perform an independent project, starting by designing the experimental approaches, carrying out the experiments and analyzing the results.

Lehr- und Lernmethoden:

Laboratory course + literature research + presentation and discussion of research results in a weekly lab meeting + journal club

Medienform:

Literatur:

Lopez-Otin, C., Blasco, M.A., Partridge, L., Serrano, M., Kroemer, G., The hallmarks of aging. Cell, 2013. 153(6): p. 1194-217. Gordon LB, Rothman FG, Lopez-Otin C, Misteli T (2014) Progeria: a paradigm for translational medicine. Cell 156 (3):400-407. doi:10.1016/j.cell.2013.12.028 Gabriel, D., Roedl, D., Gordon, L.B., Djabali, K., Sulforaphane enhances progerin clearance in Hutchinson-Gilford progeria fibroblasts. Aging Cell, 2015. 14(1): p. 78-91.

Modulverantwortliche(r):

Djabali, Karima; Prof. Dr.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Research Project: Novel Therapeutic Strategies to Treat Aging-Related Diseases (Praktikum, 28 SWS)

Krüger P [L], Djabali K

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

MA9613: Statistical Computing and Data Analysis (TUM School of Life Sciences) | Statistical Computing and Data Analysis (TUM School of Life Sciences)

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2022/23

Modulniveau: Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 105	Präsenzstunden: 45

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

In the written exam (60 min) the students solve problems to selected statistical topics. The solution requires the application of the skilled and practiced calculations and heuristics. First the students have to identify and to classify the problem and secondly choose and apply a suitable method.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Bachelor's course in statistics

Inhalt:

Basic statistics review
Categorical data
Analysis of variance and experimental design
Robust methods
Simple regression
Multiple regression
Specification
Model diagnostics
Lack of fit
Model selection
Nonlinear and time series regression
Survival regression
Logistic and poisson regression

Linear mixed models

Sample size and power calculations

Lernergebnisse:

- 1) Become experienced in all facets of the R statistical package.
- 2) Apply data handling methods for visualization and communication.
- 3) Select and apply appropriate statistical methods to design and analyze experimental data.
- 4) Apply appropriate hypothesis tests and confidence interval procedures.
- 5) Perform multiple Normal linear-, mixed-effect-, time-series-, non-linear-, Poisson- and survival-regression.

Lehr- und Lernmethoden:

In the lectures the concepts are introduced and discussed in case studies. In the exercise classes the students solve problems and case studies on their own using the statistical package R. The problems of the case studies are chosen to provide the students guided, hands-on experience to acquire the necessary skills in the projects.

Medienform:

Slides, exercise sheets, R statistical package

Literatur:

Abram, B., Ledolter, J., Introduction to Regression Modeling, Thomson Brooks/Cole

Fitzmaurice, G. M., Laird, N. M., Ware, J. H., Applied longitudinal analysis, Wiley

Collett, D., Modelling Survival Data in Medical Research, Chapman & Hall CRC

Van Belle, G., Fisher, L D., Heagerty, P. J., Lumley, T., Biostatistics: a methodology for the health sciences, Wiley

Peck, R., Olsen, C., Devore, J., Introduction to Statistics and Data Analysis, Brooks/Cole Cengage Learning

Lecture notes, additional material in moodle course

Modulverantwortliche(r):

Ankerst, Donna; Prof. Ph.D.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Exercises for Statistical Computing and Data Analysis (TUM School of Life Sciences) [MA9613] (Übung, 1 SWS)

Ankerst D, Neumair M

Statistical Computing and Data Analysis (TUM School of Life Sciences) [MA9613] (Vorlesung, 2 SWS)

Ankerst D, Neumair M

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

ME2090: Viraler und nichtviraler Gentransfer: Methoden und Anwendungen in Forschung und Therapie | Viral and Nonviral Gene Transfer: Methods and Applications in Research and Therapy

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2012/13

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 105	Präsenzstunden: 45

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Regelmäßige, aktive Teilnahme an den Lehrveranstaltungen wird erwartet. Eine schriftliche Klausur (180 min, benotet) dient der Überprüfung der in der Vorlesung erlernten Inhalte. Die Studierenden zeigen in der Klausur, ob sie in der Lage sind, das erlernte Wissen zu strukturieren und die wesentlichen Aspekte darzustellen. Sie sollen die erarbeiteten Informationen beschreiben, interpretieren, sinnvoll kombinieren und auf ähnliche Sachverhalte übertragen können. Jeder Klausurfrage ist eine bestimmte Punktezahl zugeordnet. Die Klausurnote bildet die Gesamtnote des Moduls und errechnet sich aus dem Prozentsatz der erreichten Punkte.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Kenntnisse in Molekularbiologie und Zellbiologie

Inhalt:

Die Vorlesung bietet einen vertieften Einblick in die technisch/molekularen Grundlagen des Nukleinsäuretransfers in Zellen und Anwendungen in Forschung und Therapie.

Gesamtüberblick über das Forschungsgebiet / historische Entwicklung / Zielsetzungen und Konzepte. Überblick Genvektoren.

Nichtvirale Genvektoren: DNA und RNA-Therapeutika/ Barrieren für Nukleinsäuretransfer / Ausgewählte Beispiele und Anwendungen.

Adenovirale Vektoren / molekularbiologische Grundlagen Vektorkonstruktion /Anwendungen.

Onkolytische adenovirale Vektoren. Retro-/Lentivirale Vektoren

Immunologische Aspekte von Nukleinsäuretherapien. Präklinische Modelle / Tierversuche

Einführung in klinische Studien. Fallbeispiele.

Lernergebnisse:

Gentechnologien werden insbesondere in Deutschland kontrovers diskutiert. In vielen Fällen werden Meinungen auf Basis von Unwissenheit über die tatsächlichen Chancen und Risiken von Technologien gebildet. Ziel der Vorlesung ist es, den Hörerinnen und Hörern jene Expertise zu vermitteln, die sie befähigen soll, an der Debatte über den Einsatz von Gentechnologien in der Medizin kompetent teilzunehmen.

Lehr- und Lernmethoden:

Vorlesung

Medienform:

PowerPoint, Tafelarbeit

Literatur:

Modulverantwortliche(r):

Plank, Christian; Apl. Prof. Dr. rer. nat.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Viraler und nichtviraler Gentransfer: Methoden und Anwendungen in Forschung und Therapie (Vorlesung, 3 SWS)

Anton M [L], Plank C, Anton M, Holm P, Krüger A, Knolle P, Brill T

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2017: Zellkulturtechnologie | Cell Culture Technology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2023

Modulniveau: Bachelor	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 3	Gesamtstunden: 90	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 30

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

In der Klausur (90 Minuten) wird nicht nur geprüft, ob die Studierenden wesentliche Konzepte der Zellkulturtechnik wiedergeben können, sondern auch in der Lage sind, diese für konkrete Aufgabestellungen in entsprechend modifizierter Ausformung anzupassen. Zudem wird in der Klausur ermittelt, inwiefern die Studierenden in der Lage sind, den Einfluss kulturtechnischer wie biologischer Parameter einzuschätzen.

Die Klausurnote bildet die Gesamtnote des Moduls.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Zur erfolgreichen Teilnahme am Modul wird das Basiswissen Zellbiologie aus dem Grundstudium BSc Biologie vorausgesetzt.

Inhalt:

Die Vorlesung dient als theoretische Einführung in die Grundlagen der Zellkulturtechnik. Neben einer allgemeinen Einführung wird hier ein breiter Bereich von Zellkulturtechniken praxisnah vorgestellt. Im Vordergrund stehen unterschiedliche Formen der Kultur von Säugerzellen gepaart mit einer Auswahl an Applikationen, die am Bedarf von Studierenden der Biologie orientiert ist.

Grundlagen Zellkulturlabor, Steriltechnik, Kulturmedien, Routinemethoden

Zellkulturen Primärkultur, Permanentlinien, Säugerzellkultur (Bsp. Stammzellen), Kultur von Pflanzen-, Verte- und Invertebratenzellen

Applikationen Modellsysteme in der Forschung, Toxizitätstests, Tissue engineering, zellbasierte Produktion, Virologie, Gentherapie, Drug discovery mit HTS/HCS etc.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an der Modulveranstaltung sind die Studierenden in der Lage, aus dem Spektrum der Zellkulturtechniken geeignete Methoden zur Bearbeitung konkreter wissenschaftlicher Fragestellungen auszuwählen und diese, zumindest in Theorie gezielt einzusetzen. Zudem sollen Sie eine fundierte Befähigung darin erlangen, den Einfluss einzelner Parameter der Zellkultur auf das Versuchsergebnis einzuschätzen.

Lehr- und Lernmethoden:

Lehrtechnik: Vorlesung;

Lernaktivitäten: Studium von Vorlesungsskript, -mitschrift und Literatur.

Medienform:

Präsentationen mittels PowerPoint (Downloadmöglichkeit für Vorlesungsmaterial); Tafelarbeit

Literatur:

Es ist kein Lehrbuch verfügbar, das alle Inhalte dieses Moduls abdeckt. Das Präsentationsmaterial wird durch spezifische Literaturhinweise für die einzelnen Themen ergänzt. Als Grundlagen werden empfohlen:

Animal Cell Culture -a practical approach (R.I. Freshney), IRL press

Kultur tierischer Zellen (S.J. Morgan, D.C. Darling), Labor im Fokus, Spektrum Verlag

Animal cell culture methods (J.P. Mather, D. Barnes)

Zell-und Gewebekultur (T. Lindl), Spektrum Verlag

Modulverantwortliche(r):

Kramer, Karl, PD Dr. agr. karl.kramer@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Zellkulturtechnologie: Grundlagen und praktische Anwendungen (Vorlesung, 2 SWS)

Küster B [L], Kramer K

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Studienschwerpunkt Mikrobiologie | Specializing in Microbiology

Modulbeschreibung

WZ2626: Angewandte Mikrobiologie | Applied Microbiology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2022/23

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 105	Präsenzstunden: 45

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Studierenden zeigen in einer benoteten Klausur (60 min), ob sie in der Lage sind, das erlernte Wissen, z.B. zu Stoffwechselweg-basierten Stoffumsetzungen und deren Bedeutung für Biotechnologie und Umwelt oder zu Auswirkungen von Veränderungen/Eingriffen in den Stoffwechsel auf Biosyntheseleistungen (siehe angestrebte Lernergebnisse), zu strukturieren und die wesentlichen Aspekte darzustellen. Sie sollen die erarbeiteten Informationen beschreiben, interpretieren, sinnvoll kombinieren und auf ähnliche Sachverhalte übertragen können.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Voraussetzung sind Kenntnisse der Grundlagen der Mikrobiologie (Vorlesung Allgemeine Mikrobiologie). Zum besseren Verständnis sind gute Kenntnisse in organischer Chemie und Biochemie vorteilhaft.

Inhalt:

Im Rahmen der Vorlesungen werden Grundkenntnisse über die Stoffwechsellösungen (Biosynthesen und Abbauwege) von Mikroorganismen wiederholt und erweitert, sowie Fortgeschrittenenkenntnisse über den Stoffwechsel von Mikroorganismen, im Besonderen prokaryontische Mikroorganismen, und über die Nutzung von Mikroorganismen für biotechnologische Prozesse vermittelt. Schwerpunkte liegen im Bereich des Zentralstoffwechsels und sich daraus ableitende, biotechnologisch relevante Biosynthesewege für Primär- und Sekundärmetabolite, und im Bereich der Produktion von Biopolymeren. Weitere Inhalte sind die Abbauwege für Zucker, Polysaccharide, Lignin, Proteine, Lipide, Nukleinsäuren, Xenobiotika. Anhand von ausgewählten Beispielen wird die Anwendung von Organismen bzw. ihrer

Enzyme, sowie die Optimierung von Mikroorganismen und deren Stoffwechsel für verbesserte Produktionsprozesse in der Biotechnologie behandelt.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an dem Modul besitzen die Studierenden vertiefte theoretische Kenntnisse und Verständnis über Stoffwechselleistungen von Mikroorganismen und Anwendungsmöglichkeiten in biotechnologischen Verfahren.

Das Modul soll weiterhin Fähigkeiten zum Lösen von Problemen entwickeln helfen, sowie das Interesse an Mikrobiologie, mikrobiologischen Problemen und die Bedeutung von Mikroorganismen für Mensch und Umwelt fördern.

Die Studierenden sind in der Lage,

" Zusammenhänge zwischen Stoffwechselwegen und Stoffumsetzungen durch Mikroorganismen zu verstehen.

" An ausgewählten Beispielen die Auswirkungen von Veränderungen/Eingriffen in den Stoffwechsel auf Biosyntheseleistungen zu verstehen.

" An ausgewählten Beispielen die Auswirkungen von Abbauprozessen in Biotechnologie und Umwelt zu verstehen.

" das erworbene Wissen auf vertiefte Fragestellungen anzuwenden.

Lehr- und Lernmethoden:

Die Vermittlung der theoretischen Grundlagen bezüglich der Stoffwechselleistungen von Mikroorganismen erfolgt durch Vorträge und Vorlesung. Darauf aufbauend werden gegebenenfalls im Literaturstudium die Studierenden angehalten Publikationen und sonstige Fachliteratur zu analysieren, einzuschätzen und auch weiteres Vorgehen zu entwickeln.

Medienform:

Präsentationen mittels PowerPoint,
Skript (Downloadmöglichkeit für Vorlesungsmaterial).

Literatur:

Es ist kein Lehrbuch verfügbar, das alle Inhalte dieses Moduls abdeckt. Teilaspekte werden abgedeckt in:

Fuchs G. (Hrsg.) Allgemeine Mikrobiologie. 8. Auflage, 2007. Georg Thieme-Verlag Stuttgart.

Antranikian G. (Hrsg.) Angewandte Mikrobiologie. 2006. Springer-Verlag Berlin Heidelberg.

Modulverantwortliche(r):

Liebl, Wolfgang, Prof. Dr. wliebl@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Angewandte Mikrobiologie - Biosyntheseleistungen (Vorlesung, 2 SWS)

Liebl W, Ehrenreich A

Angewandte Mikrobiologie - Abbauleistungen (Vorlesung, 1 SWS)

Liebl W, Ehrenreich A

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2559: Bodenmikrobiologie 1 | Soil Microbiology 1

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2023

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Prüfungsparcours aus schriftlicher Modulprüfung Prüfung (Dauer 90 Min, 12 Fragen) über die Inhalte der VLs Bodenmikrobiologie (2/3) und Mykorrhiza (1/2), sowie Beurteilung des Seminarvortrags anhand der Kriterien:

A Inhalt: Paper nachvollziehbar vorgestellt (Titel, Inhalt, Vorgehensweise), Bezug zum theoretischen Konzept und kritische Auseinandersetzung,

B Form: Vortragstil und Übersichtlichkeit der Präsentation (A:B=4:1).

Die Endnote setzt sich zusammen aus schriftlicher Prüfung (75%)+ Seminarnote (25%).

Wiederholungsmöglichkeit:

Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundkenntnisse in mikrobieller Ökologie, Mikrobiologie, Umweltbiologie, Ökologie, oder verwandter Disziplinen.

Inhalt:

VL Bodenmikrobiologie:

- Bedeutung des Bodens als Lebensraum für Mikroorganismen: chemisch, physikalische, biologische Charakterisierung
- Hotspots im Boden: Rhizosphäre, Detritosphäre, Drillosphäre
- Vorstellung der Bodenmikroorganismen
- Methoden zur Untersuchung der Vielfalt und Funktionen von Bodenmikroorganismen
- C-Kreislauf: Boden als C-Senke und Quelle
- N-Kreislauf: Nitrifikation, Denitrifikation, N-Fixierung
- weitere Stoffkreisläufe (P, S)

- Methoden zur Untersuchung biologischer Prozesse in Böden
- Einfluss von Klimawandel, Landnutzung, Verschmutzung auf Bodenfunktionen
- Biotische Interaktionen (quorum sensing, volatile signalling)
- Anwendung von Bodenmikroorganismen im Pflanzenschutz

VL Mykorrhiza:

- Vertiefung der Kenntnisse einer ökologisch essentiellen Gruppe von Pflanzen-assoziierten Bodenmikroorganismen am Beispiel der Mykorrhizen
- arbuskuläre Mykorrhiza: Pilz- und Pflanzenpartner, Regulation der Symbiose, Stoffaustausch, ökologische Bedeutung
- Ektomykorrhiza: Pilz- und Pflanzenpartner, Regulation der Symbiose, Stoffaustausch, ökologische Bedeutung
- Ericaceae Mykorrhiza: ericoide, arbutoide, monotrope Mykorrhizen Pilz- und Pflanzenpartner, Art der Interaktionen
- Orchideenmykorrhiza: Pilz- und Pflanzenpartner, Regulation der Symbiose, Stoffaustausch, ökologische Bedeutung
- Endophytische (nicht-Mykorrhiza) Wurzel-Pilz-Interaktionen
- Generelle Mechanismen mutualistischer Symbiosen
- Einfluss von Klimawandel auf Mykorrhizen

Seminar:

- Teil 1 theoretisch-konzeptionelles Papers der mikrobiellen Ökologie (zB. Zusammenhang zwischen Diversität und Funktion mikrobieller Gemeinschaften (Gruppenarbeit))
- Teil 2 Beispiele experimenteller Forschungsarbeiten im Kontext des theoretischen Konzepts (Einzelpräsentationen)

Lernergebnisse:

Erfolgreiche Teilnahme am Modul beinhaltet:

- grundlegende Kenntnisse mikrobieller Diversität, Funktionen und Einflüsse in Bodenhabitaten sind verstanden.
 - komplexe Zusammenhänge zwischen mikrobiellen Aktivitäten und ihrer Bedeutung für die globalen Stoffkreisläufe können wiedergegeben werden.
 - Anpassungsstrategien von Bodenmikroorganismen in natürlichen und bewirtschafteten Lebensräumen sowie unter sich wechselnden Umweltbedingungen können eingeschätzt werden.
 - die Fähigkeit zur kritischen Auseinandersetzung mit Paradigmen der Bodenmikrobiologie.
 - theoretisch-konzeptionelle Inhalte der mikrobiellen Ökologie sind exemplarisch verstanden und können angewandt werden auf Forschungsarbeiten im genannten theoretischen Kontext.
- Erlangt wird die Fähigkeit zur kritischen Auseinandersetzung mit und Beurteilung von Forschungsarbeiten.

Lehr- und Lernmethoden:

Vorlesung + div. interaktive Elemente: Vermittlung des Wissens + kurzfristige Wiederholung und langfristige Verfestigung der Lerninhalte

Seminar: selbständiges Erarbeiten wissenschaftlicher Inhalte + Präsentation

Medienform:

Skript, Tafelarbeit, PowerPoint, ZOOM (oder entsprechendes Online-Format)

Literatur:

Madigan, M.T., J.M. Martinko, P. Dunlap, D. Clark. Brock Biology of Microorganisms, Pearson Education, 12. Edition, 2009

J.C.G. Ottow, Mikrobiologie von Böden Springer, ISBN 978-3-642-00823-8, 49,95€

I. Kottke:, Mykorrhiza – Pilz-WurzelSymbiosen https://de.wikibooks.org/wiki/Mykorrhiza_%E2%80%93_Pilz-Wurzel-Symbiosen

Modulverantwortliche(r):

Pritsch, Karin; Apl. Prof. Dr. rer. nat. habil. karin.pritsch@tum.de Weigl, Fabian; Dr. rer, nat, fabian.weigl@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Mykorrhiza (Vorlesung, 1 SWS)

Pritsch K

Seminar Bodenmikrobiologie (Seminar, 1 SWS)

Pritsch K, Rosenkranz M, Weigl F

Bodenmikrobiologie (Vorlesung, 2 SWS)

Pritsch K, Weigl F

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2764: Diagnostics of High Consequence Pathogens in Deployable Laboratories | Diagnostics of High Consequence Pathogens in Deployable Laboratories

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2018

Modulniveau: Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Einmalig
Credits:* 3	Gesamtstunden: 90	Eigenstudiums- stunden: 50	Präsenzstunden: 40

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

The students will have to demonstrate their gained knowledge about the biology and clinical features of high consequence pathogens including ways of infection transmission and pathomechanisms as well as aspects of practical work in a mobile laboratory on a daily basis in the practical laboratory work. This is best evaluated by monitoring the practical laboratory work. The students will be challenged with different real life scenarios and their actions will be monitored by the course leader and evaluated on a daily base in form of a grade, a debriefing and feedback session. The following aspects will be taken into account:

Ability to safely inactivate potentially contagious samples in a foldable Glovebox

Ability to conduct and interpret diagnostic RT-PCR-Assays

Ability to properly react to field laboratory associated scientific, medical, technical and operational challenges

Ability to set diagnostic laboratory results in a clinical context

Ability to plan for and execute an emergency response for small and medium potentially infectious spills

Furthermore the students will have to demonstrate that they are capable of summarizing scientific literature and communicate them to an auditorium in English language. The presentations will be graded. The grade for the presentation will be weighed 1x, the grade for the practical course 3x.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

A solid background in molecular biology and microbiology. Especially theoretical and practical experience in PCR is desirable.

Inhalt:

The module will comprise three parts:

- (i) A course-accompanying daily two hour lecture held by Dr. Stoecker. Content will be high consequence pathogens, their diagnostics and outbreak response mechanisms.
- (ii) A seminar-part during which the participants will give presentations about selected biological agents.
- (iii) A practical part during which the students will be trained in field diagnostics of highly contagious pathogens.

Based on the experience of several laboratory deployments in the course of the West-Africa Ebola outbreak, a training curriculum was developed which covers realistic scientific, medical, technical and operational challenges that could be encountered in a field situation.

Lernergebnisse:

After completion of this course the students will:

- Have gained knowledge about biology and clinical features of high consequence pathogens including ways of infection transmission and pathomechanisms
- Have acquired practical knowledge on scientific, medical, technical and operational challenges that could be encountered in a field laboratory situation.
- be able to safely inactivate potentially contagious samples in a foldable Glovebox
- be able to select and correctly use appropriate personal protective equipment (PPE)
- have gained knowledge of how to conduct and interpret diagnostic RT-PCR-Assays
- understand how to set diagnostic laboratory results in a clinical context
- gain knowledge of how to process various samples to be expected in a field lab
- be able to plan for and execute an emergency response for small and medium potentially infectious spills

Lehr- und Lernmethoden:

Lecture; Seminar; Practical course

For the seminar the students will prepare PowerPoint presentations in which they give an overview about selected biological agents. They will read English scientific literature and summarize the most important points in the presentation.

Practical course: After a thorough introduction into the concept and equipment of the deployable laboratory of the Bundeswehr Institute of Microbiology, the students will work in a training field laboratory and will have to handle and process mock samples. They will receipt the samples in a safe way, inactivate them in a foldable Glovebox and perform diagnostic immunochromatographic rapid tests with them. The students will extract RNA from the samples and perform diagnostic reverse transcription real time PCR. Finally they will interpret the results and communicate them. Throughout the whole process the will have to comply with biosafety, biosecurity and diagnostic rules.

Medienform:

Presentations using Powerpoint,

Literatur:

Modulverantwortliche(r):

Stöcker, Kilian; Dr. rer. nat.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Diagnostics of High Consequence Pathogens in Deployable Laboratories (Lecture) (Vorlesung, 1 SWS)

Stöcker K

Diagnostics of High Consequence Pathogens in Deployable Laboratories (Excercise) (Übung, 2,5 SWS)

Stöcker K

Diagnostics of High Consequence Pathogens in Deployable Laboratories (Seminar) (Seminar, ,5 SWS)

Stöcker K

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2048: Einführung in die Biologie und Diagnostik pathogener Bakterien | Biology and Diagnostics of Pathogenic Bacteria - an Introduction

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2023/24

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 3	Gesamtstunden: 60	Eigenstudiums- stunden: 30	Präsenzstunden: 30

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Eine Klausur (60 min, benotet) dient der Überprüfung der erlernten theoretischen Kompetenzen. Die Studierenden zeigen in der Klausur, ob sie in der Lage sind, das erlernte Wissen über humanpathogene Bakterien sowie ihre Diagnostik zu strukturieren und die wesentlichen Aspekte darzustellen. Sie sollen die erarbeiteten Informationen beschreiben, interpretieren, sinnvoll kombinieren und auf ähnliche Sachverhalte übertragen können.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Vorlesung und Praktikum Allgemeine Mikrobiologie

Inhalt:

Kurzübersicht:

Teil I: Biologie pathogener Bakterien

Von Menschen und Mikroben. Lektionen von Robert Koch. Einführung: Pathogenität und Virulenz.

Abwehrsysteme des Wirtes. Abwehrsysteme des Pathogens. Adhension an die Wirtszelle.

Intrazelluläre Pathogene. Bakterielle Toxine

Teil II: Diagnostik pathogener Bakterien

Taxonomie. Identifizierung. Diagnostik. Infektionsepidemiologie

Lernergebnisse:

Nach erfolgreicher Absolvierung des Moduls besitzen die Studierenden Grundkenntnisse auf folgenden Gebieten vermittelt: Formenkenntnis und Taxonomie von pathogenen Bakterien,

Interaktion von bakteriellen Krankheitserregern mit humanen Wirten, Diagnostische Verfahren in medizinischen und lebensmittelmikrobiologischen Labors, epidemiologische Anwendungen. Die Studierenden können die Bedeutung von Krankheitserregern im lebensmittelbiotechnologischen und medizinischen Bereich einschätzen.

Lehr- und Lernmethoden:

Lehrtechniken: Vorlesung

Lehrmethode: Vortrag, Fallstudien, interaktiver Diskurs mit Studenten während der Vorlesung.

Lernaktivitäten: Auswendiglernen; Lösen von Übungsaufgaben, Studium von Literatur

Medienform:

Tafelarbeit, PowerPoint Präsentationen, Filme.

Ausgabe von Vorlesungsfolien und Übungsfragensammlung.

Literatur:

Salyers AA, Whitt DD (2011) Bacterial pathogenesis: A molecular approach. ASM Press, Washington, 3. Auflage.

Hof H, Dörries R (2009) Medizinische Mikrobiologie. 4. Auflage.

Modulverantwortliche(r):

Gerner, Romana, Dr. romana.gerner@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Einführung in die Biologie humanpathogener Bakterien (Vorlesung, 2 SWS)

Hall L

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2375: Evolution von Krankheitserregern | Evolution of Pathogens

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2023

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 105	Präsenzstunden: 45

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Studierenden zeigen in einer benoteten Klausur (60 min), dass sie das in der Vorlesung und in den Übungen erworbene Wissen zu grundlegenden mikrobiellen Evolutionsprozessen (z.B. molekulare Quellen der Variabilität bakterieller Genome, Darwin'sche Selektionsprozesse, neutrale Evolution nach Kimura) auf Problemstellungen der Evolution von Krankheitserregern anwenden können. Sie zeigen in der Klausur, dass sie in der Lage sind, in begrenzter Zeit und ohne Hilfsmittel den Erwerb und die nachfolgende Evolution von Pathogenitätsfaktoren (wie beispielsweise Toxine, Pathogenitätsinseln) sowie die molekularen Evolutionsprozesse, welche der de novo Entstehung, Adaptation sowie der Verbreitung von Antibiotikaresistenzen zugrunde liegen, kritisch modellieren und diskutieren zu können.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Kenntnisse in Allgemeiner Mikrobiologie, Molekularer Bakteriengenetik und Biologie pathogener Bakterien.

Inhalt:

Teil 1, Einführung in die Evolutionsbiologie: Methoden der Evolutionsforschung, Entstehung von Variabilität in Individuen, Fixierung von Allelen in Populationen.

Teil 2, Bakterielle Genome und Populationsstrukturen: Bakterielle Genome als Ergebnis fixierter Mutationen, Typisierung bakterieller Populationen, Intraspezifische phylogenetische Populationsanalyse.

Teil 3, Evolution von Antibiotikaresistenzen: Wirkungen von Antibiotika, Ökologie des mikrobiellen Resistoms, Mechanismen der Antibiotikaresistenz, Evolution von Antibiotikaresistenzen.

Teil 4, Ökologie als angewandte Evolutionsbiologie: Ökologische Rahmenbedingungen, Invertebraten und Vertebraten als Wirte, Wirtswechsel, Populationsökologie, Virulenzgentransfer

und Pathogenitätsinseln, Ökologie intrazellulärer Pathogene, Reduktive Evolution bei Pathogenen und Symbionten.

Lernergebnisse:

Nach dem erfolgreichen Abschluss dieses Moduls kennen die Studierenden die grundlegenden Methoden der Evolutionsforschung sowie experimentell belegte Evolutionsprozesse bei Prokaryonten und sind in der Lage ihr Wissen auf molekularbiologische und epidemiologische Daten (z.B. Antibiotikaresistenzevolution, Populationen von Pathogenen) anzuwenden. Darüber hinaus sind die Studierenden in der Lage experimentell nicht reproduzierbare Konzepte aus der vergleichenden Biologie (z.B. Sequenzvarianzen, Existenz von Pathogenitätsinseln, reduzierte Genome) vor dem Hintergrund der in der Vorlesung erlernten, experimentell verifizierten Evolutionsprozesse zu interpretieren und Evolutionshypothesen zu formulieren. Diese Fähigkeit wird durch kritische Lektüre von Fallstudien aus der Literatur und deren Diskussion in der Gruppe eingeübt.

Lehr- und Lernmethoden:

Lehrtechniken: Vorlesung mit begleitender Übung.

Lehrmethode: Vortrag, Fallstudien, interaktiver Diskurs mit Studenten während der Vorlesung.

Lernaktivitäten: Auswendig lernen; Lösen von Übungsaufgaben; Studium von anspruchsvoller Originalliteratur als Hausaufgabe; Präsentation in Kurzform in den Übungen; gemeinsame kritische Analyse der in den Originalarbeiten angewendeten Problemlösungsstrategien in der Gruppe.

Medienform:

Tafelanschrieb, Powerpoint Präsentationen, Vorlesungsfolien

Literatur:

Leider existiert kein Lehrbuch, die Quellen des unterrichteten Stoffs sind daher auf den Vorlesungsfolien zum Selbststudium angegeben. Als Unterstützung wird folgendes allgemeines Lehrbuch zur Evolutionsbiologie empfohlen: Barton et al (2007) Evolution. Cold Spring Haror, New York.

Modulverantwortliche(r):

Neuhaus, Klaus, PD Dr. rer. nat. habil. neuhaus@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Übungen zur Ökologie und Evolution pathogener Bakterien (Übung, 1 SWS)

Neuhaus K [L], Neuhaus K

Ökologie und Evolution von pathogenen Bakterien (Vorlesung, 2 SWS)

Neuhaus K [L], Neuhaus K

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2450: Einführung in die Mykologie | Introduction to Mycology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2022/23

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 90

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Regelmäßige, aktive Teilnahme an den Lehrveranstaltungen wird erwartet. Eine Klausur (60 min, benotet) dient der Überprüfung der in Vorlesung und Übungen erlernten theoretischen Kompetenzen. Die Studierenden zeigen in der Klausur, ob sie in der Lage sind, das erlernte Wissen zu strukturieren und die wesentlichen Aspekte darzustellen. Sie sollen die erarbeiteten Informationen beschreiben, interpretieren, sinnvoll kombinieren und auf ähnliche Sachverhalte übertragen können. Die Klausurnote bildet die Gesamtnote des Moduls.

Wiederholungsmöglichkeit:

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Es werden Grundkenntnisse in Biologie erwartet, sowie die in den Grundvorlesungen der Biologie und Mikrobiologie vermittelten Inhalte. Zum besseren Verständnis sind Grundkenntnisse in anorganischer und organischer Chemie erforderlich.

Inhalt:

Im Rahmen der Vorlesung werden Grundkenntnisse über Pilze und Hefen vermittelt. Inhalte sind u.a.: System der Pilze, Morphologie, Differenzierungsmethode, usw. Im Rahmen der Mykologischen Übungen werden grundlegende Methoden zu praktischen Arbeiten mit pilzlichen Mikroorganismen vermittelt, u.a. Identifikation von Pilzen mit Hilfe mikroskopischer und phänotypischer Methoden; Demonstrationen zu Wachstums- und Stoffwechseleigenschaften von Pilzen; Anreicherung und Isolierung aus Proben mit Hilfe geeigneter Nährmedien; Beherrschung des sterilen Arbeitens und der Mikroskopie; Herstellung von Präparaten.

Lernergebnisse:

Ziele des Moduls sind es, einen Einblick in das System der Pilze und ihre Morphologie, sowie in praktische Methoden zu Ihrer Identifizierung, Differenzierung und weitergehenden Untersuchung zu geben.

Lernziele sind:

- " Die wichtigsten Versuche zu den grundlegenden Themen der Mykologie verstehend nachvollziehen und technisch und manuell beherrschen.
- " Grundlegendes experimentelles Know-how inklusive Sicherheits- und Materialwissen (z.B. Beherrschung steriler Arbeitstechniken und phänotypische Identifizierung von Mikroorganismen) erwerben, das sowohl bei bekannten eingeübten Versuchen wie auch bei unbekanntem aus der Literatur zu erschließenden Versuchen eingesetzt werden kann.
- " Kritisches und kreatives Denken fördern sowie Fähigkeiten zum Lösen von Problemen entwickeln.
- " Interesse an Mikrobiologie, mikrobiologischen Problemen und die Bedeutung von Mikroorganismen für Mensch und Umwelt fördern.

Lehr- und Lernmethoden:

Veranstaltungsform/Lehrtechnik: Vorlesung mit begleitende Demonstrationen und Übungen mit Vorbesprechung zu den einzelnen Versuchen.

Lernaktivität: Üben von technischen und labortechnischen Fertigkeiten; Einüben der Beobachtung von Präparaten; Anfertigung von Protokollen

Medienform:

Präsentationen mittels Powerpoint,
Demonstrationen

Literatur:

Es ist kein Lehrbuch verfügbar, das alle Inhalte dieses Moduls abdeckt.

Modulverantwortliche(r):

Köberle, Martin, Dr. rer. nat. martin.koeberle@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Einführung in die Mykologie (Vorlesung, 1 SWS)

Liebl W [L], Köberle M

Mykologische Übungen (Übung, 5 SWS)

Liebl W [L], Köberle M

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2451: Einführung in die Mykopathologie | Introduction to Mycopathology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2012

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 3	Gesamtstunden: 90	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 30

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Prüfungsdauer (in min.): 60 schriftlich.

Regelmäßige, aktive Teilnahme an den Lehrveranstaltungen wird erwartet. Eine Klausur (60 min, benotet) dient der Überprüfung der in der Vorlesung erlernten theoretischen Kompetenzen. Die Studierenden zeigen in der Klausur, ob sie in der Lage sind, das erlernte Wissen zu strukturieren und die wesentlichen Aspekte darzustellen. Sie sollen die erarbeiteten Informationen beschreiben, interpretieren, sinnvoll kombinieren und auf ähnliche Sachverhalte übertragen können.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Voraussetzung sind Kenntnisse der Grundlagen der Mikrobiologie (Vorlesung Allgemeine Mikrobiologie). Zum besseren Verständnis sind gute Kenntnisse in organischer Chemie und Biochemie vorteilhaft.

Inhalt:

Übersicht über Erkrankungen durch Pilze, Pathogenitätsfaktoren auf molekularer Ebene, Mykotoxine, Allergene bei Pilzen, Antimykotika und ihre Wirkmechanismen, Resistenzmechanismen, Materialschädigung und Lebensmittelverderb durch Schimmelpilze, Chemie der antimyketischen Maßnahmen.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an dem Modul besitzen die Studierenden einen breiten Überblick und zum Teil vertiefte theoretische Kenntnisse über filamentöse Pilze und Hefen und ihre Rolle als pathogene Mikroorganismen, Interaktionen zwischen Pathogen und Wirt, sowie die Rolle von Pilzen bei Material- und Lebensmittel-schädigenden Vorgängen. Sie sollen

" in der Lage sein, wichtige pilzliche Krankheitserreger einschließlich der durch sie verursachten Krankheitsbilder zu benennen.

" beispielhaft molekulare Mechanismen von Pathogenitätsfaktoren, Antibiotikawirkung und -resistenz zu benennen und erläutern können.

" ein Verständnis über die Möglichkeiten zur Behandlung von Infektionen durch Pilze entwickeln.

" lernen, das erworbene Wissen auf vertiefte Fragestellungen anwenden.

Das Modul soll weiterhin Fähigkeiten zum Lösen von Problemen entwickeln helfen, sowie das Interesse an Mikrobiologie fördern.

Lehr- und Lernmethoden:

Veranstaltungsform/Lehrtechnik: Vorlesung Lehrmethode: Vortrag, Demonstrationen

Lernaktivitäten: Studium von Vorlesungsskript und -mitschrift, ggf. Literaturstudium.

Medienform:

Präsentationen mittels Powerpoint, praktische Demonstrationen

Literatur:

Es ist kein Lehrbuch verfügbar, das alle Inhalte dieses Moduls abdeckt.

Modulverantwortliche(r):

Wolfgang Liebl (wliebl@wzw.tum.de) Köberle, Martin, Dr. rer. nat. martin.koeberle@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Einführung in die Mykopathologie (Vorlesung, 2 SWS)

Liebl W [L], Köberle M

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ1817: Forschungspraktikum Molekulare Pilzgenetik | Research Project Molecular Fungal Genetics

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2022/23

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 150	Präsenzstunden: 150

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Regelmäßige, aktive Teilnahme am Praktikum wird erwartet. Im Rahmen der Veranstaltung erfolgt eine Beurteilung der Laborleistungen, also der Vorbereitung und praktischen Durchführung der Experimente, ggf. notwendige Berechnungen, ihre Dokumentation und Auswertung in Form eines Laborprotokolls, sowie die Deutung der Ergebnisse hinsichtlich der zu erarbeitenden Erkenntnisse. Die Studierenden zeigen in dem Protokoll, ob sie in der Lage sind, die von ihnen durchgeführten Arbeiten zu strukturieren und die wesentlichen Aspekte darzustellen. Sie sollen die Ergebnisse beschreiben, interpretieren und in einen sinnvollen Zusammenhang zu dem im Praktikum vermittelten Kenntnisstand stellen können. Die Laborleistung wird durch eine Abschlusspräsentation (30 Minuten) ergänzt, um die kommunikative Kompetenz bei der Darstellung von wissenschaftlichen Themen vor einer Zuhörerschaft zu überprüfen.

Wiederholungsmöglichkeit:

Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Voraussetzung sind gute Grundkenntnisse in Mikrobiologie und Biochemie, grundlegende mikrobiologische und biochemische Arbeitstechniken, sowie Teilnahme am Modul "Molekulare Biologie Biotechnologisch Relevanter Pilze" oder vergleichbare Vorkenntnisse.

Inhalt:

Im Rahmen des Forschungspraktikums (6-wöchiges Laborpraktikum, Vollzeit) arbeiten die Teilnehmer unter Anleitung an aktuellen Forschungsprojekten der Professur. Inhaltliche Schwerpunkte sind Molekularbiologie, Genregulation und Physiologie filamentöser Pilze. Es werden spezielle Methoden des praktischen Arbeitens mit Modellorganismen, der molekularbiologischen Charakterisierung und Modifizierung, der wachstumsphysiologischen und/

oder enzymatischen Charakterisierung vermittelt. Durch Eigenstudium von fachwissenschaftlicher Literatur werden vertiefte Kenntnisse zur jeweils bearbeiteten Thematik erworben.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an den Modulveranstaltungen sind die Studierenden in der Lage

- die angewandten mikrobiologischen, genetischen und/oder biochemischen Spezialmethoden inklusive Sicherheits- und Materialwissen verstehend nachzuvollziehen und handlungsmäßig zu beherrschen,
- Experimente selbständig zu planen und durchzuführen,
- Laborprotokolle aussagekräftig und nachvollziehbar zu führen.

Lehr- und Lernmethoden:

Das forschungsnahe Praktikum ermöglicht unter Anleitung ein relativ eigenständiges mikrobiologisches/molekularbiologisches Arbeiten und dient der Vorbereitung der Studierenden auf künftige experimentelle mikrobiologische Abschlussarbeiten (Masterarbeit, Doktorarbeit). Durch die Mitarbeit an einem Forschungsprojekt gewinnen die Studierenden Erfahrung unter Bedingungen des Laboralltags und erwerben ein breites experimentelles Know-how. Das Modul fördert das Interesse an Pilzen, deren Anwendung in Forschung und Entwicklung sowie deren Bedeutung für Mensch und Umwelt.

Veranstaltungsform/Lehrtechnik: Laborpraktikum, Individuelle Anleitung im experimentellen Arbeiten durch erfahrene Labormitglieder; Kritische Besprechung von Experimentalergebnissen mit den Betreuern und Arbeitsgruppenleitern.

Lernaktivitäten: Literaturstudium, experimentelles Arbeiten; Anfertigen eines aussagekräftigen, nachvollziehbaren Laborprotokolls; Vorbereitung von Kurzpräsentationen von Ergebnissen.

Medienform:

Literatur:

aktuelle Literatur zu den spezifischen Themen; überwiegend von Studierenden zu recherchieren

Modulverantwortliche(r):

Benz, Johan Philipp, Prof. Dr. rer. nat. benz@hfm.tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Forschungspraktikum Molekulare Pilzgenetik (Forschungspraktikum, 10 SWS)

Benz J, Karl T, Tamayo Martinez E

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2082: Forschungspraktikum Lebensmittelbiotechnologie | Practical Course in Food Biotechnology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2023

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 240

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Das Projekt an sich und der Ergebnisbericht stellen die Prüfungsleistung dar.

Entlang laufender Forschungsprojekte zum Bereich Lebensmittelbiotechnologie wird in Abstimmung mit dem Betreuer eine Aufgabenstellung erarbeitet und bearbeitet. Zentral ist hierbei eine ca. 4 wöchige (zusammenhängend oder je nach Themenstellung max. auf 3 Monate verteilt) praktische Tätigkeit im Forschungslabor unter Anleitung eines Wissenschaftlers durchgeführt werden. Aus den Arbeiten wird selbstständig ein Protokoll erstellt, das eine Einführung in die Themenstellung, die Darstellung der verwendeten Methoden, und einen getrennten Ergebnis und Diskussionsteil enthält. Die Bewertung erfolgt nicht allein entlang des Forschungserfolgs, sondern insbesondere entlang der Selbständigkeit bei der Versuchsdurchführung und Protokollerarbeitung, der Tiefe des Verständnisses der Forschungsarbeit, der Verlässlichkeit der erzielten Ergebnisse und Sauberkeit der Versuchsdurchführung, sowie dem persönlichen Einsatz. Basis hierfür sind die Kommunikation mit dem Betreuer, die praktische Arbeit im Labor und das erstellte schriftliche Protokoll.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester / Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Bestandene Prüfung im Modul Einführung in die Mikrobiologie (zwingend), mindestens eines der Module Lebensmittelmikrobiologie, Entwicklung von Starterkulturen, Lebensmittelbiotechnologie, Biotechnologie der Naturstoffe (empfohlen).

Inhalt:

Der Inhalt der Projektarbeit orientiert sich an der laufenden Forschung. Grundsätzliche Themenbereiche sind in den Vorlesungen "Entwicklung von Starterkulturen (Vogel)", "Lebensmittelbiotechnologie (Ehrmann)" sowie "Metabolic Engineering und Naturstoffproduktion"

und "Biomolekulare Lebensmitteltechnologie" (Schwab) beschrieben. Themenbereiche der laufenden Forschung finden sich unter www.foodscience.ws oder www.wzw.tum.de/tmw/ bzw. www.wzw.tum.de/bina/. Es wird jeweils ein eigenes spezifisches Thema ausgearbeitet, das unter Betreuung eines Wissenschaftlers/einer Wissenschaftlerin bearbeitet wird.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme dieser Modulveranstaltung sind die Studierenden in der Lage sich selbständig ein abgegrenztes Forschungsgebiet zu erarbeiten und dies in einem Bericht zusammenzufassen.

Lehr- und Lernmethoden:

Eigenständiges Projekt

Medienform:

Für diese Veranstaltung steht eine elektronische Berichtsvorlage zur Verfügung.

Literatur:

Wissenschaftliche Publikationen, je nach Themenstellung.

Modulverantwortliche(r):

Ehrmann, Matthias, Apl. Prof. Dr. matthias.ehrmann@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Forschungspraktikum Lebensmittelbiotechnologie (Forschungspraktikum, 20 SWS)

Ehrmann M

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2258: Forschungspraktikum Mikrobielle Physiologie und Genregulation | Research Practical in Microbial Physiology and Gene Regulation

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2012

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 310	Eigenstudiums- stunden: 160	Präsenzstunden: 150

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Gute Grundlagenkenntnisse in Mikrobiologie und Biochemie; grundlegende mikrobiologische und biochemische Arbeitstechniken.

Inhalt:

Im Rahmen des Forschungspraktikums arbeiten die Teilnehmer unter Anleitung an aktuellen Forschungsprojekten der Arbeitsgruppen des Lehrstuhls für Mikrobiologie. Es werden spezielle Methoden des praktischen Arbeitens mit Mikroorganismen, der molekularbiologischen Charakterisierung und Modifizierung und/oder der Proteinreinigung und -charakterisierung vermittelt. Inhaltliche Schwerpunkte sind Molekularbiologie, Genregulation und Mikrobielle Physiologie. Durch Eigenstudium von fachwissenschaftlicher Literatur werden vertiefte Kenntnisse zur jeweils bearbeiteten Thematik erworben.

Lernergebnisse:

Nach der Absolvierung dieses Moduls sollen folgende Lernziele erreicht worden sein:

" Durch die Mitarbeit an einem Forschungsprojekt Erfahrung unter Bedingungen des Laboralltags gewinnen.

- " Ein breites experimentelles Know-how erwerben. Die angewandten mikrobiologischen, genetischen und/oder biochemischen Spezialmethoden sollen inklusive Sicherheits- und Materialwissen verstehend nachvollzogen und handlungsmäßig beherrscht werden.
- " Ein hohes Maß an Selbständigkeit im Planen und Durchführen von Experimenten erreichen.
- " Die Fähigkeit zur Führung von Aussagekräftigen, nachvollziehbaren Laborprotokollen üben.
- " Kritisches und kreatives Denken fördern sowie Fähigkeiten zum Lösen von Problemen entwickeln.

Lehr- und Lernmethoden:

Labor

- " Individuelle Anleitung im experimentellen Arbeiten durch erfahrene Labormitglieder.
- " Kritische Besprechung von Experimentalergebnissen mit den Betreuern und Arbeitsgruppenleitern.
- " Anfertigen und Bewertung eines aussagekräftigen, nachvollziehbaren Laborprotokolls.
- " Präsentation der Resultate in einem Kurzvortrag.

Medienform:

Literatur:

stark abhängig von der Aufgabenstellung, wird individuell empfohlen.

Modulverantwortliche(r):

Wolfgang Liebl (wliebl@mytum.de)

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2376: Forschungspraktikum Pathogene Bakterien | Research Project on Pathogenic Bacteria

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2023

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Unregelmäßig
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden:	Präsenzstunden: 300

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die geforderte Prüfungsleistung entspricht einer Laborleistung.

Diese beinhaltet zunächst Versuche und Messungen von und mit pathogenen Bakterien. Dabei gilt es Sorgfalt, Schnelligkeit (ohne Hast), Eigeninitiative, und Genauigkeit zu zeigen. Während des Praktikums ist ein Protokoll („Laborjournal“) zu führen, dessen Umfang sich ganz nach den aktuellen Erfordernissen der Niederschrift richtet. Dieser praktische Teil wird mit 50% gewichtet.

Am Ende soll eine schriftliche Darlegung vorgelegt werden. Darin enthalten sind die o.g. Vorgänge und die jeweiligen theoretischen Grundlagen inkl. Literaturstudium, die praktische Durchführung, mit ggf. notwendige Berechnungen, ihre Dokumentation und Auswertung sowie die Deutung ihrer Ergebnisse hinsichtlich der zu erarbeitenden Erkenntnisse. Folgen sie dabei dem klassischen Muster aus „Überschrift – Zusammenfassung – Einleitung – Material & Methoden – Ergebnisse – Diskussion – Referenzen“. Die Dokumentation sollte insgesamt nicht mehr als 30 Seiten umfassen. Dieser Teil wird mit 40% gewichtet.

Eine kurze Präsentation von 10 min ergänzt die bisherigen Teile, um die kommunikative Kompetenz bei der Darstellung von wissenschaftlichen Themen vor einer Zuhörerschaft zu überprüfen. Hier stellen die Studierenden ca. 10 Folien in z.B. PowerPoint zusammen - ggf. mit folgender Aufteilung: Titel 1, Einleitung 2, Methoden 2, Ergebnis 3, Diskussion 1, Sonstiges 1. Die Gewichtung hier ist 10%.

Zusammenfassend, die Studierenden weisen nach, dass sie gelernt haben, Versuche mit pathogenen Bakterien zu planen, verantwortlich durchzuführen und adäquat gemäß guter wissenschaftlicher Praxis zu dokumentieren. Die Studierenden zeigen darüber hinaus, dass sie ihre Versuchsergebnisse diskutieren und fachlichen Kontext mit Referenz auf die wissenschaftliche Literatur einordnen können.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Voraussetzung ist abgeschlossener B.Sc. in Molekulare Biotechnologie, Nutrition and Biomedicine, Biologie, oder Biochemie. Interesse an molekularer Biologie, Freude an Laborarbeiten, feinmotorische Begabung zur Bewältigung der experimentellen Anforderungen im modernen Forschungslabor.

Inhalt:

Mitarbeit an einzelnen Aspekten jeweils aktueller mikrobiologischer Forschungsprojekten über molekulare Genetik und Ökologie von Krankheitserregern in der Core Facility Microbiome am ZIEL – Institute for Food & Health. Beispiele wären: Translatomik und Transkriptomik von *Pseudomonas aeruginosa* mit Schwerpunkt auf überlappend codierten Genen, experimenteller translationaler Arrest von überlappenden open reading frames; phänotypische Analyse von neuartigen, putativ proteincodierenden Nukleotidsequenzen aus pathogenen *Escherichia coli*. Andere pathogene Bakterien, vor allem Darmpathogen sind ebenfalls von Interesse. Hier wären auch Arten zu nennen, die je nach Umfeld pathogen und sogar probiotisch sein können (Beispiel *Enterococcus faecalis*).

Je nach konkretem Thema, umfassen die Arbeiten in der Regel klassische Molekularbiologie (PCR, Gelelektrophorese, Kulturen, Agarplatten, Mutagenesen, Deletionsmutanten, Plasmidbibliotheken, Restriktionsenzyme, reverse Transkriptasen, Gibson Assembly, usw.) und moderne Sequenzierungstechnologien mittels Illumina Maschinen.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an diesem Modul verfügen die Studierenden über das grundlegende Verständnis hinsichtlich der Anwendung sicherheitstechnisch relevanter mikrobiologischer Methoden beim Umgang mit bakteriellen Krankheitserregern, je nach konkretem Thema, im Pathogenlabor der Stufe R1 oder R2 sowie im Gentechniklabor der Sicherheitsstufe S1, S2 oder S3**.

Außerdem erlernen die Studierenden den Umgang mit fortgeschrittenen molekulargenetischen Methoden zur gentechnischen Modifikation von pathogenen Bakterien. Dazu gehören beispielsweise Klonierungsmethoden und gerichtete Mutagenesen. Schließlich wird der Umgang mit real-time quantitative PCR und / oder digital-droplet PCR und Sequenzierungstechniken erlernt (z.B. Transkriptomik und Translatomik), sowie die damit verbundenen bioinformatischen Auswertungsmethoden angewendet. Weiterhin wird vermittelt, wie gemachte Ergebnisse im Licht vorhandener Erkenntnisse („Publikationen“) eingeordnet werden (Falsifizierung, Verifizierung).

Lehr- und Lernmethoden:

- 1) Praktische Arbeit im Labor: Hier lernen die Studierenden im Labor zunächst unter Anleitung und dann ggf. selbstständig zu arbeiten.
- 2) Anleitungsgespräche: Die Studierenden werden in die Versuche und ihre möglichen Gefahren eingeführt. Zudem erhalten sie Erklärungen zu den Vorgängen.

- 3) Demonstrationen: hier zeigen wir, wie z.B. bestimmte Handgriffe an Material und Maschinen auszuführen sind.
- 4) Experimente: Diese planen die Studierenden mit ihrem Anleiter und führen sie im Labor durch.
- 5) Literaturarbeit: hier gewinnen die Studierenden einen Überblick über ihr Thema und ihre Versuche und machen sich publizierte Protokolle zu Nutze.
- 6) Datenanalyse / Ergebnisbesprechung: die gewonnenen Daten müssen eingeordnet werden – hier auch im Sinne ob der Versuch prinzipiell funktioniert hat, ob Verbesserungen vorzunehmen sind, welche Folgeversuche ergeben sind usw.
- 7) Ergebnispräsentation: zunächst als Laborjournal, dann in einer schriftlichen Ausarbeitung und einem Vortrag, damit Ergebnisse anderen Fachwissenschaftlern vorgestellt werden können und sie der wissenschaftlichen Kritik (Stichwort „peer review“) ausgesetzt werden können. Andere Wissenschaftler müssen in der Lage sein, ihre Versuche und Hypothesen falsifizieren oder verifizieren zu können.

Medienform:

Während des Praktikums wird ein Laborjournal geführt. Um Teilnahme an wöchentlichen, wissenschaftlichen Besprechungen der übrigen Mitarbeiter wird gebeten. Notwendige Literatur für Referenzen und zum Selbststudium kann in der Regel online beschafft werden. Am Ende des Praktikums ist ein Vortrag von 10 min zu halten, welcher die Verwendung von Präsentationshilfen beinhaltet.

Literatur:

Das Forschungspraktikum wird jeweils in aktuelle Forschungsarbeiten an der Core Facility Microbiome des ZIEL Institute for Food & Health eingebettet. Voraussetzung ist die Kenntnis der letzten publizierten Fachartikel von dieser Arbeitsgruppe, passend zum gewählten Thema. Weitere aktuelle Literatur wird bereitgestellt.

Modulverantwortliche(r):

Neuhaus, Klaus, PD Dr. rer. nat. habil. neuhaus@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Forschungspraktikum pathogene Bakterien (Forschungspraktikum, 10 SWS)

Neuhaus K

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2377: Forschungspraktikum Molekulare Lebensmittelhygiene | Research Project on Food Hygiene

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2012

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 0	Präsenzstunden: 300

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Laborleistung: Die regelmäßige Anwesenheit im Forschungslabor ist unabdingbar. Die Anwesenheitszeiten ergeben sich aus der vom Studierenden durchzuführenden und mit dem Betreuer abzusprechenden Versuchsplanung. Die Studierenden zeigen durch Versuchsplanung, experimentelle Versuchsdurchführung sowie Auswertung, dass sie fortgeschrittene experimentelle Methoden der molekularen Lebensmittelhygiene und den Umgang mit lebensmittelpathogenen Bakterien erlernt haben. Als benotete schriftliche Prüfungsleistung wird ein Praktikumsprotokoll in Form einer wissenschaftlichen Publikation erstellt, welche auch relevante Originalliteratur berücksichtigt. Die experimentellen Ergebnisse des Forschungspraktikums werden in einem unbenoteten Kurzvortrag präsentiert.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Modul: Mikroorganismen als Krankheitserreger

Inhalt:

Das Thema des Forschungspraktikums wird individuell in Absprache mit den Studierenden festgelegt und bewegt sich im Rahmen eines am Lehrstuhl aktuell bearbeiteten Forschungsprojektes über zur molekularen Lebensmittelhygiene. Folgende Techniken können, je nach Thematik, vermittelt werden: Sicheres Arbeiten mit pathogenen Bakterien (S2- S3** level); Verfahren zur Mutagenese; Transkriptionsanalysen (qRT-PCR; microarrays, deep sequencing von Transcriptomen); Expression von Regulationsproteinen und Toxinen; Gel mobility shifts; Toxinnachweise und Monitoring der Virulenzgenexpression in vivo (IVIS System).

Lernergebnisse:

Die von den Studierenden erworbenen Kompetenzen beziehen sich (i) auf experimentelle mikrobiologische und molekularbiologische Techniken, (ii) auf die korrekte Führung eines Laborjournals, (iii) auf die kritische Interpretation eigener Ergebnisse unter Einbeziehung der bekannten Literaturdaten sowie (iv) auf die Darstellung der Forschungsergebnisse in Form einer wissenschaftlichen Veröffentlichung. Ein wesentliches Lernergebnis ist die Einübung mikrobiologischen Arbeitens unter den Sicherheitsanforderungen eines Pathogenlabors.

Lehr- und Lernmethoden:

Lehrtechnik: Praktikum.

Lehrmethode: Individuelle Lehrgespräche, Experimente.

Lernaktivitäten: Versuchsplanung, Üben von labortechnischen Fertigkeiten, Laborprotokollführung, Studium von Literatur, Zusammenfassung und Diskussion von Ergebnissen in einem Forschungsprotokoll, Vorbereiten und Durchführen einer Präsentation.

Medienform:

keine

Literatur:

individuell je nach Forschungsthema

Modulverantwortliche(r):

Siegfried Scherer siegfried.scherer@mytum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2378: Forschungspraktikum Molekulare mikrobielle Diversität und Taxonomie | Research Project on Molecular Microbial Biodiversity and Taxonomy

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2012/13

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 20	Präsenzstunden: 280

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Studienleistung: Die regelmäßige Anwesenheit im Forschungslabor ist unabdingbar. Die Anwesenheitszeiten ergeben sich aus der vom Studierenden durchzuführenden und mit dem Betreuer abzusprechenden Versuchsplanung. Die Studierenden zeigen durch Versuchsplanung, experimentelle Versuchsdurchführung sowie Auswertung, dass sie fortgeschrittene experimentelle Methoden zur mikrobiellen Biodiversität und Taxonomie erlernt haben. Als benotete schriftliche Prüfungsleistung wird ein Praktikumsprotokoll in Form einer wissenschaftlichen Publikation erstellt, welche auch relevante Originalliteratur berücksichtigt. Die experimentellen Ergebnisse des Forschungspraktikums werden in einem unbenoteten Kurzvortrag präsentiert.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Praktische und theoretische Kenntnisse in allgemeiner Mikrobiologie und molekularer Genetik

Inhalt:

Das Thema des Forschungspraktikums wird individuell in Absprache mit den Studierenden festgelegt und bewegt sich im Rahmen eines am Lehrstuhl aktuell bearbeiteten Forschungsprojektes über mikrobielle Biodiversität und Taxonomie. Folgende Techniken können, je nach Thematik, vermittelt werden: Sicheres Arbeiten mit pathogenen Bakterien; Genomsequenzanalyse von Bakterien (Illumina Technologie), Kulturabhängige Biodiversitätsanalysen auf der Basis von Fouriertransform Infrarot Spektroskopie; Kulturunabhängige Biodiversitätsanalysen auf 16S rDNA Basis; Beschreibung von neuen Bakterienspezies und Genera.

Lernergebnisse:

Zu erwerbende Kompetenzen beziehen sich (i) auf experimentelle mikrobiologische und molekularbiologische Techniken, (ii) auf die korrekte Führung eines Laborjournals, (iii) auf die kritische Interpretation eigener Ergebnisse unter Einbeziehung der bekannten Literaturdaten sowie (iv) auf die Darstellung der Forschungsergebnisse in Form einer wissenschaftlichen Veröffentlichung. Ein wesentliches Lernergebnis ist die Einübung mikrobiologischen Arbeitens unter den Sicherheitsanforderungen eines Pathogenlabors.

Lehr- und Lernmethoden:

Lehrtechnik: Praktikum.

Lehrmethode: Individuelle Lehrgespräche, Experimente.

Lernaktivitäten: Versuchsplanung, Üben von labortechnischen Fertigkeiten, Arbeiten unter Zeit- und Verantwortungsdruck, Laborprotokollführung, Studium von Literatur, Zusammenfassung und Diskussion von Ergebnissen in einem Forschungsprotokoll, Vorbereiten und Durchführen einer Präsentation.

Medienform:

keine

Literatur:

Individuell je nach Forschungsthema

Modulverantwortliche(r):

Siegfried Scherer Siegfried.Scherer@wzw.tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2399: Forschungspraktikum Ernährung und Immunologie | Practical Course: Nutrition and Immunology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2023

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 240

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Prüfungsleistung erfolgt anhand der Laborleistung.

Die Experimente, ihre Auswertung und Interpretation werden durch die Studierenden in schriftlicher Form (Protokoll) dokumentiert und diskutiert. Dieses Protokoll wird nach dem Grundaufbau eines wissenschaftlichen Fachartikels erstellt und benotet. Die Studierenden zeigen dabei, dass sie in der Lage sind, die theoretischen und praktischen Kenntnisse in diesem Bereich auf die gewonnenen Ergebnisse anzuwenden und die Daten in wissenschaftlich fundierter Art und Weise zusammenzufassen, verständlich darzustellen und zu interpretieren.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

keine

Inhalt:

In einem 6-wöchigen geblockten Laborpraktikum werden im Rahmen laufender Forschungsarbeiten aktuelle Fragestellungen zu chronisch entzündlichen Darmerkrankungen, Tumorgenese, Ernährung und intestinaler Mikrobiota bzw. zu zellulären Stressmechanismen untersucht.

Lernergebnisse:

Nach erfolgreichem Abschluss des Moduls besitzen die Studierenden theoretische Kompetenzen im Bereich Immunologie und Entzündungsprozesse sowie praktische Kompetenzen bei molekularbiologischen, zellphysiologischen, tierexperimentellen und/oder mikrobiologischen Techniken. Sie sind in der Lage eine wissenschaftliche Fragestellung anhand eines eigenen angeleiteten Projektes zu bearbeiten.

Lehr- und Lernmethoden:

Bearbeitung einer wissenschaftlichen Fragestellung anhand eines eigenen Projektes. Dabei sollen problemorientierte Lösungsansätze gefunden werden. Die Studierenden planen in Zusammenarbeit mit ihrem Betreuer die Versuche und führen diese selbstständig durch. Sie betreiben eigenständig Literaturrecherche und machen eine wissenschaftliche Auswertung der Ergebnisse; Praktikum, Vorbereitung, Durchführung, Interpretation und Diskussion von Versuchen.

Medienform:

Literatur:

geeignete Paper passend zum Thema des Forschungspraktikums

Modulverantwortliche(r):

Haller, Dirk, Prof. Dr. rer. nat. dirk.haller@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

External: Forschungspraktikum Ernährung und Immunologie (Forschungspraktikum, 1 SWS)

Haller D [L], Aguanno D, Coleman O, Haller D, Metwaly A, Ocvirk S, Omer H, Rath E, Schmöller I

Forschungspraktikum Ernährung und Immunologie (Forschungspraktikum, 16 SWS)

Haller D [L], Haller D, Aguanno D, Coleman O, Krammel T, Metwaly A, Ocvirk S, Omer H, Rath E, Schmöller I, Schwamberger S

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2412: Forschungspraktikum Immunologie | Immunology Research Internship

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2012

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 150	Präsenzstunden: 150

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Das praktische Arbeiten der Studierenden wird benotet. Dabei wird die Anwendung der Techniken, die labortechnische Arbeitsweise und dazu auch das Führen eines Laborjournals bewertet. Das im Praktikum erlernte Verständnis von experimentellen Fragestellungen und Methoden aus der immunologischen Grundlagenforschung sowie die Fähigkeit zur Aufarbeitung wissenschaftlicher Daten wird durch das Erstellen eines Protokolls durch die Studierenden (benotet) überprüft. Die Gesamtnote der Laborleistung setzt sich zu gleichen Teilen aus den beiden Einzelnoten (Note praktisches Arbeiten + Note Praktikumsprotokoll) zusammen.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester / Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Erfolgreicher Abschluss des Moduls "Immunologie 1"

Inhalt:

Es handelt sich bei diesem Forschungspraktikum um die Arbeit an einem aktuellen Projekt in einer der Forschungsgruppen des Instituts. Die Projekte am Institut repräsentieren immunologische Grundlagenforschung an Mensch und Maus mit dem Ziel eines größeren Verständnisses von Immunantworten gegen Pathogene oder fehlgeleiteten Immunantworten im Fall von Allergie und Autoimmunität. Mit Hilfe des im Modul 'Immunologie 1' erlangten Grundwissens der Immunologie sollen in diesem Umfeld spezifische wissenschaftliche Probleme analysiert und bewertet werden, um eigene Lösungsansätze zu entwickeln. Während der Zeit des Praktikums sind die Studenten in die allgemeinen Seminare des Instituts und der entsprechenden Arbeitsgruppe eingebunden.

Lernergebnisse:

Nach der Absolvierung dieses Moduls sind die Studierenden in der Lage, experimentelle Ansätze zur Untersuchung selektiver immunologischer Fragestellungen selbstständig zu erarbeiten und durchzuführen. Sie können basierend auf dem im Modul 'Immunologie 1' erlangten Grundwissen der Immunologie spezifische wissenschaftliche Probleme verstehen und analysieren, experimentelle Ansätze planen und die Experimente eigenständig durchführen.

Lehr- und Lernmethoden:

Das Modul besteht aus einem Forschungspraktikum in einer der Arbeitsgruppen des Institutes. Die Studierenden bearbeiten ein kleineres Forschungsprojekt. Die für das Projekt anzuwendenden immunologischen und anderen Arbeitsmethoden werden durch zuständige Betreuer vermittelt. Zum vollen Verständnis des wissenschaftlichen Hintergrundes werden die Studierenden zum Studium von wissenschaftlichen Originalarbeiten angeregt.

Medienform:

Literatur:

wissenschaftliche Originalarbeiten

Modulverantwortliche(r):

Dirk Busch dirk.busch@mikro.bio.med.tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Forschungspraktikum Immunologie (Praktikum, 10 SWS)

Buchholz V, Busch D, Gerhard M, Mejias Luque R, Prazeres da Costa C, Schumann K

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2540: Forschungspraktikum Mikrobielle Physiologie und Genregulation | Research Project Microbial Physiology and Gene Regulation

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2012

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 150	Präsenzstunden: 150

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Anwesenheitszeiten ergeben sich aus der vom Studierenden durchzuführenden und mit dem Betreuer abzusprechenden Versuchsplanung. Die Studierenden zeigen durch Versuchsplanung, experimentelle Versuchsdurchführung, Ergebnisprotokollierung und -auswertung, dass sie fortgeschrittene experimentelle Methoden der bearbeiteten Forschungsthematik erlernt haben. Am Ende des Forschungspraktikums werden die experimentellen Ergebnisse in einem unbenoteten Kurzvortrag präsentiert. Als benotete schriftliche Prüfungsleistung wird ein Praktikumsprotokoll erstellt. Das Praktikumsprotokoll soll in der Form wie eine wissenschaftlichen Publikation aufgebaut sein, die Versuchsplanung und –durchführung beschreiben, die wesentlichen erhaltenen Ergebnisse unterfüttert durch aussagekräftige Abbildungen/Tabellen übersichtlich darstellen und diese unter Bezugnahme auf relevante Originalliteratur nachvollziehbar interpretieren.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Voraussetzung sind gute Grundkenntnisse in Mikrobiologie und Biochemie, grundlegende mikrobiologische und biochemische Arbeitstechniken, sowie Teilnahme am Modul Organismische und Molekulare Mikrobiologie oder vergleichbare Vorkenntnisse.

Inhalt:

Im Rahmen des Forschungspraktikums arbeiten die Teilnehmer unter Anleitung an aktuellen Forschungsprojekten der Arbeitsgruppen des Lehrstuhls für Mikrobiologie. Inhaltliche Schwerpunkte sind Molekularbiologie, Genregulation und Mikrobielle Physiologie. Es werden spezielle Methoden des praktischen Arbeitens mit Mikroorganismen, der molekularbiologischen

Charakterisierung und Modifizierung, der wachstumsphysiologischen und/oder enzymatischen Charakterisierung vermittelt. Durch Eigenstudium von fachwissenschaftlicher Literatur werden vertiefte Kenntnisse zur jeweils bearbeiteten Thematik erworben.

Lernergebnisse:

Durch das forschungsnahe Praktikum unter Anleitung haben die Studierenden folgende Fähigkeiten erworben:

- relativ eigenständiges mikrobiologisches/molekularbiologisches Arbeiten.
- Erfahrung unter Bedingungen des Laboralltags
- Ein breites experimentelles Know-how von angewandten mikrobiologischen, genetischen und/oder biochemischen Spezialmethoden inklusive Sicherheits- und Materialwissen verstehend nachvollzogen und handlungsmäßig beherrschen.
- Ein hohes Maß an Selbständigkeit im Planen und Durchführen von Experimenten.
- Fähigkeit zur Führung von aussagekräftigen, nachvollziehbaren Laborprotokollen.
- Kritisches und kreatives Denken vertieft sowie Fähigkeiten zum Lösen von Problemen erweitert.
- Kompetenz zur sorgfältigen Durchführung und Protokollierung von Laborexperimenten, kritischen Hinterfragung von Versuchsdaten und übersichtlichen schriftlichen Darstellung von Experimentalergebnissen.

Lehr- und Lernmethoden:

Veranstaltungsform/Lehrtechnik: Laborpraktikum, Individuelle Anleitung im experimentellen Arbeiten durch erfahrene Labormitglieder; Kritische Besprechung von Experimentalergebnissen mit den Betreuern und Arbeitsgruppenleitern..

Lernaktivitäten: Literaturstudium, experimentelles Arbeiten; Anfertigen eines aussagekräftigen, nachvollziehbaren Laborprotokolls; Vorbereitung von Kurzpräsentationen von Ergebnissen.

Medienform:

Literatur:

Wissenschaftliche Fachliteratur nach Bedarf.

Modulverantwortliche(r):

Wolfgang Liebl (wliebl@wzw.tum.de)

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Forschungspraktikum Mikrobielle Physiologie und Genregulation (Forschungspraktikum, 10 SWS)
Liebl W, Ehrenreich A, Edelmann H

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2542: Forschungspraktikum Mikrobielle Diversität und Molekularphylogenie | Research Project Microbial Diversity and Molecular Phylogeny

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2012

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 150	Präsenzstunden: 150

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Anwesenheitszeiten ergeben sich aus der vom Studierenden durchzuführenden und mit dem Betreuer abzusprechenden Versuchsplanung. Die Studierenden zeigen durch Versuchsplanung, experimentelle Versuchsdurchführung, Ergebnisprotokollierung und -auswertung, dass sie fortgeschrittene experimentelle Methoden der bearbeiteten Forschungsthematik erlernt haben. Am Ende des Forschungspraktikums werden die experimentellen Ergebnisse in einem unbenoteten Kurzvortrag präsentiert. Als benotete schriftliche Prüfungsleistung wird ein Praktikumsprotokoll erstellt. Das Praktikumsprotokoll soll in der Form wie eine wissenschaftlichen Publikation aufgebaut sein, die Versuchsplanung und –durchführung beschreiben, die wesentlichen erhaltenen Ergebnisse unterfüttert durch aussagekräftige Abbildungen/Tabellen übersichtlich darstellen und diese unter Bezugnahme auf relevante Originalliteratur nachvollziehbar interpretieren.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Voraussetzung sind gute Grundkenntnisse in Mikrobiologie und Biochemie, grundlegende mikrobiologische und biochemische Arbeitstechniken, sowie Teilnahme am Modul Organismische und Molekulare Mikrobiologie oder vergleichbare Vorkenntnisse.

Inhalt:

Im Rahmen des Forschungspraktikums arbeiten die Teilnehmer unter Anleitung an aktuellen Forschungsprojekten der Arbeitsgruppen des Lehrstuhls für Mikrobiologie. Es werden spezielle Methoden des praktischen Arbeitens mit Mikroorganismen und der Anwendung von Methoden zur Identifizierung, molekularbiologischen Charakterisierung und systematischen Einordnung von

Mikroorganismen vermittelt. Inhaltliche Schwerpunkte sind Mikrobielle Diversität, Molekularbiologie und Molekularphylogenie. Durch Eigenstudium von fachwissenschaftlicher Literatur werden vertiefte Kenntnisse zur jeweils bearbeiteten Thematik erworben.

Lernergebnisse:

Durch das forschungsnahe Praktikum unter Anleitung haben die Studierenden folgende Kompetenzen erworben:

- relativ eigenständiges mikrobiologisches/molekularbiologisches Arbeiten
- Erfahrung unter Bedingungen des Laboralltags
- breites experimentelles Know-how angewandter mikrobiologischen, genetischen und/oder biochemischen Spezialmethoden inklusive Sicherheits- und Materialwissen verstanden, nachvollzogen und handlungsmäßig beherrscht.
- hohes Maß an Selbständigkeit im Planen und Durchführen von Experimenten
- Fähigkeit zur Führung von Aussagekräftigen, nachvollziehbaren Laborprotokollen
- Kritisches und kreatives Denken verstärkt sowie Fähigkeiten zum Lösen von Problemen erweitert
- Kompetenz zur sorgfältigen Durchführung und Protokollierung von Laborexperimenten, kritischen Hinterfragung von Versuchsdaten und übersichtlichen schriftlichen Darstellung von Experimentalergebnissen.

Lehr- und Lernmethoden:

Veranstaltungsform/Lehrtechnik: Laborpraktikum, Individuelle Anleitung im experimentellen Arbeiten durch erfahrene Labormitglieder; Kritische Besprechung von Experimentalergebnissen mit den Betreuern und Arbeitsgruppenleitern..

Lernaktivitäten: Literaturstudium, experimentelles Arbeiten; Anfertigen eines aussagekräftigen, nachvollziehbaren Laborprotokolls; Vorbereitung von Kurzpräsentationen von Ergebnissen.

Medienform:

Literatur:

Wissenschaftliche Fachliteratur nach Bedarf.

Modulverantwortliche(r):

Liebl, Wolfgang; Prof. Dr.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Forschungspraktikum Mikrobielle Diversität und Molekularphylogenie (Forschungspraktikum, 10 SWS)

Liebl W, Ehrenreich A, Baudrexl M, Edelmann H

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2558: Forschungspraktikum Molekulare Bodenmikrobiologie | Research Project Molecular Soil Microbiology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2012

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 100	Präsenzstunden: 200

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Prüfungsdauer (in min.): 30 Minuten (Seminarvortrag).

Regelmäßige, aktive Teilnahme an den Lehrveranstaltungen wird erwartet. Der Studierende bekommt ein eigenes wissenschaftliches Thema was er innerhalb des Praktikums unter Anleitung bearbeitet. Es wird erwartet, dass der Studierende auch die Auswertung der Daten vornimmt und durch Diskussionen mit dem Betreuer in der Lage ist die gewonnenen Erkenntnisse kritisch zu interpretieren. Dies geschieht a) im Rahmen des Protokolls, das über den Praktikumsverlauf angefertigt werden soll und b) durch den Seminarvortrag und die Diskussion

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Einführungsvorlesung "Ökologische Mikrobiologie und Mikrobiome"; Mikrobiologisches Anfängerpraktikum; Grundkenntnisse in molekularen Methoden wie PCR

Inhalt:

Themen für das Praktikum richten sich nach aktuell laufenden Arbeiten in der Abteilung für vergleichende Mikrobiomanalytik am Helmholtz Zentrum München. Diese sind unter www.helmholtz-muenchen.de/comi gelistet. Die Auswahl eines Themas erfolgt zusammen mit dem direkten Betreuer; das Thema wird so gestellt, dass es in 10 Wochen zu bearbeiten ist und auch in sich soweit abgeschlossen ist, so dass erste Erkenntnisse ableitbar sind. Die zu anzuwendenden Methoden sind gut etabliert; entsprechend ist eine schnelle Einarbeitung gewährleistet.

Lernergebnisse:

selbstständiges Bearbeiten von wissenschaftlichen Fragestellungen; Anwendung erlernter und neuer Methoden der Bodenmikrobiologie; Versuchsplanung nach statistischen Gesichtspunkten inklusive Auswertung der Datensätze. Ökologische Interpretation molekularbiologischer Daten

Lehr- und Lernmethoden:

Üben von labortechnischen Fertigkeiten und mikrobiologischen Arbeitstechniken; Diskussion mit Doktoranden und PostDocs der Abteilung

Medienform:

selbstständiges Arbeiten

Literatur:

Soil Microbiology and Biochemistry, Eldor A. Paul (Author), Francis E. Clark; ISBN-10: 0125468067

Modulverantwortliche(r):

Michael Schloter schloter@helmholtz-muenchen.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Forschungspraktikum Molekulare Bodenmikrobiologie (Forschungspraktikum, 10 SWS)

Schloter M, Schulz S

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2638: Forschungspraktikum zur Tiermedizinischen Mikrobiologie und Hygiene | Research Project in Veterinary Microbiology and Hygiene

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2012/13

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 240

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Prüfungsdauer (in min.): Protokoll.

Es wird die vollzeitliche Anwesenheit und Mitarbeit während des Praktikumszeitraums (6 Wochen) erwartet. Bei zeitlichen Überschneidungen mit anderen Lehrveranstaltungen können die Arbeitstage flexibel angepasst werden. Zur Überprüfung des Verständnisses der erlernten Methoden wird vom Studierenden ein Bericht angefertigt, dessen selbständige Anfertigung ggf. in einem Gespräch überprüft werden kann. Weiterhin können die Studierenden ihre Methodenkompetenz während der praktischen Mitarbeit im Labor nachweisen. Hierbei werden den Studierenden nach einer Einarbeitungszeit im zweiten Teil des Praktikums Aufgaben zur selbständigen Bearbeitung übertragen. Die angestrebten Lernergebnisse werden anhand des zu erstellenden Berichts vor dem Hintergrund der praktischen Mitarbeit im Labor überprüft.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester / Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Zum besseren Verständnis der Methoden sind ausreichende Kenntnisse in Mikrobiologie, Chemie und Biochemie notwendig.

Inhalt:

Im Rahmen des Praktikums werden umfangreiche Kenntnisse in mikrobiologischen Arbeitsmethoden vermittelt. Aufbauend auf grundlegenden kulturellen Techniken erlernen die Kursteilnehmer insbesondere Funktionsweise und Anwendung von modernen molekularbiologischen Nachweisverfahren. Hierzu zählen neben PCR (inkl. quantitativer RT-PCR) und PCR-SSCP auch die DNA-Sequenzierung. Weiterhin werden Grundlagen der Zellkultur sowie des Nachweises von Toxinen mikrobiellen Ursprungs und Antibiotika in biologischen Matrices mittels chemisch/physikalischer Methoden (u.a. HPLC, Massenspektrometrie) vermittelt.

Die zu bearbeitenden Themen liegen im Bereich der Hauptarbeitsgebiete des Lehrstuhls (z.Zt. Antibiotikarückstände und antibiotikaresistente Bakterien in der Umwelt, Analyse von Mikroorganismengemeinschaften, Nachweis und Vorkommen von Mykotoxinen in der Nahrung sowie deren Bedeutung für die Gesundheit von Mensch und Tier).

Lernergebnisse:

Nach der Durchführung des Praktikums besitzen die Studierenden grundlegende praktische Fertigkeiten sowie theoretisches Hintergrundwissen über einen Großteil moderner mikrobiologischer Arbeitstechniken. Sie sollen gelernt haben

" mikrobiologische Fragestellungen und Arbeitstechniken zu verstehen und fachliche Fragen selbst zu entwickeln

" Zusammenhänge zwischen Stoffwechselwegen und Stoffumsetzungen durch Mikroorganismen sowie deren analytische Verwendbarkeit zu verstehen

" Grenzen der kulturellen Nachweisbarkeit von Mikroorganismen zu erkennen

" die Grundlagen molekularbiologischer Nachweismethoden von Mikroorganismen nachvollziehen und praktisch beherrschen zu können

" Arbeitstechniken zur Bestimmung von mikrobiellen Stoffwechselprodukten anzuwenden

Das Modul soll weiterhin Fähigkeiten zum Lösen von Problemen entwickeln helfen, sowie das Interesse an Mikrobiologie, mikrobiologischen Problemen und die Bedeutung von Mikroorganismen für Mensch und Umwelt fördern.

Lehr- und Lernmethoden:

Veranstaltungsform/Lehrtechnik: Praktikum. Lehrmethode: Anleitungsgespräche, Demonstrationen, Experimente, Partnerarbeit, Ergebnisbesprechungen, ggf. Projektarbeit.
Lernaktivitäten: Erstellung eines Protokolls.

Medienform:

Tafelarbeit, Arbeitsblätter und Standardarbeitsanweisungen, Versuchsbeschreibungen

Literatur:

Es ist kein Lehrbuch verfügbar, das alle Inhalte dieses Moduls abdeckt. Die Aneignung von Hintergrundwissen zu den angewandten Methoden wird im Rahmen des Praktikums anhand von Arbeitsblättern sowie ggf. spezifischen Literaturhinweisen gefördert.

Modulverantwortliche(r):

Johann Bauer (Johann.Bauer@wzw.tum.de)

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2927: Forschungspraktikum Molekulare Mikrobielle Enzymatik | Research Project Molecular Microbial Enzymology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2012

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 150	Präsenzstunden: 150

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Anwesenheitszeiten ergeben sich aus der vom Studierenden durchzuführenden und mit dem Betreuer abzusprechenden Versuchsplanung. Die Studierenden zeigen durch Versuchsplanung, experimentelle Versuchsdurchführung, Ergebnisprotokollierung und -auswertung, dass sie fortgeschrittene experimentelle Methoden der bearbeiteten Forschungsthematik erlernt haben. Am Ende des Forschungspraktikums werden die experimentellen Ergebnisse in einem unbenoteten Kurzvortrag präsentiert. Als benotete schriftliche Prüfungsleistung wird ein Praktikumsprotokoll erstellt. Das Praktikumsprotokoll soll in der Form wie eine wissenschaftlichen Publikation aufgebaut sein, die Versuchsplanung und –durchführung beschreiben, die wesentlichen erhaltenen Ergebnisse unterfüttert durch aussagekräftige Abbildungen/Tabellen übersichtlich darstellen und diese unter Bezugnahme auf relevante Originalliteratur nachvollziehbar interpretieren.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Voraussetzung sind gute Grundkenntnisse in Mikrobiologie und Biochemie, grundlegende mikrobiologische und biochemische Arbeitstechniken, sowie Teilnahme am Modul Organismische und Molekulare Mikrobiologie oder vergleichbare Vorkenntnisse.

Inhalt:

Im Rahmen des Forschungspraktikums arbeiten die Teilnehmer unter Anleitung an aktuellen Forschungsprojekten der Arbeitsgruppen des Lehrstuhls für Mikrobiologie. Es werden spezielle Methoden des praktischen Arbeitens mit Mikroorganismen, der molekularbiologischen Charakterisierung und Modifizierung und/oder der Proteinreinigung und -charakterisierung vermittelt. Inhaltliche Schwerpunkte sind Molekularbiologie und Enzymatik. Durch Eigenstudium

von fachwissenschaftlicher Literatur werden vertiefte Kenntnisse zur jeweils bearbeiteten Thematik erworben.

Lernergebnisse:

Durch das forschungsnahe Praktikum sind die Studierenden in der Lage unter Anleitung relativ eigenständig mikrobiologische/molekularbiologische Arbeiten durchzuführen. Nach der Absolvierung dieses Moduls haben die Studierenden folgende Kompetenzen erworben:

" Durch die Mitarbeit an einem Forschungsprojekt Erfahrung unter Bedingungen des Laboralltags .

" Ein breites experimentelles Know-how. Die angewandten mikrobiologischen, genetischen und/oder biochemischen Spezialmethoden können inklusive Sicherheits- und Materialwissen verstanden und nachvollzogen werden und werden handlungsmäßig beherrscht.

" Es ist hohes Maß an Selbständigkeit im Planen und Durchführen von Experimenten erreicht.

" Die Fähigkeit zur Führung von Aussagekräftigen, nachvollziehbaren Laborprotokollen.

" Kritisches und kreatives Denken weiter verstärkt sowie Fähigkeiten zum Lösen von Problemen entwickelt.

- Kompetenz zur sorgfältigen Durchführung und Protokollierung von Laborexperimenten, kritischen Hinterfragung von Versuchsdaten und übersichtlichen schriftlichen Darstellung von Experimentalergebnissen.

Lehr- und Lernmethoden:

Veranstaltungsform/Lehrtechnik: Laborpraktikum, Individuelle Anleitung im experimentellen Arbeiten durch erfahrene Labormitglieder; Kritische Besprechung von Experimentalergebnissen mit den Betreuern und Arbeitsgruppenleitern..

Lernaktivitäten: Literaturstudium, experimentelles Arbeiten; Anfertigen eines aussagekräftigen, nachvollziehbaren Laborprotokolls; Vorbereitung von Kurzpräsentationen von Ergebnissen.

Medienform:

Literatur:

Wissenschaftliche Fachliteratur nach Bedarf.

Modulverantwortliche(r):

Wolfgang Liebl (wliebl@wzw.tum.de)

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Forschungspraktikum Molekulare Mikrobielle Enzymatik (Forschungspraktikum, 10 SWS)

Liebl W, Baudrexl M, Edelmann H

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ3926: Forschungspraktikum Molekularbiologie intestinaler Mikrobiota | Research Project Molecular Biology of Intestinal Microbiota

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2018

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 240

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Das Modul wird zur Überprüfung des Lernziels - also dem Nachweis eines unter Anleitung und zum Teil selbst geführten kleinen methoden- und forschungsorientierten Projekts und dessen Verwertung - entsprechend guter wissenschaftlicher Praxis benotet. Dazu gehört eine entsprechende Laborleistung, dokumentiert in Form eines Praktikumsberichts mit dazu gehöriger Präsentation als Abschluss. --- Dazu ist ein Praktikumsbericht (ca. 20 Seiten) abzugeben und eine Präsentation über die geleistete Laborarbeit mit abschließender Diskussion abzuhalten (ca. 20 min Vortragszeit, exkl. Diskussion). So können sowohl Beschreibung und Dokumentation der experimentellen Vorgänge, Auswertung und Beschreibung von Einzelversuchen nach guter wissenschaftlicher Praxis überprüft werden, als auch die kommunikative Kompetenz unter Darstellung des bearbeiteten wissenschaftlichen Themas, Fragen zur individuellen Ergebnisdiskussion oder zum experimentellen Vorgehen mit Probenmaterial, der Prozessierung der Proben, der Datenauswertung. Das Modul ist mit der Vergabe der Protokollnote von mindestens ausreichend bestanden.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester / Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Mikrobiologische Übungen oder vergleichbar

Inhalt:

- *DNA Isolation aus komplexen Lebensgemeinschaften
- *Analyse von DNA
- *PCR
- *Gelaufreinigung
- *steriles Arbeiten

- *Anzucht anaerober Bakterien
- *Library Herstellung
- *Sequenzierung mit NGS

Lernergebnisse:

Die Studierenden können ein thematisch eingeschränktes Projekt (z.B. bezogen auf bestimmte Proben, Organismen oder zu optimierende Abläufe) innerhalb eines größeren Forschungsprojekts (i.d.R. Mikrobiota des Darms und deren funktionelle Erforschung) weitgehend selbst wissenschaftlich bearbeiten (Labor und bioinformatische Auswertung, i.d.R. 80:20), schriftlich nach guter wissenschaftlicher Praxis dokumentieren und auswerten (Laborbuch, bzw. Abschlussbericht), als auch in einer wissenschaftlichen Präsentation (ca. 20 min in einem Laborseminar o.ä.) vertreten und darstellen. --- Insbesondere lernen die Studierenden Nukleinsäuren aus Proben (z.B. Stuhl, Haut, innere Organe von Mensch und Tier, bakterielle Kulturen, u.a.) quantitativ und ohne Hemmstoffe zu gewinnen. Die isolierten Nukleinsäuren werden gemäß ihrer Natur (DNA, RNA) enzymatisch weiterbehandelt, so dass sie über experimentelle Zwischenschritte zu sequenzierfähigen Libraries führen. Dies beinhaltet je nach durchgeführten Sequenzierungstechnologie (DNAseq, RNAseq, RIBOseq, etc., ggf. unter Verwendung von low-content Proben) z.B. eine Fragmentierung, Tagmentierung, Ligation, PCR, Phosphorylierung, Exo- und Endonukleasen-Behandlung, Dichte-Gradientenzentrifugation, usw. Die Studierenden lernen, den Prozess mit einer Qualitätskontrolle (QK) zu begleiten, um qualitativ hochwertige Libraries zu erhalten und Kontaminationen zu erkennen und vermeiden. Die QK umfasst Kontrollen mittels herkömmlichen Agarose-Gelen, PAGE, Kapillarelektrophoresen (BioAnalyzer o.ä.), Farbstoff-basierte Assays (Qbit o.ä.), usw. Des Weiteren lernen sie geeignete Kontrollreaktionen kennen (mock, negativ, positiv) und wie deren Ergebnisse in der Auswertung zu berücksichtigen sind. Zusammengefasst haben Sie ein Verständnis für die experimentellen Abläufe beim Next Generation Sequencing. Zur Auswertungen der Daten lernen Sie bioinformatische Software-Pipelines kennen, die – abhängig von Fragestellung, Proben und angewandtem Verfahren der Library Herstellung – zum Tragen kommen: z.B. IMNGS.org, Rhea, Bioconductor, usegalaxy.org, quiime2, RDP, MEGA-X, SILVA, KEGG, EcoliWiki, usw. Zur weitergehenden Diskussion der Ergebnisse, sind sie in der Lage in Datenbanken für Literatur und für Gendaten zu suchen (z.B. scholar.google.com, NCBI, Genbank, u.a.). --- Wie erwähnt sind die Schwerpunkte je nach konkretem Projekt unterschiedlich und enthalten ggf. auch die Anzucht von Bakterien unter anaeroben Bedingungen, d.h. steriles und kontaminationsfreies Arbeiten an einer Anaeroben-Werkbank.

Lehr- und Lernmethoden:

Einführung in das Labor durch den betreuenden Wissenschaftler auf einer eins-zu-eins Basis, danach selbständiges experimentelles Arbeiten nach Absprache. Im Eigenstudium die Recherche in aktueller Literatur umfasst, aber auch in Sequenzdatenbanken. Auswertung von Daten unter Betreuung des Wissenschaftlers, Verfassung eines Abschlussberichts nach Absprache.

Medienform:

Publikationen internationaler Zeitschriften zum Thema

Literatur:

Aktuelle Fachliteratur, beispielsweise: Bazanella et al. (2017) Randomized controlled trial on the impact of early-life intervention with bifidobacteria on the healthy infant fecal microbiota and metabolome. Am J Clin Nutrition, 106(5): 1274–1286, <https://doi.org/10.3945/ajcn.117.157529> und die darin genannten Referenzen zu den angewandten Methoden

Modulverantwortliche(r):

Neuhaus, Klaus; PD Dr. rer. nat. habil.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Forschungspraktikum Molekularbiologie intestinaler Mikrobiota
10 SWS

Neuhaus, Klaus

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2557: Forschungspraktikum Bodenmikrobiologie | Research Project Soil Microbiology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2023

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 150	Präsenzstunden: 150

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Prüfung ist eine Laborleistung. Sie setzt sich zusammen aus einem praktischen Laborteil mit etwa 150 Zeitstunden. In diesem werden nach wissenschaftlichem Standard Daten gewonnen, die dann auszuwerten sind. Um die angestrebte Forschungskompetenz nachzuweisen ist im Anschluss an das Praktikum ein Bericht (Umfang 8-12 Seiten) anzufertigen, der den Standards einer wissenschaftlichen Publikation nahekommt (Titel, Einleitung, Material und Methoden, Ergebnisse, Diskussion, Literatur). Der Bericht wird um eine Präsentation (20 min) ergänzt, um die kommunikative Kompetenz bei der Darstellung von wissenschaftlichen Themen vor einer Zuhörerschaft zu überprüfen.

Die Note ergibt sich aus der Gesamtleistung, die sich aus einer

- A) allgemeinen Bewertung (Zusammenarbeit mit Betreuer, selbstständiges Arbeiten, Zuverlässigkeit, Protokollführung),
 - B) fachlichen Bewertung des Berichts (Literaturstudium, logische Strukturierung, Darstellung des Wesentlichen, wissenschaftliches Verständnis, Bewertung der Ergebnisse),
 - C) fachliche Bewertung der Präsentation
 - D) praktischen Fähigkeiten (technisches Verständnis, technische Durchführung, Sorgfalt und Umgang mit Betriebsmitteln)
- zu jeweils gleichen Teilen (A:B:C:D=2:1:1:2) zusammensetzt.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester / Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Voraussetzung für die Teilnahme am Forschungspraktikum sind die erfolgreiche Teilnahme an Lehrveranstaltungen der mikrobiellen Ökologie z.B. die erfolgreiche Teilnahme am Modul Bodenmikrobiologie 1.

Inhalt:

Verschiedene Methoden der Molekularbiologie (z.B. Proteomik, DNA-/RNA-Analysen, Metabolitanalysen, biochemische Tests, stabile Isotopenanalyse). Datensammlung, Datenauswertung und Dateninterpretation mit Hilfe von fortgeschrittener statistischer Analytik sowie Berichts-anfertigung.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an der Modulveranstaltung sind die Studierenden in der Lage

- Fragestellungen und Arbeitstechniken der Bodenmikrobiologie zu verstehen, kritisch zu beurteilen und fachliche Fragen und deren Lösung selbst zu entwickeln.
- Boden-Mikroorganismen-Gemeinschaften mit modernen molekularbiologischen Methoden (z. B. Hochdurchsatzsequenzierung, Biostatistik unter Anwendung von R) zu charakterisieren.
- einfache Analysen komplexer Sequenzdatensätze selbständig durchzuführen.
- funktionelle Charakterisierung mikrobieller DNA-sequenzen anhand von Datenbanken (FUNguild, FUNtraits) zu vollziehen.
- ggf. weitere Methoden zur Charakterisierung mikrobieller Gemeinschaften (stabile Isotopen-Techniken anzuwenden).
- Daten eigenständig zu erfassen, auswerten und im Kontext der aktuellen wissenschaftlichen Literatur zu interpretieren.
- vorhandenes Grundlagenwissen mit aktuellen Publikationen zum behandelten Thema eigenständig zu verknüpfen.
- neu generiertes Wissen in der praktischen Forschung anzuwenden.
- eine Forschungsfrage zu bearbeiten, in den wissenschaftlichen Zusammenhang zu stellen und zu diskutieren.

Lehr- und Lernmethoden:

- Experimente unter 1:1 Anleitung durch wissenschaftliches Personal (Learning by doing) in bestehenden, laufenden Forschungsarbeiten, um Einblicke in Forschungsabläufe zu bekommen
- Präsentationen um Ergebnisse zusammenzustellen und zu diskutieren:
 - o Kurzpräsentationen (Figure of the day) in regelmäßigen Labortreffen als regelmäßiges Feedback
 - o Abschlusspräsentation der Ergebnisse als Übung zu Vortragsstil und Feedback
- Abschlussbericht als Übung und Anleitung zum Verfassen einer wissenschaftlichen Arbeit

Medienform:

Mitarbeit im Labor, Dialog mit Betreuenden

Literatur:

nach Absprache mit den Betreuenden

Modulverantwortliche(r):

Pritsch, Karin; Apl. Prof. Dr. rer. nat. habil.: karin.pritsch@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Forschungspraktikum Bodenmikrobiologie (Forschungspraktikum, 10 SWS)

Pritsch K (Weigl F)

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ1174: Molekulare Biologie biotechnologisch relevanter Pilze | Molecular Biology of Biotechnologically Relevant Fungi

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2022/23

Modulniveau: Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Prüfungsleistung wird abgelegt in Form einer Klausur (60 Minuten) und einer Präsentation (60 Minuten). Die Präsentation entspricht einer Studienleistung (unbenotet).

Eine regelmäßige, aktive Teilnahme an den Lehrveranstaltungen wird erwartet. Die Klausur dient der Überprüfung der in der Vorlesung mit integrierten Vorlesungsanteilen erlernten theoretischen Kompetenzen. Die Studierenden zeigen in der Klausur, ob sie in der Lage sind, das erlernte Wissen zu strukturieren und die wesentlichen Aspekte der besprochenen Themen darzustellen. Sie sollen darüber hinaus aber auch zeigen, dass sie die Zusammenhänge der molekularen Biologie der Pilze sinnvoll kombinieren und auf ähnliche Sachverhalte (z.B. ein aktuelles aber nicht besprochenes Thema der Pilz-Biotechnologie) übertragen können. Die Präsentation (auf Englisch) mit anschließender Diskussion dient dem Erlernen der eigenständigen wissenschaftlichen Recherche und soll die Fähigkeit demonstrieren, komplizierte wissenschaftliche Zusammenhänge in einem Vortrag strukturiert und logisch wiedergeben zu können. Die Modulnote entspricht der Note der schriftlichen Prüfung. Das Modul ist bestanden, wenn hier eine Note besser als 4,1 erreicht wird und die Studienleistung (Präsentation) erfolgreich abgeschlossen wurde.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Zum besseren Verständnis sind grundlegende Kenntnisse in Mikrobiologie von Vorteil.

Inhalt:

Im Rahmen der Lehrveranstaltungen werden Grundkenntnisse über die Vielfalt und Physiologie von Pilzen vermittelt und mit Fortgeschrittenenkenntnissen über deren biotechnologische Anwendbarkeit erweitert. Ein Fokus liegt dabei auf den einzigartigen Fähigkeiten der Pilze, Biomasse abzubauen und umzusetzen. Inhalte, die besprochen werden, sind u.a. Wege zur

gezielten Genom-Manipulation (Bio-engineering), Pflanzenzellwände als Substrat und deren Degradation, beteiligte molekulare Signalwege, biotechnologische Anwendungen zur Enzym- und Biomolekül-Produktion sowie Anwendungen von förderlichen Pilzen in der Agrarindustrie. Im Übungsteil werden ausgewählte Themen der Vorlesung anhand von Vorträgen vertieft und diskutiert sowie mit Hilfe von Beispielen demonstriert. Des Weiteren ist eine Exkursion zur Demonstrationsanlage Sunliquid von Clariant in Straubing geplant, in der mit Hilfe von Pilzen aus Biomasse Biokraftstoff der 2. Generation gewonnen wird.

Lernergebnisse:

Nach der erfolgreichen Teilnahme an diesem Modul besitzen die Studierenden vertiefte theoretische Kenntnisse über die biotechnologische Verwendbarkeit von Pilzen in der Gewinnung und Konstruktion von natürlichen und künstlichen Biomolekülen.

Sie sind in der Lage:

- die pilzlichen Stoffwechselfähigkeiten darlegen zu können.
- die grundlegenden molekularen Signalwege zur Adaption des Metabolismus zu verstehen und zu benennen.
- anhand ausgewählter Beispiele die beteiligten Enzymsysteme sowie deren Funktion im Katabolismus/Anabolismus klassifizieren zu können.
- die molekularen Techniken zur Genom-Manipulation und Stamm-Verbesserung zu verstehen und sie differenziert bewerten zu können.
- die Vor- und Nachteile der vorgestellten Produktionssysteme kritisch zu hinterfragen.

Das Modul soll weiterhin Fähigkeiten zum Lösen von Problemen entwickeln helfen, sowie das Interesse an der eukaryotischen Mikrobiologie, ihren Vor- und Nachteilen, und die Bedeutung insbesondere der filamentösen Pilze für die Umwelt und Industrie fördern.

Lehr- und Lernmethoden:

Lehrtechnik: Vorlesung - Lehrmethode: Präsentation; Erarbeiten von Konzepten an der Tafel im Übungsteil: Lehrmethode: Vortrag, Demonstration; Lernaktivitäten: relevante Literaturrecherche, Vorbereiten und Durchführen einer Präsentation, konstruktive Diskussion der Inhalte

Medienform:

Powerpoint Präsentation; Tafelarbeit; Wiss. Veröffentlichungen; Labor-Demonstrationen

Literatur:

Es ist kein Lehrbuch verfügbar, das alle Inhalte dieses Moduls abdeckt. Als Grundlage oder zur Ergänzung wird empfohlen:

- Money, Nick, 2007, Triumph of the Fungi: A Rotten History, Oxford Univ. Press
- Hudler, G.W., 1998, Magical mushrooms, mischievous molds, Princeton University Press
- Kendrick, Bryce, 2000, The Fifth Kingdom, 3rd ed., Focus Pub/R Pullins Co
- Kavanagh, Kevin, 2011, Fungi: Biology and Applications, Wiley-VCH
- Arora, D.K., 2004, Fungal Biotechnology in Agricultural, Food, and Environmental Applications - Mycology Series; Vol. 21, Marcel Dekker, Inc.
- Kück, U. et al., 2009, Schimmelpilze: Lebensweise, Nutzen, Schaden, Bekämpfung, Springer
- Kubicek, C.P., 2013, "Fungi and Lignocellulosic Biomass", Wiley-Blackwell

Modulverantwortliche(r):

Benz, Johan Philipp; Prof. Dr. rer. nat.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Molekulare Biologie biotechnologisch relevanter Pilze (Vorlesung mit integrierten Übungen, 4 SWS)

Benz J [L], Benz J, Tamayo Martinez E

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2372: Mikroorganismen als Krankheitserreger | Pathogenic Microorganisms

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2023/24

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 105	Präsenzstunden: 45

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Prüfungsleistung wird in Form einer 90-minütigen Klausur erbracht. In dieser soll nachgewiesen werden, dass die oben genannten Aspekte wiedergegeben und auf konkrete Fragestellungen angewendet werden können. Studierende sollen in der Lage sein, Verständnisfragen zu den in der Vorlesung behandelten Themen in eigenen Worten kurz zusammenzufassen. Die Prüfungsfragen erstrecken sich über den gesamten Modulstoff.

Wiederholungsmöglichkeit:

Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Vorlesung und Praktikum Allgemeine Mikrobiologie

Inhalt:

Inhalt: Einführung in die Biologie humanpathogener Bakterien:

Teil 1:

- Übersicht über Menschen und Mikroben;
- Verhältnis zwischen Kommensalen und Pathogenen;
- Koch'sche Postulate;
- Übersicht über bakterielle Pathogenität und Virulenz; Abwehrsysteme des Wirtes (v.a. verschiedene Ebenen des angeborenen Immunsystems); Abwehrsysteme des Pathogens (Immunevasion, Adhäsion an die Wirtszelle, Invasion und intrazelluläres Wachstum, bakterielle Toxine);

Teil 2:

- Diagnostik und Epidemiologie: Taxonomie von pathogenen Bakterien; Artbegriffe; Identifizierung (physiologische, biochemische, biophysikalische und genetische Verfahren);
- Diagnostische Verfahren (Anreicherungen, Schnellverfahren, automatisierte Verfahren);
- Klinische Fallbeispiele;
- Infektionsepidemiologie (Bedeutung von Infektionen in Deutschland, Erhebung von epidemiologischen Daten, Methoden zur Verfolgung von Kontaminationsrouten);

Inhalt: Biologie humanpathogener Parasiten:

- Einführung in die Humanparasitologie
- Transmission, Diagnostik und Wirtsinteraktion: Malaria, Giardia, Toxoplasma gondii
- Vernachlässigte Tropenerkrankungen: Chagas disease, Echinococcosis, African trypanosomiasis, Leishmaniose, Lymphatische Filariose, Onchocerciasis, Schistosomiasis, soil-transmitted helminthiasis
- Kontrollmaßnahmen und -programme, Epidemiologie, Immunescape Mechanismen

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an den Modulveranstaltungen sind die Studierenden in der Lage,

- die Eigenschaften von pathogenen Bakterien zu identifizieren.
- die Interaktion von bakteriellen Krankheitserregern mit humanen Wirten zu verstehen und zu beschreiben.
- die Bedeutung von Krankheitserregern im lebensmittelbiotechnologischen Bereich und die diagnostische Verfahren in medizinischen und lebensmittelmikrobiologischen Labors zu nennen.
- die Infektionsepidemiologische Situation in Deutschland zu kennen.
- Expositionsrisiken für humanrelevante parasitäre Infektionen, deren Entwicklungszyklen und die entsprechenden Krankheitsbilder zu nennen.

Lehr- und Lernmethoden:

Vorlesung (eigenständige Nachbearbeitung anhand VL-Folien, Mitschriften, Literatur).

Medienform:

In den Vorlesungen wird mit Powerpoint, Slido und Tafelanschrieb gearbeitet.

Literatur:

Madigan TM, Martinko JM, Parker J (2020) Brock Mikrobiologie, Pearson München. Sehr gutes Lehrbuch zur allgemeinen Mikrobiologie mit einzelnen Kapiteln zur medizinischen Mikrobiologie. (auch ältere Auflagen).

Hof H, Dörries R (2019) Medizinische Mikrobiologie. 7. Auflage.

Blech J (2000) Leben auf dem Menschen: Die Geschichte unserer Besiedler.

Lucius, Loos-Frank, Lane: Biologie von Parasiten, 3. Auflage

Modulverantwortliche(r):

Prof. Romana Gerner romana.gerner@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Einführung in Biologie pflanzenpathogener Mikroorganismen (Vorlesung, 1 SWS)

Durner J

Einführung in Biologie pflanzenpathogener Mikroorganismen (Vorlesung, 1 SWS)

Durner J

Einführung in die Biologie humanpathogener Bakterien (Vorlesung, 2 SWS)

Hall L

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2402: Mikrobielle Toxine in der Nahrung | Microbial Toxins in Food

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2023

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Studierenden weisen in einer benoteten Klausur (60 min) nach, dass sie in der Lage sind in begrenzter Zeit und ohne Hilfsmittel ihr Fachwissen über mikrobielle Toxinbildner, deren Habitaten und Toxinen darzustellen. Zudem sollen sie grundlegende toxikologische Arbeitstechniken beschrieben sowie toxikologische Probleme mikrobieller Herkunft in ihrer Bedeutung für die Lebensmittelsicherheit einordnen können.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundkenntnisse in Anatomie, Physiologie und Biochemie.

Inhalt:

Vermittlung toxikologischer und analytischer Grundlagen. Darstellung relevanter Bakterien-, Pilz- und Algentoxine: Ökologie der Toxinbildner; biochemische und pathophysiologische Wirkungen der Toxine; Vorkommen in der Nahrungskette ("carry over"); Prophylaxemaßnahmen, gesetzliche Reglementierungen.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an den Modulveranstaltungen besitzen die Studierenden das grundlegende theoretische Verständnis und Fachwissen über mikrobielle Toxinbildner, deren Habitaten und deren Toxine. Weiterhin haben sie grundlegende toxikologische Arbeitstechniken (z.B. Zellkulturversuche, LC-MS/MS) erlernt und geübt. Sie können toxikologische Probleme mikrobieller Herkunft analysieren und bewerten.

Das Modul soll weiterhin Fähigkeiten zum Lösen von Problemen entwickeln helfen, sowie das Interesse an mikrobiellen Toxinen und deren Bedeutung für die Lebensmittelsicherheit fördern.

Lehr- und Lernmethoden:

Vorlesung und Übungen im Labor

Medienform:

PowerPoint

Literatur:

Modulverantwortliche(r):

Meyer, Karsten, Dr. agr. karsten.meyer@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Mikrobielle Toxine in der Nahrung (Vorlesung, 2 SWS)

Meyer K

Analytik mikrobieller Toxine (Übung, 2 SWS)

Meyer K

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2449: Mikrobielle Vielfalt und Entwicklung | Microbial Diversity and Development

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2022/23

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

In einer Präsentation (20 min) mit anschließender Diskussion über spezielle Themen der mikrobiellen Vielfalt (Überblick über ausgewählte Taxa, mikrobielle Gemeinschaften und / oder Methoden zur Charakterisierung von Mikroorganismen) zeigen die Teilnehmerinnen und Teilnehmer, dass Sie ein spezielles mikrobielles Thema selbstständig vorbereiten und einem Fachpublikum vortragen können und dazu auch tiefergehende Fragen beantworten können. Der Stoff umfasst die gesamte mikrobielle Vielfalt und geht in der fachlich Tiefe deutlich über die in der Vorlesung erreichbare Tiefe hinaus.

Die Prüfungsergebnisse zur Überprüfung der theoretischen Kompetenzen (Klausur, 60 min) und die Fähigkeit, sich eigenständig in ein sehr spezielles Thema einzuarbeiten und dies in Rede und Antwort zu vertreten (Präsentation) werden (2:1) verrechnet. Das Modul ist bestanden, wenn im gewichteten Mittel die Note besser als 4,1 ist.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Voraussetzung sind Kenntnisse der Grundlagen der Mikrobiologie (Vorlesung Allgemeine Mikrobiologie). Zum besseren Verständnis sind gute Kenntnisse in organischer Chemie und Biochemie vorteilhaft.

Inhalt:

Im Rahmen der Lehrveranstaltungen werden Grundkenntnisse über die phylogenetische und metabolische Vielfalt von Mikroorganismen und deren Rolle für Umwelt, Mensch und Biotechnologie wiederholt und mit Fortgeschrittenenkenntnissen erweitert. Beispielhafte Inhalte sind Vorgänge der Zell-Zell-Kommunikation und Zelldifferenzierung v.a. bei prokaryontischen

Mikroorganismen, Systematik und Phylogenie, Anpassung von Mikroorganismen an ihre Habitate, Rolle von Mikroorganismen in ausgewählten Habitaten und in globalen Stoffkreisläufen, sowie ausgewählten technischen Verfahren (z.B. Abwasserklärung). Im Seminar werden wechselnde Gruppen von Mikroorganismen und mikrobiellen Gemeinschaften, sowie deren Eigenschaften und Bedeutung in Vorträgen vorgestellt und diskutiert.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an dem Modul besitzen die Studierenden vertiefte theoretische Kenntnisse und Verständnis über Verwandtschaftsbeziehungen unter Mikroorganismen, ihre Anpassung an verschiedene Lebensumstände, die Rolle ihrer Stoffwechselfähigkeiten für Mensch und Umwelt, und Vorgänge der Zell-Zell-Kommunikation und Zelldifferenzierung. Sie sind in der Lage:

" Methoden der Identifizierung, Differenzierung und systematischen Einordnung zu verstehen und kritisch zu hinterfragen.

" die Vielfalt verschiedener Mikroorganismen und Mikrobengemeinschaften in natürlichen Habitaten zu verstehen.

" sich selbständig in ein Thema aus dem Bereich mikrobieller Vielfalt einzuarbeiten und die gewonnenen Erkenntnisse kompetent und in gut verständlicher Form Publikum zu präsentieren und diskutieren.

" Anhand ausgewählter Beispiele Zusammenhänge zwischen Stoffwechselwegen, Stoffumsetzungen und Umwelteinflüsse durch Mikroorganismen zu verstehen.

" das erworbene Wissen auf vertiefte Fragestellungen anzuwenden.

Das Modul soll weiterhin Fähigkeiten zum Lösen von Problemen entwickeln helfen, sowie das Interesse an Mikrobiologie, mikrobiologischen Problemen und die Bedeutung von Mikroorganismen für Mensch und Umwelt fördern.

Lehr- und Lernmethoden:

Veranstaltungsform/Lehrtechnik: Vorlesung Lehrmethode: Vortrag.

Lernaktivitäten: Studium von Vorlesungsskript und -mitschrift, ggf. Literaturstudium; Vorbereitung, Präsentation und Diskussion von Kurzvorträgen durch Studierende

Medienform:

Präsentationen mittels Powerpoint,
Skript (Downloadmöglichkeit für Vorlesungsmaterial).

Literatur:

Es ist kein Lehrbuch verfügbar, das alle Inhalte dieses Moduls abdeckt.

Modulverantwortliche(r):

Liebl, Wolfgang, Prof. Dr. wliebl@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Proseminar - mikrobielle Diversität (Seminar, 2 SWS)

Liebl W

Mikrobielle Diversität und Entwicklung (Vorlesung, 2 SWS)

Liebl W, Ehrenreich A

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2452: Moderne Methoden mikrobiologischer Diagnostik | Modern Methods in Microbiological Diagnostics

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2012

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 3	Gesamtstunden: 90	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 30

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Studierenden zeigen in einer benoteten Klausur (60 min), dass sie einen Einblick in das breite Spektrum der mikrobiologischen Diagnostik gewonnen haben und einschätzen können, welche Aussagekraft verschiedene Methoden für die Identifizierung und Differenzierung diverser Mikroorganismen haben. Dafür sind keine Hilfsmittel zulässig.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Voraussetzung sind Kenntnisse der Grundlagen der Mikrobiologie (Vorlesung Allgemeine Mikrobiologie).

Inhalt:

Übersicht über moderne Methoden der Identifizierung und Differenzierung von Pilzen und ihre Anwendungsmöglichkeiten: klassische kulturelle Methoden, molekularbiologische Methoden, physikalische-chemische Methoden, immunologische Methoden.

Lernergebnisse:

Durch die Teilnahme an dem Modul gewinnen die Studierenden einen Einblick in das breite Spektrum der mikrobiologischen Diagnostik, einschließlich ihrer jeweiligen Vorzüge bzw. Einschränkungen in der Praxis. Sie lernen einzuschätzen, welche Methoden für welche Mikroorganismen geeignet sind und welche Aussagekraft welche Methoden bei der Identifizierung und Differenzierung verschiedener Keime besitzen.

Lehr- und Lernmethoden:

Veranstaltungsform/Lehrtechnik: Vorlesung Lehrmethode: Vortrag, Demonstrationen

Lernaktivitäten: Studium von Vorlesungsskript und -mitschrift, ggf. Literaturstudium.

Medienform:

Präsentationen mittels Powerpoint, praktische Demonstrationen

Literatur:

Es ist kein Lehrbuch verfügbar, das alle Inhalte dieses Moduls abdeckt.

Modulverantwortliche(r):

Wolfgang Liebl (wliebl@wzw.tum.de)

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Moderne Methoden mikrobiologischer Diagnostik (Vorlesung, 2 SWS)

Köberle M

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2691: Mikroorganismen in Lebensmitteln | Microorganisms in Food

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2018/19

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 105	Präsenzstunden: 45

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Modulleistung wird in Form einer benoteten Klausur mit der Dauer von 60 min erbracht, in der keine Hilfen zugelassen sind. Die Prüfung besteht aus Fragen, welche im Freitext beantwortet werden. Die Klausur dient der Überprüfung der in den Vorlesungen erworbenen Kompetenzen: Die Studierenden sollen zeigen, dass sie die Bedeutung von fermentierenden Mikroorganismen für industrielle Lebensmittelproduktion verstanden haben. Aspekte der Interaktion von Mikroben mit Produktionsanlagen sollen in der Klausur erklärt und ihre Bedeutung für die Lebensmittelhygiene diskutiert werden.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Vorlesung und Übungen in Allgemeiner Mikrobiologie

Inhalt:

Vorlesung Lebensmittelmikrobiologie und Hygiene: Vorlesung: Begleitflora und mikrobieller Lebensmittelverderb; Krankheitserreger in Lebensmitteln; Infektion und Intoxikation; Infektionsketten; Bedeutung von lebensmittelbedingten Erkrankungen; Beispiele für die Herstellung fermentierter Lebensmittel; Starterkulturen und Reifungskulturen; Gentechnisch veränderte Mikroorganismen in der Lebensmittelproduktion (Anwendungsbeispiele, Risiken, Gen-Ethik); Biologische Konservierungsverfahren (Enzyme, Schutzkulturen); Physikalische Konservierungsverfahren (Trocknung, Temperatur, Bestrahlung, Druck); Chemische Konservierungsmittel (Wirkungsweisen, Einsatz, Risiken); Mikrobiologische Qualitätssicherung (Risikoanalyse, HACCP-Konzept, Eigenkontrollen).

Vorlesung Mikrobiologie der Milch und Milchprodukte: Starter- und Reifungskulturen; Mikrobiologie der Milchen: Rohmilch, Past Milch, ESL Milch, UHT Milch, Kondensmilch. Milchpulver; -

Mikrobiologie der Sauermilcherzeugnisse: Sauermilchen, Kefir, Joghurt; Mikrobiologie der Käseherstellung: Frischkäse, Sauermilchkäse, Labkäse; Mikrobiologische Produktionsprobleme.

Lernergebnisse:

Die Studierenden haben grundlegendes Fachwissen über zur Lebensmittelmikrobiologie erworben. Realistische Einschätzung der Bedeutung Lebensmittel verderbender Mikroorganismen sowie der Bedeutung lebensmittelbedingter Intoxikationen und Infektionen, Konservierungsverfahren und Qualitätssicherungskonzepte. Erwerb theoretischer Erkenntnisse zur Analyse von mikrobiologischen Produktionsproblemen in der Lebensmittelindustrie. Fähigkeit zur Interpretation mikrobiologischer Daten in der interdisziplinären Zusammenschau mit lebensmitteltechnologischen Prozessen und lebensmittelhygienischen gesetzlichen Vorgaben.

Lehr- und Lernmethoden:

Vorlesungsvorträge mit Lehrdialogen zur Vertiefung des Verständnisses.
Lernaktivitäten: Anfertigen einer Vorlesungsmitschrift, Studium vom Vorlesungsskript, Beantwortung von Übungsfragen, Nacharbeit des Stoffes mit dem Lehrbuch.

Medienform:

PowerPoint, Lehrfilme, Tafelarbeit, Script, Lernhilfe (Übungsfragen), Exkursionen mit Demonstrationen.

Literatur:

Madigan MT et al (2013) Brock Mikrobiologie, Kapitel über Lebensmittelmikrobiologie. Pearson
Krämer J, Prunge A (2017) Lebensmittelmikrobiologie. utb Verlag
Märtlbauer E, Becker H (2016) Milchkunde und Milchhygiene. utb Verlag

Modulverantwortliche(r):

Siegfried Scherer siegfried.scherer@wzw.tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Mikrobiologie und Biotechnologie der Milch- und Milchprodukte (Vorlesung, 1 SWS)
Henkel M [L], Henkel M

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ1818: Pilzgenetische Übung | Fungal Genetics Exercise

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2015

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 75	Präsenzstunden: 75

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Regelmäßige, aktive Teilnahme an den Übungen wird erwartet. Im Rahmen der Übungen werden die Daten gesammelt, um im Anschluss ein Protokoll zu erstellen. Die Studierenden zeigen anhand dieses 10-25-seitigen Protokolls, dass Sie in der Lage sind, die wesentlichen Aspekte der Versuche strukturiert und reflektiert darzustellen. In dem Protokoll wird auch auf Aspekte wie Aktivität/Produktivität, Kreativität bei Problemlösungen und Eigenständigkeit in den Übungen Wert gelegt. Diese Punkte gehen ebenfalls in die Gesamtwertung mit ein.

Wiederholungsmöglichkeit:

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Empfohlen wird die Teilnahme an der VL "Molekulare Biologie biotechnologisch relevanter Pilze".

Inhalt:

Im Rahmen des theoretischen Übungsteils werden die Inhalte individuell und in Gruppenarbeit vermittelt, erläutert und diskutiert. Insbesondere Themen wie: Allgemeine Entwicklungs- und Zellbiologie der Pilze, Bedeutung der Pilze in der Grundlagenforschung und in der angewandten Forschung, Pilze als Pathogene des Menschen und von Tier und Pflanze.

Im praktischen Übungsteil werden im besonderen folgende Themen bearbeitet:

Molekularbiologische Manipulation von filamentösen Pilzen; Klonierung von Transformationsvektoren, Transformation filamentöser Pilze, Analyse der erhaltenen Transformanten mittels Fluoreszenzmikroskopie, Anwendung klassischer Genetik in Pilzkreuzungen; Charakterisierung und Zuordnung von unbekanntem metabolischen Mutanten mit Hilfe physiologischer und biochemischer Assays; Zuckeranalyse mittels HPAEC-PAD.

Lernergebnisse:

Nach dem Besuch des Moduls beherrschen die Studierenden die Grundlagen zur Biologie filamentöser Pilze sowie vertieftes Wissen zur Bedeutung der Pilze in der Grundlagen- und angewandten Forschung.

Die Studierenden verstehen wie die experimentelle Bearbeitung von speziellen wissenschaftlichen Fragestellungen angegangen wird (wie werden Experimente sinnvoll geplant, durchgeführt und ausgewertet; wie werden die erhaltenen Ergebnisse dokumentiert und kritisch interpretiert?). Sie haben gelernt mit Hilfe pilzlicher Modellorganismen molekularbiologische und genetische Methoden anzuwenden und so ein Verständnis für die Funktionsweise eukaryotischer Zellen, deren Analyse und Manipulation entwickelt. Die erlernten genetischen, physiologischen und biochemischen Techniken bilden auch die Grundlage für die Arbeit mit filamentöser Pilzen in biotechnologisch-industriellen Anwendungen.

Lehr- und Lernmethoden:

In dieser Übung, die sich aus einem theoretischen und einem praktischen Teil in Gruppenarbeit zusammensetzt, werden unter Anwendung praktischer Lehrmethoden (Experimente) labortechnische Fertigkeiten erworben und geübt. Dazu zählen z.B. das Bearbeiten von molekularbiologischen Fragestellungen und deren Lösungsfindung sowie konstruktives diskutieren und kritisieren eigener Experimente.

Medienform:

Praktikumsskript, Powerpoint

Literatur:

aktuelle Literatur zu den spezifischen Themen; überwiegend von Studierenden zu recherchieren

Modulverantwortliche(r):

J. Philipp Benz benz@hfm.tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Pilzgenetische Übung (Übung, 5 SWS)

Benz J [L], Benz J, Karl T, Tamayo Martinez E

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2539: Proseminar Mikrobielle Wirkstoffe | Seminar on Microbial Effectors

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2012

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 2	Gesamtstunden: 60	Eigenstudiums- stunden: 30	Präsenzstunden: 30

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

In der mündlichen Prüfung (30 min) zeigen die Studierenden, dass sie in der Lage sind, ein zuvor abgestimmtes mikrobiologisches Thema über mikrobielle Wirkstoffe in einem PowerPoint-Vortrag übersichtlich und verständlich zu präsentieren und kompetent zu diskutieren, sowie die wesentlichen Punkte der Thematik schriftlich als Handout zusammenzufassen. Inhaltliche Qualität und Klarheit von Vortrag/Handout und Kompetenz der Diskussion von Fragen zur Thematik gehen mit einer Gewichtung von 70:30 in die Note ein.

Wiederholungsmöglichkeit:

Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Voraussetzung sind Kenntnisse der Grundlagen der Mikrobiologie (Vorlesung Allgemeine Mikrobiologie), Humanbiologie und Biochemie.

Inhalt:

In diesem Modul werden aktuelle Themen aus dem Bereich Produktion und Wirkungsweise von mikrob. Wirkstoffen behandelt, beispielsweise Toxine, Bacteriocine, Antibiotika, Pathogenitätsfaktoren und Pathogenitätsmechanismen von bakteriellen Krankheitserregern.

Lernergebnisse:

Nach der Absolvierung dieses Moduls sind die Studierenden in der Lage:

- " Neue aktuelle Kenntnisse über grundlegende Themen der Mikrobiologie anhand von verschiedenen pathogenen Mikroorganismen zu gewinnen.
- " Die Fähigkeit zur Präsentation wissenschaftlicher Inhalte der Mikrobiologie in verständlicher Form zu erwerben.

" Kritisches und kreatives Denken zu fördern sowie Fähigkeiten zum fachlichen Diskurs zu entwickeln.

" Interesse an Mikrobiologie, mikrobiologischen Problemen und die Bedeutung von Mikroorganismen für Mensch und Umwelt zu fördern.

Die erworbenen Kenntnisse bereiten die Studierenden auf die eigenständige Vorbereitung von wissenschaftlichen Vorträgen und deren Präsentation vor.

Lehr- und Lernmethoden:

Veranstaltungsform/Lehrtechnik: Seminar; Lehrmethode: Seminarvorträge der TeilnehmerInnen; anschließende Diskussion der Vorträge.

Lernaktivitäten: Literaturstudium, Präsentationsvorbereitung, kritische Auseinandersetzung mit Inhalten und Präsentationsleistung durch Besprechung mit dem Dozenten.

Medienform:

Präsentationen mittels PowerPoint, Handouts.

Literatur:

Individuell ausgesuchte Primärliteratur.

Modulverantwortliche(r):

Wolfgang Liebl (wliebl@wzw.tum.de)

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Proseminar - mikrobielle Wirkstoffe [MID WZ2539] (Seminar, 2 SWS)

Liebl W

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ0407: Research Project on Beneficial Properties of the Early Life Microbiota | Research Project on Beneficial Properties of the Early Life Microbiota

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2022/23

Modulniveau: Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 240

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

The type of assessment for this module is a laboratory assignment (Laborleistung). The goal of this module is to teach you how to design and conduct independent research in a supportive environment. Your proposal will take the form of asking a hypothesis-driven research question based on existing literature/data, that you then attempt to answer once you start the experimental component of the module. Additionally, we wish to prepare you for applying for a career in science. The project will be partly supervised and self-guided in the lab – according to good scientific practice, and this lab work and your conduct in the lab will account for 40% of the overall mark. Your internship report resulting from your lab work, should be written in the form of a scientific research paper, and should include the following sections (accounting for 50% of the overall mark)

- (i) Title
- (ii) Abstract
- (iii) (Materials and Methods
- (iv) Results
- (v) Discussion.

There is a strict word limit of 6000 (+10%). This does not include figure legends or references. Your report will be assessed on the following:

- Abstract
- Introduction
- Materials and Methods
- Quality of Results
- Presentation of Results
- Data Handling

- Discussion
- Future Work Suggestions
- References
- Written Expression

You will also give a 15-minute presentation (+ 5 minutes scheduled for questions) on your research project. The goal of this exercise is to get you thinking about how to present your work to a non-expert audience. Your presentation will be assessed on the following (10% of overall mark):

- Context and communication of science
- Clarity
- Structure
- Oral delivery and visual aids
- Conclusions and answering questions

The module is passed when at least 40 out of a total of 100 points have been granted.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Bachelor's in Molecular Biotechnology or Biology or Biochemistry, or other relevant area

Inhalt:

Practical work in a microbiome research lab, which may involve a combination of wet and dry lab approaches. For more info see www.halllab.co.uk.

Lernergebnisse:

You will work within a larger research project – which will involve understanding how certain early life microbiota members adapt and are beneficial in the infant gut environment. You may focus on understanding complete microbial communities or drill down to examine certain microbiota members e.g. Bifidobacterium. Other aspects may involve developing and optimising cutting-edge methods for isolating microbes and also undertaking studies to probe certain aspects of beneficial microbial function e.g. production of novel anti-microbials and/or immune stimulation. For more details see www.halllab.co.uk.

Participants should be able to recognize, understand and apply laboratory techniques. They are able to analyze the data produced and to evaluate data with appropriate supervision. Participants should think of own research ideas building up on the research internship (future outlook).

Lehr- und Lernmethoden:

Introduction to the lab and training in appropriate methods by a Hall lab team member, followed by individual working and teamwork. Problem solving training and experimental design and data analysis will also be developed over the course of the project.

Medienform:

Blogs and potential for peer-reviewed scientific publication(s)

Literatur:

- Kiu R, Treveil A, Harnisch LC, Caim S, Leclaire C, van Sinderen D, Korcsmaros T, Hall LJ. Bifidobacterium breve UCC2003 induces a distinct global transcriptomic programme in neonatal murine intestinal epithelial cells. *iScience*. 2020. 23(7):101336
- Puengel D, Treveil A, Dalby MJ, Caim S, Colquhoun IJ, Booth C, Ketskemety J, Korcsmaros T, van Sinderen D, Lawson MAE/Hall LJ. Bifidobacterium breve UCC2003 exopolysaccharide modulates the early life microbiota by acting as a potential dietary substrate. *Nutrients*. 2020. 12(4), 948
- Lawson MAE/O'Neill IJ, Kujawska M, Wijeyesekera A, Flegg Z, Chalklen L, Hall LJ. Breast-milk derived human milk oligosaccharides promote Bifidobacterium interactions within a single ecosystem. *ISME J*. 2020: 14(2):635-648
- Dalby MJ & Hall LJ. Recent advances in understanding the neonatal microbiome. *F1000Research*. 2020, 9 (F1000 Faculty Rev):422.
- O'Neill I/Schofield Z, Hall LJ. Exploring the role of the microbiota member Bifidobacterium in modulating immune-linked diseases. *Emerging Topic in Life Sciences*. 2017; 1(4) 333-349

Modulverantwortliche(r):

Hall, Lindsay; Prof. Dr.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Research Project on Beneficial Properties of the Early Life Microbiota (Forschungspraktikum, 16 SWS)

Hall L (Kujawska M, Zenner C)

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ0408: Research Project on Microbiota-Associated Pathobionts | Research Project on Microbiota-Associated Pathobionts

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2022/23

Modulniveau: Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 240

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

The type of assessment for this module is a laboratory assignment (Laborleistung). The goal of this module is to teach you how to design and conduct independent research in a supportive environment. Your proposal will take the form of asking a hypothesis-driven research question based on existing literature/data, that you then attempt to answer once you start the experimental component of the module. Additionally, we wish to prepare you for applying for a career in science. The project will be partly supervised and self-guided in the lab – according to good scientific practice, and this lab work and your conduct in the lab will account for 40% of the overall mark. Your internship report (dissertation) resulting from your lab work, should be written in the form of a scientific research paper, and should include the following sections (accounting for 50% of the overall mark)

- (i) Title
- (ii) Abstract
- (iii) (Materials and Methods
- (iv) Results
- (v) Discussion.

There is a strict word limit of 6000 (+10%). This does not include figure legends or references. Your dissertation will be assessed on the following:

- Abstract
- Introduction
- Materials and Methods
- Quality of Results
- Presentation of Results
- Data Handling

- Discussion
- Future Work Suggestions
- References
- Written Expression

You will also give a 15-minute presentation (+ 5 minutes scheduled for questions) on your research project. The goal of this exercise is to get you thinking about how to present your work to a non-expert audience. Your presentation will be assessed on the following (10% of overall mark):

- Context and communication of science
- Clarity
- Structure
- Oral delivery and visual aids
- Conclusions and answering questions

The module is passed when at least 40 out of a total of 100 points have been granted.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Bachelor's in Molecular Biotechnology or Biology or Biochemistry, or other relevant area

Inhalt:

Practical work in a microbiome research lab, which may involve a combination of wet and dry lab approaches. For more info see www.halllab.co.uk.

Lernergebnisse:

You will work within a larger research project – which will involve understanding how certain microbiota members may cause disease in humans and animals. You may focus on certain microbiota members, that while at low levels do not cause harm, under certain conditions may overgrow and cause infection – i.e. pathobionts including *Clostridium* and *Klebsiella*. Other aspects may involve isolating these pathobionts from clinical samples and studying the virulence factors that these microbes may encode and produce and antimicrobial resistance determinants. For more details see www.halllab.co.uk.

Participants should be able to recognize, understand and apply laboratory techniques. They are able to analyze the data produced and to evaluate data with appropriate supervision. Participants should think of own research ideas building up on the research internship (future outlook).

Lehr- und Lernmethoden:

Introduction to the lab and training in appropriate methods by a Hall lab team member, followed by individual working and teamwork. Problem solving training and experimental design and data analysis will also be developed over the course of the project.

Medienform:

Blogs and potential for peer-reviewed scientific publication(s)

Literatur:

- Chen Y, Brook TC, Soe CZ, O'Neill I, Alcon-Giner C, Leelastwattanagul O, Phillips S, Caim S, Clarke P, Hoyles L/Hall LJ. Preterm infants harbour diverse Klebsiella populations, including atypical species that encode and produce an array of antimicrobial resistance- and virulence-associated factors. Microbial Genomics. 2020. doi.org/10.1099/mgen.0.000377
- Dalby MJ & Hall LJ. Recent advances in understanding the neonatal microbiome. F1000Research. 2020, 9 (F1000 Faculty Rev):422.
- Alcon-Giner C/Leggett RM, Heavens D, Caim S, Brook TC, Kujawska M, Hoyles L, Clarke P, Clark MD/Hall LJ. Rapid MinION profiling of preterm microbiota and antimicrobial resistant pathogens. Nature Microbiology. 2019. doi:10.1038/s41564-019-0626-z
- Kiu R, Brown J, Bedwell H, Leclaire C, Caim S, Pickard D, Dougan G, Dixon R, Hall LJ. Genomic analysis on broiler-associated Clostridium perfringens strains and caecal microbiome profiling reveals key factors linked to poultry Necrotic Enteritis. Animal Microbiome. 2019: 1(12).
- Kiu, R & Hall, LJ. An update on the human and animal enteric pathogen Clostridium perfringens. Emerging Microbes & Infections. 2018. 7:141.

Modulverantwortliche(r):

Hall, Lindsay; Prof. Dr.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Research Project on Microbiota-Associated Pathobionts (Forschungspraktikum, 16 SWS)

Hall L (Kujawska M, Zenner C)

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

MA9613: Statistical Computing and Data Analysis (TUM School of Life Sciences) | Statistical Computing and Data Analysis (TUM School of Life Sciences)

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2022/23

Modulniveau: Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 105	Präsenzstunden: 45

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

In the written exam (60 min) the students solve problems to selected statistical topics. The solution requires the application of the skilled and practiced calculations and heuristics. First the students have to identify and to classify the problem and secondly choose and apply a suitable method.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Bachelor's course in statistics

Inhalt:

Basic statistics review
Categorical data
Analysis of variance and experimental design
Robust methods
Simple regression
Multiple regression
Specification
Model diagnostics
Lack of fit
Model selection
Nonlinear and time series regression
Survival regression
Logistic and poisson regression

Linear mixed models

Sample size and power calculations

Lernergebnisse:

- 1) Become experienced in all facets of the R statistical package.
- 2) Apply data handling methods for visualization and communication.
- 3) Select and apply appropriate statistical methods to design and analyze experimental data.
- 4) Apply appropriate hypothesis tests and confidence interval procedures.
- 5) Perform multiple Normal linear-, mixed-effect-, time-series-, non-linear-, Poisson- and survival-regression.

Lehr- und Lernmethoden:

In the lectures the concepts are introduced and discussed in case studies. In the exercise classes the students solve problems and case studies on their own using the statistical package R. The problems of the case studies are chosen to provide the students guided, hands-on experience to acquire the necessary skills in the projects.

Medienform:

Slides, exercise sheets, R statistical package

Literatur:

Abram, B., Ledolter, J., Introduction to Regression Modeling, Thomson Brooks/Cole

Fitzmaurice, G. M., Laird, N. M., Ware, J. H., Applied longitudinal analysis, Wiley

Collett, D., Modelling Survival Data in Medical Research, Chapman & Hall CRC

Van Belle, G., Fisher, L D., Heagerty, P. J., Lumley, T., Biostatistics: a methodology for the health sciences, Wiley

Peck, R., Olsen, C., Devore, J., Introduction to Statistics and Data Analysis, Brooks/Cole Cengage Learning

Lecture notes, additional material in moodle course

Modulverantwortliche(r):

Ankerst, Donna; Prof. Ph.D.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Exercises for Statistical Computing and Data Analysis (TUM School of Life Sciences) [MA9613] (Übung, 1 SWS)

Ankerst D, Neumair M

Statistical Computing and Data Analysis (TUM School of Life Sciences) [MA9613] (Vorlesung, 2 SWS)

Ankerst D, Neumair M

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2625: Spezielle Mikrobiologie | Advanced Microbiology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2020/21

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 6	Gesamtstunden: 180	Eigenstudiums- stunden: 120	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Prüfungsdauer (in min.): 60 witten.

Regelmäßige, aktive Teilnahme an den Lehrveranstaltungen wird erwartet. Eine Klausur (60 min, benotet) dient der Überprüfung der in den Vorlesungen erlernten theoretischen Kompetenzen. Die Studierenden zeigen in der Klausur, ob sie in der Lage sind, das erlernte Wissen zu strukturieren und die wesentlichen Aspekte darzustellen. Sie sollen die erarbeiteten Informationen beschreiben, interpretieren, sinnvoll kombinieren und auf ähnliche Sachverhalte übertragen können.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Voraussetzung sind Kenntnisse der Grundlagen der Mikrobiologie (Vorlesung Allgemeine Mikrobiologie). Zum besseren Verständnis sind gute Kenntnisse in organischer Chemie und Biochemie vorteilhaft.

Inhalt:

Im Rahmen einer Vorlesung werden Kenntnisse über die breite Vielfalt spezieller Stoffwechselwege insbesondere bei prokaryontischen Mikroorganismen vermittelt. Inhalte sind z.B. die Vielfalt und Variationen in Zentralstoffwechselwegen, speziellen Gärungen und anaeroben respiratorischen Stoffwechselwege, verschiedene Möglichkeiten der Kohlendioxidfixierung, des phototrophen Stoffwechsel usw. Des weiteren werden Kenntnisse über molekulare mikrobielle Genetik vermittelt, Inhalte sind z.B. Genombiologie bei Bakterien und Archaeen, Replikation und Segregation von Chromosomen und Plasmiden, DNA-Reparatur, Mutation, Transposition, Gentransfer, Rekombinationsvorgänge, Regulation der Genexpression, Genetik und Vermehrung von Bacteriophagen und Archaeen-Viren usw. Im Rahmen der Vorlesungen werden weiterhin Anknüpfungspunkte bzgl. der Bedeutung der besprochenen Stoffwechselwege für Mensch und

Umwelt, sowie bzgl. der Bedeutung der molekulargenetischen Mechanismen bei Bakterien für molekulargenetische Arbeitsmethoden im Labor herausgearbeitet.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an dem Modul besitzen die Studierenden einen guten Überblick und vertiefte theoretische Kenntnisse über Stoffwechselwege und molekulargenetische Vorgänge in Mikroorganismen. Sie sollen in der Lage sein,

" Zusammenhänge zwischen Stoffwechselwegen und Stoffumsetzungen durch Mikroorganismen zu verstehen.

" Konsequenzen verschiedener Stoffwechselwege für Energetik und Produktbildung der betreffenden Mikroorganismen zu verstehen.

" An ausgewählten Beispielen spezielle Stoffwechselwege mit den natürlichen Wachstumsbedingungen der betreffenden Mikroorganismen zu korrelieren.

" Zusammenhänge zwischen der natürlichen Entstehung von Mutanten, mobilen genetischen Elementen, Gentransfer auf die Eigenschaften von Mikroorganismen zu verstehen.

" Molekulare Mechanismen genetischer Variabilität / Stabilität zu verstehen..

" das erworbene Wissen auf vertiefte Fragestellungen anzuwenden.

Das Modul soll weiterhin Fähigkeiten zum Lösen von Problemen entwickeln helfen, sowie das Interesse an Mikrobiologie, mikrobiologischen Problemen und die Bedeutung von Mikroorganismen für Mensch und Umwelt fördern.

Lehr- und Lernmethoden:

Veranstaltungsform/Lehrtechnik: Vorlesung Lehrmethode: Vortrag.

Lernaktivitäten: Studium von Vorlesungsskript und -mitschrift, ggf. Literaturstudium

Medienform:

Präsentationen mittels Powerpoint,

Skript (Downloadmöglichkeit für Vorlesungsmaterial).

Literatur:

Es ist kein Lehrbuch verfügbar, das alle Inhalte dieses Moduls abdeckt. Teilaspekte werden abgedeckt in:

Fuchs G. (Hrsg.) Allgemeine Mikrobiologie. Georg Thieme-Verlag, Stuttgart.

Modulverantwortliche(r):

Wolfgang Liebl (wliebl@wzw.tum.de)

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Mikrobieller Stoffwechsel für Fortgeschrittene (Vorlesung, 2 SWS)

Liebl W, Ehrenreich A

Molekulare mikrobielle Genetik (Vorlesung, 2 SWS)

Liebl W, Ehrenreich A

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Studienschwerpunkt Ökologie | Specializing in Ecology

Modulbeschreibung

WZ1172: Angewandte Fließgewässerrenaturierung | Applied River Restoration

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2018

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Zweimestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 75	Präsenzstunden: 75

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Aktueller Hinweis angesichts des eingeschränkten Präsenzbetriebs auf Grund der CoViD19-Pandemie:

Sofern die Rahmenbedingungen (Hygiene-, Abstandsregeln etc.) für eine Präsenzprüfung nicht vorliegen, kann gemäß §13a APSO die geplante Prüfungsform auf eine "elektronische (Fern-)Prüfung" umgestellt werden. Die Entscheidung über diesen Wechsel wird möglichst zeitnah, spätestens jedoch 14 Tage vor dem Prüfungstermin durch die Prüfungsperson nach Abstimmung mit dem zuständigen Prüfungsausschuss bekannt gegeben.

Regulär gilt: Die Prüfungsleistung wird in zwei Teilprüfungen erbracht. In einer 60-minütigen schriftlichen Klausur wird die Prüfungsleistung für den Vorlesungsteil "Applied River Restoration" überprüft. In dieser Prüfung soll nachgewiesen werden, dass in begrenzter Zeit Probleme erkannt werden und für diese Lösungsmöglichkeiten gefunden werden können. Die Antworten erfordern eigene Formulierungen oder skizzenhafte Darstellungen bestimmter Sachverhalte der Fließgewässerrenaturierung.

In der zweiten Teilprüfung zur Übung "Applied River Restoration Planning" werden von den Studierenden in Einzel- oder Gruppenarbeit planerisch Lösungen erarbeitet und präsentiert. Die Studierenden zeigen dass sie das erlernte Wissen anwenden, Problemstellungen planerisch lösen und die Lösungen kommunizieren können. Bewertet wird das Planungsergebnis sowie die abschließende 20-minütige Präsentation.

Eine regelmäßige und aktive Teilnahme der Studierenden wird erwartet.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Thematisches Interesse; das Belegen anderer Lehrveranstaltungen aus dem Bereich der Aquatischen Ökologie wäre wünschenswert, ist aber nicht unbedingt Voraussetzung sofern grundlegendes Wissen in diesem Bereich besteht. Planerische Grundkenntnisse zum Verwenden entsprechender Software und digitaler Medien sind hilfreich.

Inhalt:

Das Modul besteht aus einer Vorlesung welche im Sommersemester abgehalten wird und einer Übung. Die Übung findet im Wintersemester statt.

- Wesentliche Ursachen für die Degradation von Fließgewässern sowie Methoden zur Renaturierung von Fließgewässern und Restauration von wichtigen Ökosystemdienstleistungen.
- Wie kann der Erfolg von Fließgewässerrenaturierungen und die Restauration wichtiger Ökosystemdienstleistungen überprüft werden?
- Was ist eine erfolgreiche Fließgewässerrenaturierung?
- In der Übung sollen praxisnahe, konkrete Probleme der modernen Fließgewässerrenaturierung planerisch gelöst und visualisiert werden. Die Exkursion dient zur Vertiefung der praktischen Anwendbarkeit der Vorlesungsinhalte und zum besseren veranschaulichen der in der Übung erarbeiteten planerischen Lösungen.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an der Modulveranstaltung sind die Studierenden in der Lage sich an verschiedene anthropogene Störungen in Fließgewässern zu erinnern und diese in einem weiteren Kontext zu verstehen. Die Studierenden sind in der Lage die Eingriffsschwere von Störungen in aquatischen Systemen zu bewerten. Die Vorlesung dient als Vorbereitung zur Übung, in welcher die Studierenden lernen Techniken der Fließgewässerrenaturierung anzuwenden, zu bewerten und zielgerichtete Lösungen zu entwickeln. Die Studierenden sind in der Lage, ganzheitliche Schutzkonzepte für Fließgewässer zu verstehen und anzuwenden. Weiterhin sind die Studierenden in der Lage wichtige limitierende Faktoren zu analysieren welche für die Restaurierung von Artengemeinschaften (Fische und Makrozoobenthos), Arten oder deren Lebensstadien von großer Bedeutung sind.

Lehr- und Lernmethoden:

Das Modul besteht aus einer Vorlesung "Applied River Restoration" und einer Übung "Applied River Restoration Planning" welche als planerischer Stehgreif abgehalten wird. Die Inhalte der Lehrveranstaltung werden in Form eines Vortrages vermittelt. Die Übung wird als separate Einheit jeweils im Wintersemester abgehalten und in Form eines planerischen Stegreifs mit einer definierten Aufgabenstellung durchgeführt. Bei dieser Übung werden die Ergebnisse in Gruppen bis maximal 4 Personen erarbeitet. Zusätzlich sollen die Studierenden zur selbständigen Literaturrecherche und inhaltlichem Auseinandersetzen mit der Thematik angeregt werden. Zur Vertiefung des Lernstoffes wird eine Exkursion angeboten.

Medienform:

Power-Point Präsentation, Tafel, Flip-chart, Video, Fallbeschreibungen, digitale Plangrundlagen

Literatur:

Jungwirth et al. 2003. Angewandte Fischökologie an Fließgewässern. 1st Edition, UBT Stuttgart, Germany.;

Hauer & Lamberti 2007. Methods in Stream Ecology, 2nd Edition, Elsevier, Holland.;

Woodward G., 2011. Advances in Ecological Research, Elsevier, London, UK.

Boon & Pringle 2009. Assessing the conservation value of fresh waters. Cambridge University Press, UK.;

Modulverantwortliche(r):

Pander Joachim (joachim.pander@tum.de)

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Applied River Restoration (Vorlesung, 2 SWS)

Geist J [L], Pander J

Applied River Restoration Planning (Übung, 3 SWS)

Pander J

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ1647: Altlastensanierung - Vorlesung und Übungen | Remediation of Contaminated Sites - Lecture and Exercises

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2018

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Modulprüfung besteht aus einer schriftlichen Klausur (120 min). Anhand der Klausur zeigen die Studierenden, dass sie gesetzliche Regelungen, die sich mit Altlasten beschäftigen, verstehen, das Gefährdungspotential einer Altlast im Hinblick auf die Art der Schadstoffe und den Emissionspfad bewerten können, die verschiedenen Untersuchungsmethoden verstehen sowie eine geeignete Probenahmestrategie und analytisches Untersuchungsprogramm bewerten können.

Das Modul "Altlastensanierung - Vorlesung und Übungen" ist das Alternativmodul zu "Altlastensanierung - Vorlesung und Seminar". Je nach verfügbaren Plätzen behält sich der Modulverantwortliche vor, die Studierenden dem einen oder anderen dieser beiden Module zuzuordnen. Es kann nur eines von beiden Modulen absolviert werden.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Einführung in die Bodenkunde 1 und 2 müssen erfolgreich absolviert sein (Ausschlusskriterium).

Inhalt:

Vorlesung: Bundesbodenschutzgesetz, Vorgehensweise bei der Erkundung von Altlasten; branchentypische Kontaminationen (Altablagerungen - Altstandorte, Rüstungs- und Militäraltlasten); Bewertung von Kontaminanten (Hauptkontaminanten - Prioritätskontaminanten, Stofftransport, Exposition); Gefährdungspotential, ökotoxikologische Tests; Untersuchung von Altlasten (Untersuchungsmethoden, Probenahmestrategie, analytisches Untersuchungsprogramm); Sanierungsziele; Sicherungsmaßnahmen; Dekontaminationsverfahren; Rekultivierung und Renaturierung (Böden auf Altstandorten, Bergbaufolgelandschaften).

Übungen: Besuch von Altlastenbetrieben im Raum München: Biologische ex-situ Sanierung organisch belasteter Böden; Beprobung kontaminierten Bodenmaterials in Haufwerken; Immissionsschutzvorgaben für altlastenbearbeitende Betriebe; Sortierung und (Zwischen-) Lagerung kontaminierter Böden vor der Entsorgung in geeigneten Deponien; LAGA Deponieklassen zur Klassifikation kontaminierter Böden; Verwertungsmöglichkeiten für kontaminiertes Material; innovative in-situ Sanierungs- und Sicherungsmaßnahmen; Verhältnis von Investitions- und Betriebskosten bei langfristigen Sanierungsmassnahmen; Sicherungsmaßnahmen in Bergbaufolgelandschaften; spezifische Probleme in Braunkohlentagebaufolgelandschaften; Evaluation von Rekultivierungs- und Renaturierungsmaßnahmen; gesetzliche Hintergründe: Bundesbodenschutz-, Kreislaufwirtschafts- und Wasserschutzrecht.

Lernergebnisse:

Nach erfolgreicher Teilnahme an den Modulveranstaltungen sind die Studierenden in der Lage, gesetzliche Regelungen, die sich mit Altlasten beschäftigen, zu verstehen, die richtige Vorgehensweise bei der Untersuchung von Altlasten und Altlastenverdachtsflächen sowie bei der Sanierung von Altlasten anzuwenden, das Gefährdungspotential einer Altlast im Hinblick auf die Art der Schadstoffe und den Emissionspfad zu bewerten, die verschiedenen Untersuchungsmethoden zu verstehen sowie eine geeignete Probenahmestrategie und analytisches Untersuchungsprogramm zu bewerten, unterschiedliche Sanierungstechniken und Rekultivierungsmaßnahmen zu bewerten und in Abhängigkeit von der jeweiligen Altlast die geeignete anzuwenden. Zudem sind die Studierenden in der Lage, verschiedene altlastenbearbeitende Betriebe und Altlastenstandorte zu bewerten sowie die angewandten Sanierungsverfahren kritisch, im Hinblick auf Sanierungserfolge und Umweltauswirkungen, zu analysieren.

Lehr- und Lernmethoden:

Das Modul besteht aus einer Vorlesung und einer Übung. In der Vorlesung werden den Studierenden die gesetzliche Regelungen, die sich mit Altlasten beschäftigen, die richtige Vorgehensweise bei der Untersuchung von Altlasten und Altlastenverdachtsflächen sowie bei der Sanierung von Altlasten, das Gefährdungspotential einer Altlast im Hinblick auf die Art der Schadstoffe und den Emissionspfad, die verschiedenen Untersuchungsmethoden sowie eine geeignete Probenahmestrategie und analytisches Untersuchungsprogramm, unterschiedliche Sanierungstechniken und Rekultivierungsmaßnahmen vermittelt.

In den Übungen wird mit den Studierenden während des Besuchs ausgewählter belasteter Standorte und Sanierungseinrichtungen verschiedene altlastenbearbeitende Betriebe und Altlastenstandorte bewertet sowie die angewandten Sanierungsverfahren kritisch, im Hinblick auf Sanierungserfolge und Umweltauswirkungen, analysiert.

Medienform:

Präsentationen

Literatur:

Präsentationen; vertiefende Bücherliste auf Anfrage

Modulverantwortliche(r):

Kögel-Knabner, Ingrid; Prof. Dr. rer. nat. Dr. rer. nat. habil.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Remediation of Contaminated Sites - Regeneration of contaminated soils (Vorlesung, 2 SWS)

Bucka F

Altlastensanierung - Kontaminierte und rekultivierte Böden (Übung, 2,1 SWS)

Bucka F, Heister K

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ6415: Angewandte Limnologie (V+Ü) | Applied Limnology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2018/19

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Prüfungsleistung wird in Form einer mündlichen Prüfung (30 min) erbracht.

In der Prüfung zeigen die Studierenden, dass sie unbekannte Gewässer selbständig bewerten und gegebenenfalls Ansätze zur Restaurierung bzw. Sanierung der Gewässer entwickeln können.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Der Besuch des Moduls Allgemeine Limnologie wird empfohlen.

Inhalt:

Das Modul umfasst folgende Inhalte:

Die Eutrophierung von Gewässern: historische Entwicklung, Ursachen, biologische Konsequenzen, Ausmaß, Verhinderung; Methoden der Gewässerqualifizierung: Vollenweider-Modell, chemische, physikalische und biologische Modelle; Gewässersanierung, Fallbeispiele, Gewässerbelüftung, P-Fällung, Sedimentkonditionierung, Biomanipulation, Gewässerversauerung: Historie, Ausmaß, chemische und biologische Konsequenzen, Gegenmaßnahmen, Praktische Einführung in die Bioindikation mit Makrophyten, Anwendung des Makrophytenindex zur Bewertung von Fließgewässern und Seen.

Lernergebnisse:

Nach erfolgreicher Teilnahme an der Modulveranstaltung sind die Studierenden in der Lage, unbekannte Gewässer selbständig zu bewerten und gegebenenfalls Ansätze zur Restaurierung bzw. Sanierung der Gewässer zu entwickeln.

Lehr- und Lernmethoden:

Das Modul besteht aus einer Vorlesung und einer Übung. In der Vorlesung werden die notwendigen Grundlagen aus verschiedenen Bereichen der Angewandten Limnologie vorgetragen. In der Übung werden die theoretischen Grundlagen in Zusammenarbeit mit anderen Studierenden durch die Anwendung des Makrophytenindex zur Bewertung verschiedener Gewässertypen vertieft.

Medienform:

Power-Point, Flipchart, Tafelarbeit, Digitale Mikrophotographie

Literatur:

Wird in den Lehrveranstaltungen bekanntgegeben

Modulverantwortliche(r):

Uta Raeder (uta.raeder@wzw.tum.de)

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Angewandte Limnologie (Vorlesung, 1 SWS)

Raeder U, Hoffmann M

Makrophyten als Bioindikatoren zu Bewertung der Wasserqualität II (Übung, Limnologie) (Übung, 3 SWS)

Zimmermann S, Hoffmann M, Raeder U

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

LS50012: Bewegungsökologie von Wildtieren | Movement Ecology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2022

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Prüfungsleistung erfolgt als Projektarbeit. Diese umfasst einen Bericht von 10-15 Seiten und einer Abschlusspräsentation (15 Minuten) sowie einer Kurzpräsentation eines Fachartikels aus dem Bereich Bewegungsökologie (5 Minuten) während der Übung. Die Projektarbeit beinhaltet die im Rahmen der Übung erarbeitete Fragestellung, eine Zusammenfassung der verwendeten Daten, die angewendeten Auswertemethoden, die erzielten Ergebnisse und eine Diskussion der Ergebnisse.

Die Studierenden demonstrieren die Fähigkeit einfache Studien zur Bewegungsökologie von Wildtieren mit Hilfe von technologischen Hilfsmitteln zu planen und auszuwerten.

Die Arbeit ist als Gruppenarbeit angelegt, wobei als Prüfungsleistung die individuellen Beiträge der Studierenden deutlich erkennbar sein müssen.

Die Beurteilung ergibt sich zu 60% aus der schriftlichen Arbeit und zu 40% aus den mündlichen Präsentationen (davon 30% für die Abschlusspräsentation, 10% für die Kurzpräsentation). Anhand der Präsentation wird auch die Fähigkeit überprüft die erzielten Ergebnisse in knapper und anschaulicher Form darstellen zu können.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Für das Verständnis des Moduls sind grundlegende ökologische Kenntnisse erforderlich.

Inhalt:

Das Modul setzt sich aus einem Vorlesungs- und einem Übungsteil zusammen. Im Vorlesungsteil werden theoretische Grundlagen der Bewegungsökologie vermittelt, die im Übungsteil im Rahmen eines 4-tägigen

Forschungsaufenthalts im Nationalpark Berchtesgaden (mit Übernachtung in der TUM Forschungsstation Friedrich N. Schwarz am Rossfeld) praktisch angewendet werden.

Das Modul vermittelt:

- theoretische Grundlagen der Bewegungsökologie (z.B. Ursachen und Folgen von Tierwanderungen)
- Grundkenntnisse verschiedener Bewegungsmechanismen und -strategien
- Kenntnisse über die häufigsten Methoden um Tierbewegungen zu untersuchen (Radio-, GPS-Telemetrie)
- Analyse von räumlich-zeitlichen Daten z.B. Bewegungsdistanzen, Streifgebietsgrößen und Lebensraumnutzung
- Darstellung, Diskussion und Präsentation der Ergebnisse

Lernergebnisse:

Nach erfolgreicher Teilnahme am Modul sind die Studierenden in der Lage die Grundlagen der Bewegungsökologie von Wildtieren zu erklären und dieses Wissen einzusetzen, um eigene einfache Studien in diesem Bereich zu planen sowie die Studien anderer zu bewerten. Diese Studien können sowohl der Grundlagenforschung als auch ökologischer und naturschutzfachlicher Planungen (z.B. Radiotelemetrie bei Fledermäusen, GPS-Telemetrie für Greifvögel im Zusammenhang mit Windkraftwerken) dienen. Das Modul vermittelt den Studierenden im Bereich Bewegungsökologie sowohl theoretische Grundlagen als auch praktische Erfahrung im Umgang mit Telemetriemethoden. Sie haben einen Überblick über die häufigsten technologischen Hilfsmittel, um Wanderbewegungen von Tieren zu untersuchen (z.B. Radiotelemetrie, GPS-Telemetrie), und kennen sowohl die wissenschaftlichen als auch die rechtlichen und ethischen Grundlagen, um diese Methoden bei Wildtieren einzusetzen. Darüber hinaus beherrschen die Studierenden einen Grundstock an analytischen Methoden um räumlich-zeitliche Daten auszuwerten. Damit können sie beispielsweise Bewegungsdistanzen, Streifgebietsgrößen und Lebensraumnutzung berechnen, die Ergebnisse graphisch darstellen und diskutieren.

Lehr- und Lernmethoden:

Das Modul setzt sich aus einer Vorlesung und einer begleitenden Übung zusammen. In den Vorlesungen werden die theoretischen Grundlagen in Form von Vorträgen und Präsentationen vermittelt. Die Studierenden sollen zum Studium des Vorlesungsskriptes und der Fachliteratur angeregt werden. In den Übungen werden einige Methoden demonstriert und das Wissen praktisch angewandt. Anhand bestehender Telemetriedaten sollen die Studierenden kleine Projekte planen und die Daten der Fragestellung entsprechend am Computer auswerten. Bei Kurzexkursionen im Nationalpark Berchtesgaden werden laufende Telemetrieprojekte vorgestellt und Herausforderungen bei der Feldarbeit (Fang, Telemetrie) besprochen.

Medienform:

PowerPoint, Tafelarbeit, Übungen am Computer, Gruppenarbeit und Gruppendiskussion.

Literatur:

Wird in der Lehrveranstaltung bekannt gegeben.

Modulverantwortliche(r):

Loretto, Matthias-Claudio, Ph.D. matthias.loretto@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Bewegungsökologie von Wildtieren (UE) (Übung, 3 SWS)

Loretto M

Bewegungsökologie von Wildtieren (VO) (Vorlesung, 1 SWS)

Loretto M

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2047: Bodenschutz | Soil Protection

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2020/21

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Modulprüfung besteht aus einer mündlichen Prüfung (20 Min.) und einer Präsentation (15 Min.), wobei mündliche Prüfung und Präsentation im Verhältnis 2:1 bewertet werden. Anhand der mündlichen Prüfung zeigen die Studierenden, dass sie Prozesse, die das Verhalten von Stoffen in Böden beeinflussen, verstehen. Sie zeigen ferner, dass sie den Einfluss von Versauerung, Versalzung, Schwermetallen, Radionukliden sowie organischen Schadstoffen in Böden analysieren können sowie unterschiedliche Remediationstechniken verstehen und in Abhängigkeit von der Art der Kontamination bewerten können. Im Seminarvortrag (Präsentation) zeigen die Studierenden, dass sie sich in ein spezielles Thema des Bodenschutzes tiefgreifend einarbeiten und die Inhalte konsistent und verständlich den anderen Studierenden präsentieren können. Außerdem sollen sie nachweisen, dass sie in Bezug auf das jeweilige Themengebiet auf Fragen, Anregungen und Diskussionspunkte des Publikums sachkundig eingehen können.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Einführung in die Bodenkunde 1 und 2 müssen erfolgreich absolviert sein (Ausschlusskriterium).

Inhalt:

Das Modul umfasst folgende Inhalte: Bodenfunktionen, Wirkungspfade, Toxikologie, gesetzliche Grundlagen, Ermittlung der Schadstoffbelastung von Böden, Bestandteile des Bodens (Tonminerale, Oxide, organisches Material), Ionenaustausch, Adsorption, Präzipitation und Kopräzipitation, Versauerung, Versalzung, Verhalten von Spurenelementen in Böden (Verfügbarkeit, Mobilität), anorganische Schadstoffe (Schwermetalle), Radionuklide, organische Schadstoffe (z.B. PAK, PCB, Dioxine und Pestizide), Sanierungs- und Sicherungsverfahren.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an der Modulveranstaltung sind die Studierenden in der Lage, Prozesse, die das Verhalten von Stoffen in Böden beeinflussen (z.B. Sorption) zu verstehen, den Einfluss von Versauerung und Versalzung auf das Verhalten von Stoffen in Böden zu bewerten, das Verhalten von Schwermetallen, Radionukliden sowie organischen Schadstoffen in Böden zu analysieren und unterschiedliche Remediationstechniken zu verstehen und in Abhängigkeit von der Art der Kontamination zu bewerten. Sie sind in der Lage, sich selbständig in spezielle Fragen des Bodenschutzes einzuarbeiten sowie Gefährdungen, Schutzverfahren und Remediationstechniken gegenüber einem Publikum darzustellen und in der Diskussion weitergehend zu erläutern.

Lehr- und Lernmethoden:

Das Modul besteht aus einer Vorlesung und einem Seminar. In der Vorlesung werden den Studierenden die Prozesse vorgestellt, die das Verhalten von Stoffen in Böden beeinflussen. Die Vorlesung gibt einen breiten Überblick über die unterschiedlichen Gruppen von Schadstoffen und zeigt deren Verhalten in Böden auf. Für das Seminar wählen sich die Studierenden ein enger begrenztes Thema aus dem Kontext des Bodenschutzes, in das sie sich selbständig tiefer einarbeiten. Über ihr Thema halten die Studierenden einen Vortrag, der unter Anleitung des Dozenten im Plenum von allen Studierenden diskutiert wird.

Medienform:

Präsentationen

Literatur:

Vorlesung: Präsentationen, vertiefende Bücherliste auf Anfrage; Seminar: spezielle Literaturlisten zu den einzelnen Themen

Modulverantwortliche(r):

Kögel-Knabner, Ingrid; Prof. Dr. rer. nat. Dr. rer. nat. habil.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Bodenschutz - Organische und anorganische Schadstoffe in Böden (Vorlesung, 2 SWS)
Bucka F

Bodenschutz - Nutzungsabhängige Funktionsfähigkeit von Böden (Seminar, 2 SWS)
Höschen C, Schweizer S

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2416: Bodenkundliches Forschungspraktikum mit Kolloquium | Soil Research Course with Colloquium

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2012

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 50	Präsenzstunden: 100

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Prüfungsdauer (in min.): 30.

Prüfungsleistung

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester / Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Einführung in die Bodenkunde 1 und 2 müssen erfolgreich absolviert sein (Ausschlusskriterium).

Inhalt:

Durchführung von Gelände- und Laborarbeiten, Auswertung sowie schriftliche und mündliche Präsentation der Daten, Diskussion wissenschaftlicher Vorträge.

Lernergebnisse:

Die Studierenden können selbständig kleinere Forschungsaufgaben durchführen. Sie können die Forschungsergebnisse selbständig auswerten sowie in schriftlicher und mündlicher Form präsentieren. Sie können Forschungsergebnisse diskutieren.

Lehr- und Lernmethoden:

Forschungspraktikum: Arbeiten in Gelände und/oder Labor, zunächst unter Anleitung, dann in zunehmendem Maße selbständig. Kolloquium: Vorträge mit ausführlicher Diskussion.

Medienform:

Individuelle Erklärungen im Forschungspraktikum; Präsentationen im Kolloquium.

Literatur:

Wird einzelfallbezogen angegeben.

Modulverantwortliche(r):

Prof. Dr. Ingrid Kögel-Knabner (koegel@wzw.tum.de)

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Bodenkundliche Übungen für Fortgeschrittene (Übung, 4 SWS)

Kögel-Knabner I

Bodenkundliche Übungen für Fortgeschrittene (Übung, 4 SWS)

Kögel-Knabner I

Bodenkundliches Seminar für Fortgeschrittene (Seminar, 3 SWS)

Kögel-Knabner I

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2510: Bioindikatoren mit Diatomeen und Rasterelektronenmikroskopie | Diatoms as Bioindicators and Scanning Electron Microscopy

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2013

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 8	Gesamtstunden: 240	Eigenstudiums- stunden: 105	Präsenzstunden: 135

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester / Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundlagen der Limnologie und der Botanik (BSc Studium)

Inhalt:

Aufbau von Kieselalgen, Systematik und Taxonomie der Kieselalgen (Diatomeen), Kieselalgen als Indikatororganismen zur Bestimmung der Gewässerverschmutzung, physikalische Grundlagen und praktische Einführung in die Licht- und in die Rasterelektronenmikroskopie, Herstellen von Diatomeenpräparaten für die Licht- und die Elektronenmikroskopie, Einführung in die Bestimmung von Diatomeen am Lichtmikroskop, qualitative und quantitative Auswertung von Diatomeenpräparaten aus verschiedenen Gewässern, Bestimmung der Gewässertrophie anhand des Diatomeenindex, Studium der Feinstruktur von Diatomeenschalen am Rasterelektronenmikroskop.

Lernergebnisse:

Nach der Modulveranstaltung sind die Studenten in der Lage, Diatomeenproben aus unterschiedlichen Gewässern zu analysieren und die Qualität der Gewässer entsprechend der EU-Wasserrahmenrichtlinie zu bewerten. Die Studenten können eigenständig Monitoringprogramme auf der Basis des Diatomeenindex für unbekannte Fließgewässer und Seen entwickeln.

Zudem verfügen die Studenten nach der Modulveranstaltung über ein vertieftes Wissen in der Rasterelektronenmikroskopie und sind in der Lage, selbständig an einen REM zu arbeiten.

Lehr- und Lernmethoden:

Die Modulveranstaltung wird in Form eines Praktikums angeboten. Die Grundlagen der Rasterelektronenmikroskopie werden in Form einer integrierten Vorlesung mit anschaulichen physikalischen Experimenten und anhand von praktischen Übungen am REM erarbeitet. Die Studenten üben die labortechnischen Fertigkeiten zur Herstellung von Diatomeenpräparaten und erlernen die mikroskopische Auswertung dieser Präparate. In Kleingruppen erfolgt die statistische und graphische Auswertung. In Ko-Produktion wird erlernt, einen Bericht in Form eines Gutachten über das Untersuchungsgewässer termingerecht zu erstellen.

Medienform:

PowerPoint, Flipchart, Tafelarbeit, Digitale Mikrophotographie

Literatur:

The Diatoms: Applications for the environmental and earth sciences, Stoermer & Smol; Aufwuchs-Diatomeen in Seen und ihre Eignung als Indikatoren der Trophie, Hofmann; Bacillariophyceae. In: Ettl, H., Süßwasserflora von Mitteleuropa. (begründet von A. Pascher) Krammer & Lange-Bertalot Band 2(1-4); The Diatoms. Biology and morphology of the genera, Round, Crawford & Mann; The biology of diatoms, Werner; Diatomeen im Süßwasser-Benthos von Mitteleuropa, Hofmann, Werum, Lange-Bertalot

Modulverantwortliche(r):

Raeder, Uta, Dr. rer. nat. uta.raeder@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Bioindikation mit Diatomeen und Rasterelektronenmikroskopie MSc Bio (Limnologie) (Übung, 9 SWS)

Raeder U, Jacob P

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2526: Böden der Welt: Eigenschaften und Schutz | Soils of the World: Properties and Protection

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2011/12

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 7	Gesamtstunden: 210	Eigenstudiums- stunden: 120	Präsenzstunden: 90

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Prüfungsdauer (in min.): 30.

Prüfungsleistung

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester / Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Einführung in die Bodenkunde 1 und 2 müssen erfolgreich absolviert sein (Ausschlusskriterium).

Inhalt:

1. Eigenschaften, Verbreitung, Genese und Nutzungsmöglichkeiten sämtlicher Bodentypen der Erde, dargestellt gemäß der internationalen Bodenklassifikation WRB.
2. Das Welternährungsproblem, was ist Bodendegradation?, Steigerung der Nahrungsmittelproduktion auf fruchtbaren Standorten, marginale Standorte (stark erosionsgefährdet, semiarid, stark verwittert), Agroforstwirtschaft (Definitionen, Effekte von Bäumen auf den Boden, Erosionsschutz, Wasserhaushalt, Nährstoffhaushalt, die Rolle der Wurzeln).
3. Bodenbeschreibungen nach den international verbindlichen Guidelines der FAO, Klassifikation nach dem internationalen System WRB und anschließende ökologische Interpretation.

Lernergebnisse:

Die Studierenden kennen sämtliche Bodentypen der Erde mit ihren wichtigsten Eigenschaften. Sie haben ihre Genese und die Gründe für ihr Auftreten in den verschiedensten Teilen der Welt verstanden. Die Studierenden verstehen die Zusammenhänge zwischen der natürlichen Boden(un)fruchtbarkeit und der Gefährdung der Böden durch Landnutzung. Sie kennen die Produktionsmöglichkeiten auf Standorten unterschiedlicher Fruchtbarkeit und deren geschichtliche

und kulturelle Implikationen. Sie sind in der Lage, die spezifischen Erfordernisse bei der Nutzung verschiedener marginaler Standorte zu beurteilen. Sie verfügen über ausreichende Kenntnisse hinsichtlich der Möglichkeiten des Bodenschutzes durch den Einsatz von Bäumen. Die Studierenden können die FAO-Guidelines for Soil Description im Gelände anwenden und die wichtigsten Bodeneigenschaften anhand dieser Guidelines beschreiben. Sie sind in der Lage, Böden nach WRB zu klassifizieren. Sie sind ferner in der Lage, aus Beschreibung und Klassifikation die Fruchtbarkeitseigenschaften der Böden und ihr Gefährdungspotential abzuleiten.

Lehr- und Lernmethoden:

Vortrag und Präsentation (Vorlesung); interaktive Bodenansprache, Bodenklassifikation und Bodenbewertung (Geländeübungen); Literaturstudium, Nachdenken

Medienform:

Vorlesung: Präsentationen, Tafelanschriebe; Geländeübung: Skripten

Literatur:

IUSS Working Group WRB (2007): World Reference Base for Soil Resources 2006. Erstes Update 2007. Deutsche Ausgabe (2008). Übersetzt von P. Schad; herausgegeben von der Bundesanstalt für Geowissenschaften und Rohstoffe, Hannover.

Blanco, H., Lal, R. (2008): Principles of soil conservation and management.

Montgomery, D.R. (2007): Dirt The erosion of civilizations.

Diamond, J. (2005): Collapse How societies choose to fail or survive (auch auf deutsch).

Young, A. (1997): Agroforestry for soil management. 2nd edition. FAO (2006): Guidelines for Soil Description, 4th edition. Prepared by R. Jahn, H.-P. Blume, V.B. Asio, O. Spaargaren and P. Schad. FAO, Rom.

Modulverantwortliche(r):

Dr. Peter Schad (schad@wzw.tum.de)

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Bodendegradation und Bodenschutz in den Tropen und Subtropen (Vorlesung, 2 SWS)
Schad P

Bodenansprache und Bodenklassifikation nach internationalen Standards (Übung, 2,8 SWS)
Schad P

Böden der Welt (Vorlesung, 2 SWS)
Schad P

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ4223: Biodiversität | Biodiversity

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2020/21

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Aufgrund des Pandemiegeschehens hat der/die Studierende auch die Möglichkeit, an einer beaufsichtigten elektronischen schriftlichen Fernprüfung (Aufsicht mit Proctorio, 60 min.) teilzunehmen (Onlineprüfung: WZ4223o). Diese schriftliche Prüfung wird zeitgleich parallel in Präsenz angeboten (WZ4223).

Die Modulprüfung ist eine schriftliche Prüfung (Klausur; 60 min). Anhand der Klausur zeigen die Studierenden, dass sie wichtige Begriffe, Methoden und Theorien der Biodiversitätsforschung mit eigenen Worten erklären, verschiedene Landnutzungsszenarien bewerten sowie deren Einfluss auf die Biodiversität und Ökosystemleistungen verstehen können.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

keine

Inhalt:

Das Modul umfasst folgende Inhalte:

Die Herkunft, Mechanismen der Erhaltung, Bedrohung, und Nutzen für den Menschen von Biodiversität

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an den Modulveranstaltungen sind die Studierenden in der Lage, wichtige Begriffe, Methoden und Theorien der Biodiversitätsforschung mit eigenen Worten zu erklären. Sie können verschiedene Landnutzungsszenarien bewerten, deren Einfluss auf die Biodiversität und Ökosystemleistungen verstehen und Konzepte zur Überprüfung dieses Einflusses entwickeln.

Lehr- und Lernmethoden:

Das Modul besteht aus einer Vorlesung mit integrierten Übungen. Anhand der Vorlesung werden den Studierenden wichtige Begriffe, Methoden und Theorien der Biodiversitätsforschung sowie die Einflüsse verschiedener Landnutzungsszenarien auf die Biodiversität und Ökosystemleistungen vorgestellt.

In den integrierten Übungen werden anhand aktueller Literatur die Bewertung verschiedener Landnutzungsszenarien, deren Einfluss auf die Biodiversität und Ökosystemleistungen und Konzepte zur Überprüfung dieser Einflüsse diskutiert.

Medienform:

Abhängig von Themen und Dozenten

Literatur:

Abhängig von Themen und Dozenten

Modulverantwortliche(r):

Weißer, Wolfgang; Prof. Ph.D.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Biodiversität (Vorlesung mit integrierten Übungen, 4 SWS)

Hof C [L], Hof C, Heinen R

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ1216: Einführung in die ökologische Modellierung | Introduction in Ecological Modelling

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2018

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Studierenden verfassen einen Bericht (ca. 10-20 Seiten), in dem die Modellentwicklung und Modellauswertung dokumentiert wird und der durch eine kurze Präsentation ergänzt wird (15 Min.). Das konzeptionelle Modell wird dargestellt und die Ergebnisse der in der Implementierung simulierten Szenarien vorgestellt, interpretiert und fachlich diskutiert. Mit dem Bericht weisen die Studierenden nach, dass sie sich durch die Modellentwicklung ein tiefergehendes Verständnis des betrachteten Systems erarbeiten und komplexere ökologische Sachverhalte in Simulationsmodellen darstellen können. Sie zeigen zudem, dass sie Modelle in einer graphischen Simulationsumgebung oder in einer Programmiersprache (z.B. R oder Python) implementieren können und die Modellbeschreibung schriftlich dokumentieren und die Ergebnisse interpretieren können. Anhand der Präsentation zeigen die Studierenden, dass Sie die Fragestellung, die Modellbeschreibung und die erarbeiteten Ergebnisse des Projekts in geeigneter Weise aufbereiten und einer Zuhörerschaft zu präsentieren können und in der Gruppe diskutieren können.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Keine.

Inhalt:

Ökologische Simulationsmodelle helfen uns, ökologische Zusammenhänge und die Funktionsweise von Ökosystemen (oder Teilen davon) besser zu verstehen. Das erklärt ihr breites Anwendungsfeld, z.B. für Ressourcenmanagement, Forstwirtschaft und Natur- und Artenschutz. In diesem Modul werden tiefere Kenntnisse zur ökologischen Modellierung erarbeitet. Dabei analysieren und strukturieren die Studierenden ausgewählte einfache Ökosystemprozesse,

erstellen für diese ein konzeptionelles Modell und implementieren dieses Modelle anschließend in einer graphischen Simulationsumgebung (z.B. Vensim) oder in einer Programmiersprache (z.B. R oder Python). Das Modul beinhaltet eine allgemeine, übergreifende Einführung in Modellierungsprinzipien, die Vorstellung der jeweils behandelten Ökosystemprozesse und Fragestellungen sowie die Einführung in den Umgang mit der jeweiligen Modellierungs- und Simulationsumgebung. Behandelte Themen umfassen:

- Artverbreitungsmodelle (Species Distribution Models)
- Modelle der Populations- und Habitatdynamik
- Ausbreitungsmodelle

Lernergebnisse:

Nach Teilnahme an diesem Modul sind die Studierenden in der Lage, komplexere ökologische Sachverhalte in Simulationsmodellen darzustellen. Sie sind somit in der Lage, sich durch Modellierung ein tiefergehendes Verständnis des betrachteten Systems zu erarbeiten. Die Studierenden können Systeme und relevante Prozesse in Form eines konzeptionellen Modells abbilden und anschließend mittels einer graphischen Simulationsumgebung (z.B. Vensim) oder in einer Programmiersprache (z.B. R oder Python) umsetzen. Die Studierenden können die Modellbeschreibung in Form einer Präsentation und eines Berichtes dokumentieren und die Ergebnisse im Bericht interpretieren. Sie können die Fragestellung, die Modellbeschreibung und die erarbeiteten Ergebnisse des Projekts in geeigneter Weise aufbereiten und einer Zuhörerschaft präsentieren und in der Gruppe diskutieren. Die Studierenden sind in der Lage, Fähigkeiten und Grenzen der Modellierungsansätze zu erkennen.

Lehr- und Lernmethoden:

Das Modul setzt sich aus einer Vorlesung mit integrierten Übungen zusammen. In der Vorlesung werden die theoretischen Grundlagen zur Modellierung (Was sind Modelle, wozu werden sie verwendet, wie erstellt man ein Modell? Weiterhin Grundbegriffe der verwendeten Programmierung) von den Dozenten in Form von Vorträgen und Präsentationen vermittelt. In der Übung werden von den Studierenden folgende Aufgaben als Einzelarbeit durchgeführt:

- Literaturrecherche und Formulierung der wissenschaftlichen oder management-relevanten Fragestellungen
- Recherche der nötigen Hintergrundinformationen
- Entwicklung eines konzeptionellen Modells
- Implementierung des Modells in einer Simulationsumgebung oder in einer Programmiersprache
- Durchführung von Modellsimulationen
- Szenarienanalyse
- Auswertung der Ergebnisse und graphische Darstellung
- Ergebnisse in einem Kurzvortrag präsentieren und diskutieren
- Dokumentation des Modells und der Modellergebnisse in einem Bericht

Medienform:

Vorlesung mit Powerpoint und Tafelarbeit, Übungen am Computer. Modellentwicklung in Gruppenarbeit. Literaturrecherche.

Literatur:

Smith & Smith (2007) Introduction to Environmental Modeling, Oxford University Press.

Soetaert & Herman (2009) A Practical Guide to Ecological Modelling, Springer.

Bossel, H. (1992). Modellbildung und Simulation: Konzepte, Verfahren und Modelle zum Verhalten dynamischer Systeme. Vieweg, Braunschweig, Wiesbaden, Germany.

Weitere Fachliteratur für Fallbeispiele.

Modulverantwortliche(r):

Anja Rammig Anja.Rammig@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Einführung in die ökologische Modellierung (Vorlesung, 1 SWS)

Rammig A [L], Krause A, Rammer W, Wagner T

Einführung in die ökologische Modellierung (Übung, 3 SWS)

Rammig A [L], Krause A, Rammer W, Wagner T

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2484: Ernährungsbiologie der Insekten | Nutritional Physiology of Insects

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2017/18

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 75	Präsenzstunden: 75

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Das Modul wird mit einer Projektarbeit (wissenschaftliche Ausarbeitung) abgeschlossen. In der Projektarbeit beschreiben die Studierenden den Versuchsaufbau, seine Durchführung und Auswertung der Ergebnisse. In der Diskussion zeigen die Studierenden, dass sie mit den verwendeten Methoden und Auswerteverfahren vertraut sind und interpretieren die Ergebnisse im ökologischen Kontext. Sie zeigen, dass sie Versuchsergebnisse strukturiert darstellen und interpretieren können.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Module Tierökologie und Forstentomologie, gute Kenntnisse in Entomologie sowie in Chemie und Biochemie

Inhalt:

- Entwicklung von Versuchsplänen
- Haltung von Insekten unter Laborbedingungen
- Kriterien für die Beurteilung der Nahrungsqualität,
- Erstellen von Massenbilanzen für die Nahrungsverwertung,
- Berechnung Verwertungsindices,
- Ermittlung von Fraßpräferenzen,

Lernergebnisse:

Nach dem erfolgreichen Abschluss des Moduls sind die Studierenden in der Lage:

- Fraßpräferenzversuche mit prädatorischen Insekten zu verstehen.
- Verfahren zur Bilanzierung der Nahrungsverwertung von Insekten zu kennen.

- Einfluss der Nahrungsqualität auf die Fitness von Einzelindividuen und von Populationen prädatorischer Insekten zu verstehen.
- Fachliteratur im Bereich der Ernährungsphysiologie hinsichtlich ihrer ökologischen Bedeutung beurteilen zu können.
- Daten aus Fütterungsversuchen unter zu Hilfenahme von statistischen Methoden zu analysieren.
- Methoden zur Laborhaltung von Insekten zu entwickeln.

Lehr- und Lernmethoden:

In einer einleitenden Vorlesung wird den Studierenden die Bedeutung der Nahrungsqualität für die Fitness von Insekten dargestellt und auf die Probleme nahrungsanalytischer Untersuchungen mit Prädatoren hingewiesen. Im Selbststudium machen sich die Studierenden mit der Biologie und Ökologie der im Praktikum verwendeten Prädatoren vertraut. In gemeinsamer Diskussion werden Versuchspläne erstellt. Im Praktikum führen die Studierenden in Gruppen selbstständig Fütterungsversuche durch und werten die Ergebnisse statistisch aus. Die Ergebnisse werden im Seminar vorgestellt und in einem Protokoll niedergeschrieben.

Medienform:

Powerpoin Präsentation, Skriptum, Tafelarbeit, Folien

Literatur:

Dettner/Peters "Lehrbuch der Entomologie" Gustav Fischer; Chapman "The insects" Cambridge Univ. Books; Nation "Insect physiology and biochemistry" CRC

Modulverantwortliche(r):

Dr. Axel Gruppe – Lehrstuhl für Zoologie

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Axel Gruppe

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2732: Environmental Monitoring and Data Analysis | Environmental Monitoring and Data Analysis

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2023

Modulniveau: Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 75	Präsenzstunden: 75

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Upon completion of the module, the students have a profound understanding of key aspects of environmental monitoring and are able to choose appropriate as well as to efficiently run environmental measurements, to reproducibly analyze acquired data and to clearly communicate results of environmental measurements.

The examination of the module will be in the form of a written examination (Klausur, 180 min); which consists of two sub parts: first a written part (40%, approx.60 minutes) on monitoring concepts and second a programming part on handling environmental monitoring datasets (60%, approx. 120 minutes).

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Basic knowledge in R is recommended.

Inhalt:

1 Environmental monitoring including principles, techniques and management issues used in environmental monitoring and assessment; Observing, recording, communicating and archiving collected data and providing it to project stakeholders in order to identify sustainable and responsible environmental practices.

Optional: short course Aerobiology, GAW program, visit of companies

2 Environmental data analysis

Introduction to data analysis with R; Principles of reproducible research and implementation with R; Pipelines for environmental data analysis from obtaining data via cleaning and transforming to modelling and visualization with modern R; Coverage of data retrieval from different storage types for climate, proxy, phenology, and other data (text- based, netCDF, data bases); Modeling and visualization as complementary strategies for hypothesis-driven data analysis, based on published research from different fields of environmental sciences

Lernergebnisse:

After this module, the students can plan, implement and run environmental measurements. They are able to efficiently analyze environmental data sets, including download and import of data sets and visualization and modelling with R.

Lehr- und Lernmethoden:

Course 1 is a combined lecture and exercise sessions where students will work on applied case studies and exercises related to environmental / meteorological monitoring.

Course 2 then offers combined lecture and exercise sessions at the PC lab on how to efficiently analyze those environmental data sets of course 1.

Medienform:

PowerPoint Presentation, Field work, Interactive documents for data analysis

Literatur:

Beginner level tutorials for Swirl (<http://swirlstats.com/>)

Modulverantwortliche(r):

Menzel, Annette; Prof. Dr. rer. silv.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Environmental monitoring and data analysis; ecological data analysis (Vorlesung mit integrierten Übungen, 3 SWS)

Menzel A [L], Buras A

Environmental monitoring and data analysis; ecological monitoring (Vorlesung mit integrierten Übungen, 2 SWS)

Menzel A [L], Lüpke M

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ4032: Entomologie | Entomology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2022

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 75	Präsenzstunden: 75

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Das Modul wird mit einem Bericht abgeschlossen. Darin sollen die Studierenden nachweisen, dass sie die wichtigsten Insektengruppen und deren ökologische Rolle kennen, über ihre Biologie Bescheid wissen und dieses Wissen auf konkrete entomologische Fragestellungen zu den Wechselbeziehungen von Pflanzen und Insekten im Rahmen eines wissenschaftlichen Versuchs anwenden können. Gelerntes soll strukturiert wiedergeben und die Forschungsfrage wissenschaftlich analysiert werden. In dem Bericht soll nachgewiesen werden, dass die wesentlichen Aspekte erfasst wurden und schriftlich wiedergegeben werden können. Der Bericht umfasst 15-20 Seiten und ist wie eine Publikation aufgebaut, d.h. er beinhaltet eine Zusammenfassung (Abstract), Einleitung, Auflistung der verwendeten Materialien und Methoden, Ergebnisteil und eine abschließende Diskussion sowie eine Liste der verwendeten Referenzen.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Basiswissen in Zoologie, Ökologie und Physiologie wird vorausgesetzt

Inhalt:

Das Modul behandelt die (chemische) Ökologie, das Verhalten, die Diversität und Evolution wichtiger Insektengruppen, ihre artspezifische Ressourcennutzung, ihre natürlichen Gegenspieler sowie Theorien zu Ökosystemprozessen/-funktionen und -dienstleistungen. Des Weiteren werden, v.a. basierend auf der chemischen Ökologie, Grundlagen der biologischen Bekämpfung von Schadinsekten vorgestellt sowie die Möglichkeiten deren praktischen Anwendung.

Lernergebnisse:

Nach der erfolgreichen Teilnahme an der Modulveranstaltung kennen die Studierenden wichtige Insektengruppen und deren Rolle in natürlichen und von Menschen beeinflussten Ökosystemen.

Sie sind in der Lage deren Einfluss auf Pflanzen (auch Nutzpflanzen) und Ökosystemprozesse auf der Grundlage von Ökologie, Verhalten, Diversität, Evolution und Ökosystemfunktion abzuleiten und zu bewerten. Diese Kompetenz gestattet ihnen, deren Rolle in Ökosystemen abzuschätzen auch unter dem Einfluss globaler Veränderungen und alternativer Landnutzung. Darüber hinaus verstehen sie die wichtigsten ökologischen und physiologischen Grundlagen biologischer Schädlingsbekämpfung.

Lehr- und Lernmethoden:

Das Modul besteht aus einer Vorlesung und einer Übung. In der Vorlesung wird das nötige Wissen von den Dozenten in Form von Vorträgen und Präsentationen vermittelt und gemeinsam mit den Studierenden diskutiert. Die Studierenden sollen zur inhaltlichen Auseinandersetzung mit der Thematik und zum Studium der Fachliteratur sowie des Vorlesungsskriptes angeregt werden. In den Übungen werden wichtige Insektengruppen beobachtet, bestimmt und deren Verhalten sowie Ressourcennutzung im Rahmen eines Versuchs in Kleingruppen untersucht.

Medienform:

PowerPoint Präsentation, Demonstration, Dokumentationen, Bild- und Sammlungsmaterial

Literatur:

Miller und Miller, Insect-Plant Interactions, Springer; Chinery, Pareys Buch der Insekten, Kosmos; Bellmann, Der Kosmos Insektenführer, Kosmos; Dettner und Peters, Lehrbuch der Entomologie, Spektrum

Modulverantwortliche(r):

Leonhardt, Sara Diana; Prof. Dr. rer. nat.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Entomologie - Grundlagen von Interaktionen zwischen Pflanzen und Insekten (Vorlesung, 2 SWS)
Leonhardt S [L], Butschkau S, Leonhardt S, Rüdener F

Entomologie - Bestimmung, Verhalten und biologische Bedeutung von Insekten (Übung, 3 SWS)
Leonhardt S [L], Leonhardt S, Rüdener F

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ0259: Feldmethoden zur Erfassung des Bodenzustands | Field Assessment of Soil Quality

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2012/13

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 3	Gesamtstunden: 90	Eigenstudiums- stunden: 58	Präsenzstunden: 42

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Prüfungsdauer (in min.): 60.

Anwesenheitspflicht im Gelände, schriftliche Prüfung

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Einführung in die Bodenkunde 1 (oder eine gleichwertige Veranstaltung an einer anderen Universität) muss erfolgreich absolviert sein (Ausschlusskriterium).

Inhalt:

Ansprache der Böden in der Umgebung von Freising nach KA5 (Beschreibung des Bodens im Feld nach der deutschen Klassifikation inkl. Ableitung bodenphysikalischer und bodenchemischer Kennwerte anhand von Tabellenwerken), Erfassung des Bodenwassergehalts im Feld (Meßverfahren und Einflußgrößen), Messung der potentiellen Bodenerosion im Feld und Vergleich mit aktuellen Messdaten (Erosionsmessstelle und Berechnungen)

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an der Veranstaltung ist die/der Studierende in der Lage Ergebnisse feldbodenkundlicher Erhebungen zu verstehen und zu bewerten. Zudem ist sie/er hinsichtlich möglicher Fehlerquellen wie räumlicher Heterogenität oder der Ungenauigkeit von aus Tabellenwerken abgeleiteten Kennzahlen sensibilisiert und somit für die praktische Anwendung im einfachen Rahmen vorbereitet. Im Hinblick auf die Bestimmung des Bodenwassergehalts hat die/der Studierende die wichtigsten Einflußgrößen und Messmethoden im Feld verstanden und kann die ermittelten Messwerte analysieren und bewerten. Die Schätzung des Bodenabtrags

durch Wasser kann die/der Studierende selbstständig durchführen und bewerten. Messwerte aus Feldanlagen zur Erosionsmessung kann die/der Studierende analysieren und bewerten.

Lehr- und Lernmethoden:

Selbstständige Ansprache von Böden und Gelände an mehreren Positionen nach gemeinsamer Begehung des Kartiergebiets und Ansprache der Extrempositionen, eigenhändige Bestimmung des Bodenwassergehalts nach unterschiedlichen Meßprinzipien, selbstständige Messung des aktuellen und Schätzung des potentiellen Bodenabtrags durch Wasser

Medienform:

Verschiedene Skripte, Nationale Klassifikationsrichtlinie, Feldexkursion mit Gelände- und Bodenansprache

Literatur:

Ad-hoc-AG Boden (2005): Bodenkundliche Kartieranleitung. 5. Auflage. 438 S., Hannover.

Modulverantwortliche(r):

Dr. Markus Steffens (steffens@wzw.tum.de)

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2283: Forschungspraktikum Molekularbiologische Limnologie | Research Project Biomolecular Limnology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2011

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 240

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Prüfungsdauer (in min.): 30.

Die Prüfung wird Form eines Berichtes erbracht, der den Aufbau einer Veröffentlichung hat (Einleitung, Material und Methoden, Ergebnisse, Diskussion). In die Note geht die Bewertung eines Vortrags mit 20% ein.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundlagen der Limnologie und der Molekularbiologie

Inhalt:

Der Inhalt des Forschungspraktikums richtet sich nach den jeweils aktuellen Forschungsprojekten an der Limnologischen Station in Iffeldorf in molekularbiologischer Richtung. Diese werden auf der Homepage der Limnologischen Station vorgestellt (<http://www.limno.biologie.tu-muenchen.de>). Es werden sowohl Themen zur Evolution und Populationsgenetik höherer Organismen als auch mikrobiologische Themen aus dem Bereich der Limnologie angeboten.

Lernergebnisse:

Die Studenten erlernen die Grundlagen molekularbiologischen Arbeitens wie PCR, Gensequenzierung, AFLP sowie verschiedene statistische Verfahren zur Auswertung von molekularbiologischen Analysen. Sie erfahren konstruktive Kritik und üben sich darin diese konstruktiv umzusetzen.

Lehr- und Lernmethoden:

Das Modul besteht aus einer sechswöchigen selbständigen Mitarbeit in einem molekularbiologischen Projekt in der Limnologie. Es wird jeweils eine eigenständige Fragestellung bearbeitet. Mit dem Betreuer wird die Vorgehensweise (experimental design) diskutiert, wobei eigene Kreativität erforderlich ist. Die Studenten üben sich im Umgang mit konstruktiver Kritik und erlernen Zeitmanagement sowie das termingerechte Verfassen der schriftlichen Ausarbeitung.

Medienform:

Fallbeschreibungen, ISI-Web of Knowledge Literaturrecherche, Internet-Datenbankrecherchen,

Literatur:

Lehrbücher zur Molekularbiologie, aktuelle Veröffentlichungen

Modulverantwortliche(r):

Arnulf Melzer (arnulf.melzer@tum.de)

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Forschungspraktikum in molekularbiologischer Limnologie (Forschungspraktikum, 10 SWS)

Bauer F [L], Bauer F

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2332: Forschungspraktikum Organismische Limnologie | Research Project Organismic Limnology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2011/12

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 240

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Prüfungsdauer (in min.): 30.

Die Prüfung wird Form eines Berichtes erbracht, der den Aufbau einer Veröffentlichung hat (Einleitung, Material und Methoden, Ergebnisse, Diskussion). In die Note geht die Bewertung eines Vortrags mit 20% ein.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester / Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundlagen der Limnologie und der organismischen Biologie (BSc Studium)

Inhalt:

Der Inhalt des Forschungspraktikums richtet sich nach den jeweils aktuellen Forschungsprojekten an der Limnologischen Station in Iffeldorf in organismischer Richtung. Diese werden auf der Homepage der Limnologischen Station vorgestellt (<http://www.limno.biologie.tu-muenchen.de>)

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an der Modulveranstaltung sind die Studenten in der Lage, selbständig eine klar umrissene wissenschaftliche Fragestellung aus dem Bereich der organismischen Limnologie zu bearbeiten. Sie sind fähig, eine Hypothese zu formulieren und diese anhand der Durchführung und der Auswertung von wissenschaftlichen Experimenten bzw. Freilandhebungen zu überprüfen. Die Studenten erfahren konstruktive Kritik und üben sich darin diese konstruktiv umzusetzen.

Lehr- und Lernmethoden:

Das Modul besteht aus einer sechswöchigen selbständigen Mitarbeit an einem organismisch orientierten Projekt in der Limnologie. Es wird jeweils eine eigenständige Fragestellung bearbeitet. Mit dem Betreuer wird die Vorgehensweise (experimental design) diskutiert, wobei eigene Kreativität erforderlich ist. Die Studenten üben sich im Umgang mit konstruktiver Kritik und erlernen Zeitmanagement sowie das termingerechte Verfassen der schriftlichen Ausarbeitung.

Medienform:

Fallbeschreibungen, ISI-Web of Knowledge Literaturrecherche, Internet-Datenbankrecherchen

Literatur:

Lehrbücher zur Limnologie, aktuelle Veröffentlichungen

Modulverantwortliche(r):

Arnulf Melzer (arnulf.melzer@tum.de)

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Forschungspraktikum in organismischer Limnologie (Forschungspraktikum, 10 SWS)

Raeder U

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2390: Forschungspraktikum Methoden der Aquatischen Ökologie und Fischbiologie - molekular | Methods in Fish Biology and Aquatic Ecology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2022/23

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 150	Präsenzstunden: 150

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Gesamtnote für das Praktikum ergibt sich aus den praktischen Laborleistungen und der schriftlichen Zusammenfassung in Form eines Berichts im Umfang von 10-15 Seiten (Gewichtung 1:2). Der Bericht beinhaltet die Beschreibung des Versuchsdesigns, der experimentellen Vorgänge und den jeweiligen theoretischen Grundlagen inkl. Literaturstudium, die Vorbereitung und praktische Durchführung, ggf. notwendige Berechnungen, ihre Dokumentation und (statistische) Auswertung sowie die Deutung der Ergebnisse hinsichtlich der zu erarbeitenden Erkenntnisse. Die praktischen Arbeiten umfassen in der Regel einen Hauptversuch sowie die zur Durchführung nötigen vorbereitenden Schritte (z.B. DNA/ RNA Extraktion, Aufreinigung, Primer Design). Im Bericht wird die Kompetenz geprüft, wissenschaftliche Ergebnisse schriftlich zu kommunizieren, die wesentlichen Ergebnisse sinnvoll darzulegen und zu bewerten und in den Kontext des derzeitigen Wissensstandes einzuordnen.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester / Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Thematisches Interesse; das Belegen des Einführungspraktikums "Methoden der Aquatischen Systembiologie" ist sinnvoll, aber nicht zwingend erforderlich. Je nach fachlicher Ausrichtung sind grundlegende molekularbiologische Vorkenntnisse erforderlich

Inhalt:

Während der sechswöchigen praktischen Tätigkeit und der ca. zweiwöchigen Vor-/Nachbereitung werden wichtige Arbeitsweisen und Methoden der Forschung in der molekularen aquatischen Ökologie und Fischbiologie vermittelt und vertieft. Neben Versuchsdesign, Repräsentativität der

Probenahme und der Erkennung von Messfehlern stehen vor allem die umfassende und kritische Dateninterpretation, die Erstellung eines wissenschaftlichen Forschungsberichts im Vordergrund.

Lernergebnisse:

Überblick über wichtige Methoden der molekularbiologisch-ökologischen Forschung in Gewässerökologie und Fischbiologie; Fähigkeit zur kritischen wissenschaftlichen Arbeitsweise einschließlich der Datenauswertung und Präsentation von Ergebnissen auf wissenschaftlichen Veranstaltungen

Lehr- und Lernmethoden:

Praktische Tätigkeit, Übung, individuelle Betreuung und Feedback. Fallstudien: Einbindung in aktuelle Forschungsprojekte (z.T. in Kooperation mit Partnerinstitutionen); zu Beginn der Praktikums Kurzvortrag zur Projektvorstellung; am Ende des Praktikums Berichterstellung.

Medienform:

Praktische Übungen /Freiland- und Laborarbeit, Laborbuch

Literatur:

Mühlhardt: Der Experimentator Molekularbiologie/ Genomics; Barker: Laborhandbuch für Einsteiger; Weitere fachspezifische Literatur wird je nach thematischem Fokus zur Verfügung gestellt; wissenschaftliche Literaturrecherche ist Teil des Praktikums

Modulverantwortliche(r):

Geist, Jürgen, Prof. Dr. rer. nat. geist@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Methods in Aquatic Ecology and Fish Biology I + II - molekular (Praktikum, 10 SWS)

Geist J, Beggel S, Stoeckle B

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2397: Forschungspraktikum Methoden der aquatischen Ökotoxikologie für Fortgeschrittene | Research Project: Methods of Aquatic Ecotoxicology for Advanced Students

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2011

Modulniveau:	Sprache:	Semesterdauer:	Häufigkeit:
Credits:* 10	Gesamtstunden:	Eigenstudiums- stunden:	Präsenzstunden:

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Wiederholungsmöglichkeit:

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Inhalt:

Lernergebnisse:

Lehr- und Lernmethoden:

Medienform:

Literatur:

Modulverantwortliche(r):

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Forschungspraktikum Methoden der aquatischen Ökotoxikologie für Fortgeschrittene
(Forschungspraktikum, 10 SWS)

Beggel S

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte
campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2406: Forschungspraktikum Methoden der Aquatischen Ökologie und Fischbiologie - organismisch | Methods in Fish Biology and Aquatic Ecology - Organismic

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2012/13

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 80	Präsenzstunden: 220

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Prüfungsdauer (in min.): 30.

Die Gesamtnote für das Praktikum ergibt sich aus den praktischen Leistungen, der schriftlichen Zusammenfassung in Form eines Berichtes sowie einer wissenschaftlichen Präsentation der Ergebnisse im Rahmen eines Vortrags mit anschließender Diskussion.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester / Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Thematisches Interesse an ökologisch-organismischen Fragestellungen; das Belegen des Einführungspraktikums "Methoden der Aquatischen Systembiologie" ist sinnvoll, aber nicht zwingend erforderlich. Belegen der Vorlesungen Aquatic Ecology and Conservation und/oder Fischbiologie und Aquakultur vorteilhaft, aber nicht verpflichtend.

Inhalt:

Während der sechswöchigen praktischen Tätigkeit und der ca. 2-wöchigen Vor-/Nachbereitung werden wichtige Arbeitsweisen und Methoden der Forschung in der organismischen aquatischen Ökologie und Fischbiologie vermittelt und vertieft. Neben Versuchsdesign, Repräsentativität der Probenahme und der Erkennung von Messfehlern stehen vor allem die umfassende und kritische Dateninterpretation, die Erstellung eines wissenschaftlichen Forschungsberichts sowie die Präsentation und Diskussion der Ergebnisse im Stil eines wissenschaftlichen Konferenzbeitrags im Vordergrund.

Lernergebnisse:

Überblick über wichtige Methoden der organismisch-ökologischen Forschung in Gewässerökologie und Fischbiologie; Fähigkeit zur kritischen wissenschaftlichen Arbeitsweise einschließlich der Datenauswertung und Präsentation von Ergebnissen auf wissenschaftlichen Veranstaltungen

Lehr- und Lernmethoden:

Praktische Tätigkeit, Übung, individuelle Betreuung und Feedback.

Fallstudien: Einbindung in aktuelle Forschungsprojekte; zu Beginn des Praktikums Kurzvortrag zur Projektvorstellung; am Ende des Praktikums Berichterstellung und Abschlussvortrag im Rahmen des Seminars Lösung wissenschaftlicher Probleme in Fischbiologie & Aquakultur erforderlich.

Medienform:

Praktische Übungen /Freiland- und Laborarbeit, Laborbuch

Literatur:

Hauer & Lamberti: Methods in Stream Ecology, Jungwirth et al. Angewandte Fischökologie in Fließgewässern, Weitere fachspezifische Literatur wird während des Praktikums zur Verfügung gestellt; wissenschaftliche Literaturrecherche ist Teil des Praktikums

Modulverantwortliche(r):

Jürgen Geist geist@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Methods in Aquatic Ecology and Fish Biology I + II - organismisch (Praktikum, 10 SWS)

Geist J, Beggel S, Pander J, Stoeckle B

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2467: Forschungspraktikum Ökophysiologie | Research Project Plant Ecophysiology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2012

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 100	Präsenzstunden: 200

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Studierenden erarbeiten ein Protokoll (Hausarbeit), welches die Fragestellung, verwendete Methoden und die Ergebnisse darstellt und diese diskutiert. Diese Protokoll wird bewertet.

Wiederholungsmöglichkeit:

Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

BSc-Praktikum "Experimentelle Pflanzenökologie"

MSc-Praktikum "Plant Ecophysiology - Research at the Plant/Atmosphere-Interface"

Modul "Pflanzenfunktionen im Klimawandel"

Inhalt:

Im Fokus stehen aktuelle ökophysiologische Fragestellungen der Pflanzenökologie. Nach Orientierung in der wissenschaftlichen Literatur zu der gewählten speziellen Fragestellung, wird die Durchführung des Experiments (an Freilandpflanzen oder in Klimakammern) eigenständig geplant und durchgeführt. Hierbei kommen aktuelle ökophysiologischer Methoden wie z.B. stabile Isotope oder Gaswechsel- und Xylemflussmesstechnik zum Einsatz. Die selbstständig gewonnenen Ergebnisse werden im Zusammenhang mit relevanter internationaler Literatur diskutiert.

Lernergebnisse:

Verständis des wissenschaftlichen Prozesses von der Fragestellung, über Hypothesenbildung bis zur Diskussion der Ergebnisse im Zusammenhang mit der internationalen wissenschaftlichen Literatur. Erlernen von Versuchsplanung und -führung. Umgang mit aktuellen Methoden in der Pflanzenökophysiologie. Kritische Beurteilung der angewandten Methoden.

Lehr- und Lernmethoden:

Vorbereitung des Themas durch ausgewählte internationale Literatur, Gespräche zur Einführung, Üben von technischen und labortechnischen Fertigkeiten, Protokollerstellung, Datenauswertung, kritische Interpretation der Ergebnisse, Methodenkritik

Medienform:

Literatur:

von Willert D, Matyssek R, Herppich W (1995) Experimentelle Pflanzenökologie, Thieme, Stuttgart;
Tyree M, Zimmermann MH (2002) Xylem structure and the ascent of sap. Springer, Berlin.
Larcher H (2001) Ökophysiologie der Pflanzen, Ulmer-Verlag, Stuttgart
Schulze et al. (2002) Pflanzenökologie, Spektrum
Wissenschaftliche Originalliteratur nach Absprache

Modulverantwortliche(r):

Grams, Thorsten; Apl. Prof. Dr. rer. nat.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Forschungspraktikum Ökophysiologie der Pflanzen (Forschungspraktikum, 10 SWS)
Grams T

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2574: Forschungspraktikum Terrestrische Ökologie | Research Project Terrestrial Ecology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2011/12

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 240

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Regelmäßige und aktive Teilnahme an dem Forschungspraktikum wird erwartet. Der Bericht über die Arbeit dient der Notenfindung.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Inhalt:

Das Praktikum vermittelt die Arbeitsweise der Terrestrischen Ökologie. Die Studierenden lernen eine Forschungsarbeit im Gebiet durchzuführen, von der Gestaltung der Forschungsfrage über die Wahl der geeigneten Methodik, der Durchführung und Analyse der Arbeiten bis hin zum Schreiben eines Berichts. Der Bericht entspricht dem Format einer wissenschaftlichen Veröffentlichung. Das Praktikum ist in eines der aktuellen Forschungsprojekte am Lehrstuhl eingebettet.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an dem Praktikum haben die Studierenden die Vorbereitung, Planung und Durchführung einer wissenschaftlichen Arbeit in der Terrestrischen Ökologie gelernt. In Abhängigkeit der konkreten Fragestellung sind die Studierenden nach der Lehrveranstaltung in der Lage, die entsprechenden Methoden selbständig anzuwenden.

Lehr- und Lernmethoden:

Veranstaltungsform/Lehrtechnik: Anleitungsgespräche, Demonstrationen, Experimente, Ergebnisbesprechungen.

Lernaktivitäten: Üben von labortechnischen Fertigkeiten und ökologischen Arbeitstechniken; Anfertigung von Protokollen.

Medienform:

Literatur:

wird in der Veranstaltung vorgestellt und selbst erarbeitet.

Modulverantwortliche(r):

Wolfgang Weisser (wolfgang.weisser@tum.de)

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Forschungspraktikum Terrestrische Ökologie (MSc. Biologie) (Forschungspraktikum, 16 SWS)

Weißer W [L], Meyer S

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2633: Fokus Ökologie | Focus Ecology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2020/21

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Zweisemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 6	Gesamtstunden: 180	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 90

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Prüfungsleistung umfasst eine Klausur (60 min) und dient als Nachweis, dass der Umgang mit dem Softwarepaket R hinreichend beherrscht wird und die erlernten Methoden auf die ökologischen Fragestellungen der Prüfungsaufgaben angewandt werden können. Mit einem Kurzreferat, das in Form einer Studienleistung bewertet wird, zeigen die Studierenden ihre Befähigung, wissenschaftliche Karrierewege analytisch zusammenzufassen und den Seminarteilnehmerinnen kondensiert darzustellen. Das Modul ist erfolgreich abgeschlossen, wenn die schriftliche Prüfung und die Studienleistung bestanden wurden.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Modul WZ2370 Statistische Auswertung biologischer Daten unter Anwendung von R (Statistical Analysis of Biological Data Using R).

Inhalt:

Das Modul beinhaltet ein Seminar und eine Übung. Das Seminar führt Dozenten und Studierende semesterübergreifend zusammen und bietet ein Forum, um aktuelle Fragen der Ökologie mit eingeladenen Gastwissenschaftlerinnen fachübergreifend diskutieren zu können. Vor- und Nachbereitung der Gastvorträge gibt Einblicke in wissenschaftliche Karrieren, Projekte und Institutionen und dient den Teilnehmenden als Vorbild und Motivation für die eigene Berufsorientierung. In der Übung wird die in der Ökologie unverzichtbare Vorgehensweise bei der Versuchsplanung und Auswertung der Daten mit fortgeschrittenen statistischen Methoden vermittelt. Zum Einsatz kommt das Statistikpaket R, das kostenlos verfügbar ist und unter allen gängigen Betriebssystemen läuft.

Lernergebnisse:

Nach erfolgreichem Abschluss des Moduls haben die Studierenden einen Überblick über neue Entwicklungen und aktuelle Fragestellungen in der Ökologie erlangt. Sie besitzen die Fähigkeit, sich in wissenschaftliche Diskussionen einzubringen und können umfassend beurteilen, worin die Qualität von wissenschaftlichen Vorträgen und Präsentationen besteht, sowohl inhaltlich wie von der Art der Präsentation her. Sie haben gelernt, sich schnell einen Überblick über das Arbeitsgebiet und die Publikationsleistung von Wissenschaftlerinnen anhand von allgemein verfügbaren Daten zu verschaffen, und wissen, welche Kriterien international daran angelegt werden. Sie können Experimente planen sowie statistisch unter Verwendung des Softwarepakets R auswerten. Sie sind in der Lage, die gängigen statistischen Angaben und Maßzahlen in Veröffentlichungen zu verstehen und dadurch die Aussagekraft von Experimenten richtig zu interpretieren.

Lehr- und Lernmethoden:

Präsentationen von eingeladenen Wissenschaftlern schärft die Auffassungsgabe und Kritikfähigkeit der Teilnehmenden. Gruppenarbeiten bei der Vor- und Nachbereitung der Vorträge hilft dabei, eine eigene Position zu finden, die erworbenen statistischen Methodenkenntnisse lassen sich auf die präsentierten Daten in den Seminarvorträgen der Gastwissenschaftler anwenden und bieten reichhaltiges Übungsmaterial. An zahlreichen weiteren Übungsaufgaben wird die Bandbreite und Besonderheit ökologischer Experimente und ihrer statistischen Auswertung praxisnah dargestellt und eingeübt.

Medienform:

Vielfältige Präsentationsformen der interdisziplinären und internationalen Referentinnen im Seminar von (animierten) PowerPoint-Vorträgen bis Tafelanschrieben. Installation und Anwendung des frei verfügbaren Software-Pakets R auf ausgeteilte Übungsaufgaben.

Literatur:

Michael Crawley: The R Book. 2nd ed., Wiley 2012.
Garr Reynolds: Presentation Zen. 2nd ed., New Riders 2011.
N. Schulenburg: Exzellent präsentieren. Springer 2018.

Modulverantwortliche(r):

Häberle, Karl-Heinz; Dr. rer. silv.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

"Hot topics" in der Ökologie (Seminar, 2 SWS)
Häberle K

Seminar Angewandte Ökologie und Planung (Seminar, 2 SWS)

Leonhardt S, Annighöfer P, Geist J, Grams T, Häberle K, Kögel-Knabner I, Kollmann J, Menzel A, Pauleit S, Seidl R, Tellier A

R für Fortgeschrittene (Focus Ökologie) (Übung, 4 SWS)

Meyer S [L], Meyer S, Weißer W

R für Fortgeschrittene (Übung, 4 SWS)

Meyer S, Weißer W

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2684: Forschungspraktikum Molekulare Ökologie und Evolutionsbiologie der Pflanzen für Fortgeschrittene | Research Project Molecular Ecology and Evolutionary Biology of Plants for Advanced Level

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2017

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 300	Präsenzstunden: 150

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Regelmäßige Anwesenheit am Arbeitsplatz im Labor ist erforderlich, um die erlernten Versuchstechniken zu verfestigen. Die Studierenden zeigen durch einen schriftlichen Bericht zum Forschungsprojekt, dass sie in der Lage sind, die selbst erarbeiteten Daten zu strukturieren, überzeugend darzustellen und methodisch richtig auszuwerten. Die Modulnote setzt sich zusammen aus der praktischen Arbeit (40%), Bericht (40%) und dem Vortrag von 20-30 Min Dauer (20%); wenn erforderlich wird der berechnete Wert zur jeweils besseren Note gerundet.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundwissen in Genetik/Botanik/Evolutionsbiologie

Inhalt:

Mitarbeit an laufenden Forschungsprojekten (z.B. Merkmals-Evolution und Biogeographie der Kuerbisgewaechse, phylogenetische Analyse von Invasionspotential in Inselfloren) oder Arbeit an eigenen oekologischen Fragestellungen, die mit molekularen Methoden bearbeitet werden koennen.

Im Rahmen der praktischen Tätigkeit werden wichtige und wissenschaftlich relevante Arbeitsweisen und Methoden der Forschung in der molekularen Ökologie vermittelt, z.B. Evolution morphologischer Merkmale (ancestral trait reconstruction), PCM (phylogenetic comparative methods), community assembly, Invasionsbiologie, Klimawandel-Folgenabschaetzung mithilfe molekularer Methoden.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an der Modulveranstaltung besitzen die Studierenden vertiefte praktische und theoretische Kenntnisse über die Arbeitsweisen in der molekularen Ökologie oder Phylogenetik. Sie können ein Projekt planen, aufbauen und selbstständig durchführen, einschliesslich wissenschaftlicher Literaturrecherche. Sie erlangen die Fähigkeit zur kritischen wissenschaftlichen Arbeitsweise einschließlich der Datenauswertung und Präsentation von Ergebnissen auf wissenschaftlichen Veranstaltungen.

Lehr- und Lernmethoden:

schwerpunktmäßig praktische Tätigkeiten im genetischen Labor unter Anleitung, anschließend selbstständiges Arbeiten mit den erlernten Methoden und Ergebnisgespräche; konstruktives Kritisieren eigener Arbeit; Arbeiten unter Zeitdruck; Einhalten von selbstgesetzten Fristen.

Medienform:

Praktische Übungen im Labor, Gespräch, powerpoint, Literaturrecherche

Literatur:

Knoop, V. & Mueller, K. 2009. "Gene und Stammbäume: Ein Handbuch zur molekularen Phylogenetik", 2. Aufl. -- Hall, B.G. 2011. "Phylogenetic Trees Made Easy: A How-to Manual", 4. Aufl. -- Artikel in Fachzeitschriften (z.B.: Ecology Letters, Molecular Ecology, New Phytologist)

Modulverantwortliche(r):

Hanno Schäfer hanno.schaefer@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Praktikum

Molekulare Ökologie und Evolutionsbiologie der Pflanzen für Fortgeschrittene
10 SWS

Hanno Schäfer

Professur fuer Biodiversität der Pflanzen

hanno.schaefer@tum.de

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ4189: Fisheries and Aquatic Conservation | Fisheries and Aquatic Conservation

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2022/23

Modulniveau: Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

The examination consists of a 60 min. written exam (Klausur). In addition, the students need to prepare a 10-15 min. presentation in the practical exercise. Gradings from the examination and the presentation are weighed in the ratio 2:1. The examination means to measure the student's ability to assess anthropogenic influence on aquatic ecosystem functioning, evaluate the socioeconomic importance of fisheries and aquaculture, explain factors affecting susceptibility to and recovery from overexploitation, create and apply sustainable aquatic conservation tools and recall fisheries management tools for wild populations as well as of the underlying biological principles such as fish population dynamics. In the written examination students demonstrate by answering questions under time pressure and without helping material their theoretical and practical (e.g. application of methods) knowledge about fisheries management. For answering the questions, the students require their own wording. In the practical exercise the students prepare a presentation in form of a brochure, poster, video or podcast. For the presentation, the student is expected to demonstrate that he or she is capable of preparing a certain topic within a given time frame in such a way as to present or report it in a clear and comprehensible manner to specific target audiences in the context of fisheries and aquatic conservation.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Interest in aquatic biology, social sciences, conservation biology and management; this course can be selected independently from other courses in the fields of Fish Biology and Limnology at TUM

Inhalt:

The module combines the theoretical background and the practical implementation of fisheries management and aquatic conservation. The key aspects are:

1. Introduction to fish, shellfish and fisheries management,
2. The socioeconomic importance of fisheries and aquaculture,
3. The functioning of aquatic ecosystems and the impacts of fisheries on aquatic ecosystem health,
4. Factors affecting susceptibility to and recovery from overexploitation,
5. Fisheries Management Tools for wild populations,
6. Aquaculture,
7. Aquatic Biodiversity Conservation,
8. Case study and knowledge transfer/communication exercise

Lernergebnisse:

At the end of the module students understand the importance of aquatic resources for mankind and the variables which influence ecosystem functions as well as the principles of aquatic biodiversity conservation. They are able to analyze the effects of natural and man-made disturbances in aquatic ecosystems (e.g. overexploitation) based upon an interdisciplinary understanding of methodological aquatic and fisheries biology, human dimensions, socioeconomic factors and management skills. In addition, students are able to objectively integrate knowledge from different disciplines (e.g. fish biology, conservation biology, commercial fishing techniques, aquatic habitat assessment and management) to evaluate sustainable resource management.

Lehr- und Lernmethoden:

The module combines a lecture "Fisheries Management" with an accompanying practical exercise "Applied Aquatic Conservation". The lecture contents will be presented using lectures based on power-point presentation, group work and interactive role plays in order to combine activating teaching methods with classic presentation techniques. In the accompanying practical exercise to the lecture the students will apply the gained theoretical knowledge by conducting case studies or participating research experiments with various content in the field of freshwater ecology and aquatic conservation. The content of the practical work is incorporated into running research projects at the chair (e.g. habitat restoration, artificial breeding programs, habitat assessment, conservation genetics). Additionally, the students learn to independently screen the respective literature in this field and learn methods in science communication.

Medienform:

Form of presentation: lecture, case study, movie segment and practical exercise
material: lecture notes, flip-chart/board, plus different materials for methodological/technical training

Literatur:

1. King (2007) Fisheries Biology, Assessment and Management
2. Helfman (2007) Fish Conservation: A guide to understanding and restoring global aquatic biodiversity and fishery resources
3. Moyle & Cech (2004) Fishes An introduction to Ichthyology
4. Primack (2008) A primer of conservation biology

Modulverantwortliche(r):

Geist, Jürgen; Prof. Dr. rer. nat.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Fisheries Management (Vorlesung, 2 SWS)

Geist J

Applied Aquatic Conservation (Übung, 2 SWS)

Geist J [L], Pander J, Zingraff-Hamed A

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ6303: Forschungspraktikum Renaturierungsökologie | Research Internship Restoration Ecology [FR]

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2013

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 240

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Prüfungsdauer (in min.): 20 min. (mdl.) sowie Beurteilung des Praktikumsberichtes.

Die Note des Modul ergibt sich aus einem Vortrag und einer schriftlichen Ausarbeitung nach Abschluss der Forschungsarbeit. Das Modul umfasst 10 cp.

Wiederholungsmöglichkeit:

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Fortgeschrittene Kenntnisse der Renaturierungsökologie; Grundkenntnisse in Versuchsdesign und Statistik.

Inhalt:

Das Modul ist ein Wahlmodul der Studienrichtung Master 'Biologie' oder Master 'Naturschutz und Landschaftsökologie' und Master 'Umweltplanung und Ingenieurökologie'. Folgende Themen werden behandelt: Nach einer Einführung in die theoretischen Grundlagen der wissenschaftlichen Arbeit wird ein selbstständig zu bearbeitendes Teilprojekt innerhalb eines aktuellen Forschungsvorhabens des Lehrstuhls Renaturierungsökologie gewählt. Das Projekt wird unterstützt durch Anleitung im Versuchsdesign, statistischer Auswertung, Literatursuche, der schriftlichen Ausarbeitung und mündlichen Präsentation.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an den Modulveranstaltungen ist der Studierenden in der Lage, kleinere Forschungsarbeiten innerhalb der Renaturierungsökologie selbstständig zu planen, durchzuführen und zu kommunizieren.

Lehr- und Lernmethoden:

Gespräch und praktische Anleitung in engem Kontakt mit einem wissenschaftlichen Mitarbeiter des Lehrstuhls.

Medienform:

Gespräch und praktische Anleitung

Literatur:

Ford, E.D. (2000) Scientific Method for Ecological Research. Cambridge University Press, Cambridge, 564 S.

Gibson, D.J. (2002) Methods in Comparative Plant Population Ecology. Oxford University Press, Oxford, 344 S..

Weitere Literatur:

Wissenschaftliche Spezialliteratur entsprechend der fachlichen Ausrichtung des Projektes.

Modulverantwortliche(r):

Johannes Kollmann jkollmann@wzw.tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Forschungspraktikum Renaturierungsökologie (Forschungspraktikum, 2 SWS)

Kollmann J [L], Kollmann J, Teixeira Pinto L, Wagner T

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ6329: Forschungspraktikum Ökostatistik | Research Course in Ecostatistics

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2018

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Unregelmäßig
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 30	Präsenzstunden: 120

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Modulprüfung wird in Form einer schriftliche Ausarbeitung (ca. 10-15 Seiten) erbracht. Anhand der Ausarbeitung zeigen die Studierenden, dass sie wissenschaftliche Daten auswerten und die Ergebnisse schriftlich darstellen können. Sie zeigen, dass sie die Recherche und Evaluierung von wissenschaftlicher Literatur auf eigene Arbeiten anwenden können.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundkenntnisse in Physik und Mathematik

Inhalt:

Das Modul umfasst folgende Inhalte:

- selbständige und eigenverantwortliche Bearbeitung ein ausgewähltes kleines Forschungsthemas
- die Forschung im universitären Bereich am Fachgebiet Ökostatistik
- die wissenschaftlichen Arbeitstechniken einschließlich Messungen, Beobachtungen, statistische Auswertungen
- schriftlich Ausarbeitung und graphisch ansprechende Darstellung eigener Ergebnisse.

Lernergebnisse:

Nach erfolgreichem Abschluss des Moduls sind die Studierenden in der Lage, wissenschaftliche Daten auszuwerten und die Ergebnisse schriftlich darzustellen und mündlich zu präsentieren. Sie können die Recherche und Evaluierung von wissenschaftlicher Literatur auf eigene Arbeiten anwenden.

Lehr- und Lernmethoden:

Das Modul wird in Form eines Forschungspraktikums abgehalten. In dem Praktikum bearbeiten die Studierenden selbständig und eigenverantwortlich ein ausgewähltes kleines Forschungsthema. Die Studierenden lernen so die Forschung im universitären Bereich am Fachgebiet Ökoklimatologie sowie die wissenschaftlichen Arbeitstechniken einschließlich Messungen, Beobachtungen, statistische Auswertungen kennen und diese auf eigene Themen anzuwenden.

Medienform:

Literatur:

Ergänzende Lektüre von verschiedenen Lehrbüchern für Meteorologie, Klimatologie, Forstmeteorologie; werden am Anfang jeder Lehrveranstaltung bekannt gegeben.

Modulverantwortliche(r):

Menzel, Annette; Prof. Dr. rer. silv.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Forschungspraktikum Ökoklimatologie (Forschungspraktikum, 8 SWS)

Menzel A [L], Lüpke M, Menzel A

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

BV470020T2: Grundlagen Geoinformationssysteme | Fundamentals of Geographic Information Systems

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2020

Modulniveau: Bachelor/Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Zweisemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 6	Gesamtstunden: 180	Eigenstudiums- stunden: 120	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Prüfungsdauer (in min.): 120.

Die Lernergebnisse werden durch zwei schriftliche Teilprüfungen überprüft. Die Bearbeitung der Übungen ist obligatorisch.

Aktueller Hinweis angesichts des eingeschränkten Präsenzbetriebs auf Grund der CoViD19-Pandemie: Sofern die Rahmenbedingungen (Hygiene-, Abstandsregeln etc.) für eine Präsenzprüfung nicht vorliegen, kann gemäß §13a APSO die geplante Prüfungsform auf eine online-gestützte schriftliche oder mündliche Fernprüfung umgestellt werden. Die Entscheidung über diesen Wechsel wird möglichst zeitnah, spätestens jedoch 14 Tage vor dem Prüfungstermin durch die Prüfungsperson nach Abstimmung mit dem zuständigen Prüfungsausschuss bekannt gegeben.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundlagen in Informatik

Inhalt:

Die Modulveranstaltung vermittelt folgende Grundbegriffe und Anwendungen der Geoinformatik:

- Grundlagen Geoinformatik
- Geodätische Bezugssysteme und GIS
- Geodaten
- Datenmodellierung und GIS-Datenmodelle
- Geodatenbanken
- GIS-Analysen

- Web-GIS
- Digitale Höhenmodelle
- 3D-GIS
- 3D Stadt- und Landschaftsmodelle
- Dimension Zeit in GIS
- Praktische Übungen am Rechner mit einer GIS-Software zu den oben genannten Themen.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an der Modulveranstaltung sind die Studierenden in der Lage

- grundlegende Begriffe aus der Geoinformatik zu erinnern und zu verstehen,
- den Nutzen von GIS für verschiedenen Anwendungsbereiche zu erkennen,
- grundlegende Konzepte und Paradigmen zur Modellierung und Analyse von Geodaten mittels GIS zu verstehen und zur Lösung raumbezogener Fragestellungen anzuwenden,
- grundlegende Konzepte zur Modellierung und Analyse von Geodaten in einer bestimmten GIS-Software anzuwenden

Lehr- und Lernmethoden:

Das Modul besteht aus Vorlesungen und Übungen.

In der Vorlesung wird das nötige Wissen durch Referate der Dozenten vermittelt. Als eine von mehreren Maßnahmen zur Förderung der aktiven studentischen Mitarbeit bereiten Studierende Zusammenfassungen der Lehrinhalte vor und präsentieren diese. In der Übung werden die in der Vorlesung vermittelten theoretischen Grundlagen an Hand von praktischen Aufgabenstellungen mit GIS-Software und Geodaten vertieft. Als Maßnahme zur aktiven studentischen Mitarbeit bereiten sich Studierende auf ein bestimmtes Übungsthema vor und treten dann selbst als Tutor für dieses Thema auf.

Medienform:

- Präsentationen
- Tafelarbeit
- E-Learning-Plattform
- GIS-Software

Literatur:

wird in der Vorlesung bekannt gegeben

Modulverantwortliche(r):

Andreas Donaubaue (donaubaue@mytum.de)

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Geoinformationssysteme 1 (Vorlesung, 1 SWS)

Donaubaue A

Übungen zu Geoinformationssysteme 1 (Übung, 1 SWS)

Donaubaue A

Übungen zu Geoinformationssysteme 2 (Übung, 1 SWS)

Donaubauer A

Geoinformationssysteme 2 (Vorlesung, 1 SWS)

Donaubauer A [L], Donaubaue A

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ6318: Geologische Grundlagen der Naturräume Bayerns | Geological Fundamentals of Bavarian Landscapes

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2022/23

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Zweisemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 78	Präsenzstunden: 72

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Modulprüfung besteht aus einer schriftlichen Klausur (60 min). Anhand der Klausur zeigen die Studierenden, dass sie wichtige endogene und exogene geologische Prozesse verstehen, die wichtigsten gesteinsbildenden Minerale und die wichtigsten Gesteine mit ihren jeweiligen Eigenschaften kennen, die Erdgeschichte mit ihren wichtigsten stratigraphischen Einheiten verstehen, die wichtigsten geologischen Einheiten Bayerns kennen und ihre spezifische Genese und ihre charakteristischen Eigenschaften als Grundlage regionaler Landnutzungs- und Wirtschaftsstrukturen verstehen.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

keine; Grundlagen in anorganischer Chemie sind hilfreich

Inhalt:

Geologische Grundlagen:

- Endogene Dynamik: Aufbau der Erde, Plattentektonik, Plutonismus, Subvulkanismus, Vulkanismus; - Exogene Dynamik: Verwitterung, Transport, Sedimentation; Mineralogie und Gesteinskunde: Gesteinsbildende Minerale und ihre Eigenschaften, wichtige Gesteine; Stratigraphie; Erdgeschichte.

Geologische Einheiten Bayerns (Bildung, typische Merkmale, regionale Verteilung): Grundgebirge, Mesozoische Schichtstufenlandschaft; Tertiäre Molasse, Süddeutsche Pleistozänlandschaft, Bayerische Alpen, Holozäne Sedimente

Lernergebnisse:

Nach erfolgreichem Abschluss des Moduls verstehen die Studierenden wichtige endogene und exogene geologische Prozesse, können wichtige Relief- und Landschaftsformen als Produkte dieser Prozesse interpretieren und erkennen diese Landschaftsformen im Gelände. Sie kennen die wichtigsten gesteinsbildenden Minerale und die wichtigsten Gesteine mit ihren jeweiligen Eigenschaften und sind in der Lage, die landschaftsbildenden Gesteinstypen im Gelände wiederzufinden. Die Studierenden verstehen die Erdgeschichte mit ihren wichtigsten stratigraphischen Einheiten. Sie kennen die wichtigsten geologischen Einheiten Bayerns, können sie im Gelände identifizieren, verstehen ihre spezifische Genese und ihre charakteristischen Eigenschaften als Grundlage regionaler Landnutzungs- und Wirtschaftsstrukturen.

Lehr- und Lernmethoden:

Das Modul besteht aus Vorlesungen und Übungen. In der Vorlesung werden unter Einsatz von Powerpoint und Tafelskizzen die wichtige endogene und exogene geologische Prozesse, die wichtigsten gesteinsbildenden Minerale, die wichtigsten Gesteine mit ihren jeweiligen Eigenschaften, die Erdgeschichte mit ihren wichtigsten stratigraphischen Einheiten, die wichtigsten geologischen Einheiten Bayerns und ihre spezifische Genese und ihre charakteristischen Eigenschaften als Grundlage regionaler Landnutzungs- und Wirtschaftsstrukturen vermittelt.

In den Übungen werden einfache Versuche zur Erkennung von Gesteinen und Mineralen durchgeführt. Zudem üben die Studierenden im Rahmen einer mehrtägigen Geländeübung durch selbstständige Ansprache und Präsentation die geologischen Großeinheiten mit typischen Landnutzungsmustern und Wirtschaftsstrukturen, Geotopen und charakteristischen Gesteinen.

Medienform:

Powerpoint-Präsentationen, Tafelskizzen, Handstücke von Mineralen und Gesteinen, Geologische Karten, einfache chemische und physikalische Testutensilien (HCl, Ritzgegenstände); verschiedene Skripte, mehrtägige Geländeübung (erfasst alle geologischen Großeinheiten Bayerns)

Literatur:

Bahlburg, H. & Breitzkreuz, C. (1998): Grundlagen der Geologie. Ferdinand Enke Verlag Stuttgart;
Grotzinger, J.; Jordan, T.H.; Press, F.; Siever, R. (2003): Allgemeine Geologie. 5. Auflage 2008, Spektrum Verlag;
Maresch, W. & Medenbach, O. (1982): Steinbachs Naturführer Mineralien. Mosaik Verlag.
Bayerisches Geologisches Landesamt (1996/98): Geologische Karte 1:500.000 mit Erläuterungen.
Bayerisches Geologisches Landesamt (2003): Sonderband GeoBavaria - 600 Millionen Jahre Bayern
München
Medenbach, O. & Sussiek-Fornefeld, C. (1987): Steinbachs Naturführer Gesteine. Mosaik Verlag, München;
Grotzinger, J. Jordan, T.H., Press, F. & Siever, R. (2003): Allgemeine Geologie. 5. Auflage 2008, Spektrum Verlag.

Modulverantwortliche(r):

Prietzl, Jörg, Apl. Prof. Dr. prietzl@wzw.tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Einführung in die Geologie und Gesteinskunde, Teil 1 (Vorlesung, 1 SWS)

Prietzl J

Einführung in die Geologie und Gesteinskunde, Teil 2 (Vorlesung, 1 SWS)

Prietzl J

Geologie als wichtiger Faktor der Naturräume Bayerns: Großlandschaften und Geotope (Übung, 2,8 SWS)

Prietzl J

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ1171: Klimabedingte Herausforderungen für Abwasserbiologie und Ingenieurökologie | Climate change related challenges in sewage treatment biology and engineering ecology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2018/19

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Modulprüfung erfolgt in Form einer 60-minütigen schriftlichen Prüfung. Anhand der Prüfung zeigen die Studierenden, dass sie zentrale Faktoren und Prozesse des Gewässerschutzes verstehen, die Ingenieurökologie im Hinblick auf biologische Abwasserreinigung und deren Zusammenhänge mit der Gefährdung aquatischer Biodiversität verstehen, biologische und naturnahe Abwasserreinigungssystemen bewerten können, wichtige Analysemethoden in der Abwasserreinigung verstehen sowie den Einfluss des Klimawandels und Anpassungsmaßnahmen verstehen.

Wiederholungsmöglichkeit:

Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Thematisches Interesse; Grundkenntnisse der biologischen Abwasserreinigung wären hilfreich, das Belegen anderer Lehrveranstaltungen aus dem Bereich der Aquatischen Ökologie wird empfohlen

Inhalt:

Das Modul umfasst folgende Inhalte:

- Grundlagen des Gewässerschutzes (Gesetzgebung, Wasserrahmenrichtlinie, Geschichte und Entwicklung der biologischen Abwasserreinigung, Hygiene),
- Grundlagen Klimawandel (Klimapolitik in Bayern, EU, global, Klimaanpassungsforschung, Mitigation und Adaptation),
- Biologie der Abwasserreinigung (Mikroskopisches Bild, Nährstoffkreisläufe),

- Ingenieurökologie (Verfahren der technischen Abwasserreinigung, Abhilfemaßnahmen bei Betriebsstörungen anhand biologischer Indikatoren, Verfahren der naturnahen Abwasserreinigung, innovative Verfahren, wie Hygienisierung, Bioakkumulation, Biofiltration, Membranbelebung),
- Strategien und Methoden zum Schutz aquatischer Ökosysteme in Kläranlagen (Nährstoffe, Arzneimittelreste);
- Analytik und Untersuchungsmethoden bei der biologischen Abwasserreinigung

Lernergebnisse:

Nach erfolgreichem Abschluss dieses Moduls sind die Studierenden in der Lage,

- zentrale Faktoren und Prozesse des Gewässerschutzes zu verstehen;
- Ingenieurökologie im Hinblick auf biologische Abwasserreinigung und deren Zusammenhänge mit der Gefährdung aquatischer Biodiversität zu verstehen;
- biologische und naturnahe Abwasserreinigungssystemen zu bewerten;
- nachhaltige Schutzkonzepte für Gewässer zu entwickeln und zu bewerten;
- wichtige Analysemethoden in der Abwasserreinigung zu verstehen;
- den Einfluss des Klimawandels und Anpassungsmaßnahmen zu verstehen.

Lehr- und Lernmethoden:

Das Modul besteht aus einer Vorlesung, einem Seminar und zwei Tagesexkursionen.

In der Vorlesung werden die zentralen Faktoren und Prozesse des Gewässerschutzes, die Ingenieurökologie im Hinblick auf biologische Abwasserreinigung und deren Zusammenhänge mit der Gefährdung aquatischer Biodiversität sowie der Einfluss des Klimawandels und Anpassungsmaßnahmen in Form von Vorträgen mit Powerpoint vorgestellt.

Im Seminar werden mit den Studierenden aktuelle Themen zu Klimaschutz, Ingenieurökologie und Abwasserbiologie besprochen und diskutiert. In den Exkursionen bekommen die Studierenden vor Ort einen Einblick in technisch-biologische Großkläranlagen mit Labor (Mikroskopisches Bild), in naturnahe Abwasserreinigungsanlagen sowie in die Kanalisation München.

Medienform:

Power-Point Präsentation, Tafel, Fallbeispiele, Exkursion / Demonstrationen

Literatur:

Mudrack & Kunst: Biologie der Abwasserreinigung; Hacker & Johannsen: Ingenieurbiologie; Schönborn: Fließgewässerbiologie; Shilton eds.: Pond Treatment Technology; Janke: Umweltbiotechnik; Wissing: Abwasserreinigung in Pflanzenbeeten; BayLfU eds., Informationsbericht 1/99: Das Mikroskopische Bild bei der aeroben Abwasserreinigung, Schönwiese: Klimatologie; Handouts

Modulverantwortliche(r):

Geist, Jürgen; Prof. Dr. rer. nat.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Aktuelle Themen zu Klimaschutz, Ingenieurökologie und Abwasserbiologie (Seminar, 1 SWS)
Gschlößl T

Ingenieurökologie und Klimawandel in aquatischen Systemen (Vorlesung, 2 SWS)

Gschlößl T

Methoden der technischen und naturnahen Abwasserreinigung (Exkursion, 1 SWS)

Gschlößl T

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ4225: Konzepte und Forschungsmethoden der Ökologie | Concepts and Research Methods in Ecology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2021/22

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 90

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Prüfungsleistung des Moduls findet in Form einer Klausur (180 Minuten) statt. Diese beinhaltet Multiple-Choice-Fragen, offene Fragen, sowie Fallstudien und Szenarien. In der Klausur weisen die Studierenden nach, dass sie vorgestellten Begriffe, Konzepte und Mechanismen, die Grundprinzipien der biogeochemischen Kreisläufe, und die Rolle der menschlichen Landnutzung und des Klimawandel für Arten verstanden haben. Darüber hinaus soll die Anwendung des in der Veranstaltung eingeführten Modells auf ein konkretes angewandtes Problem des Artenschutzes beurteilt und Fragen zur Anwendung des Modells auf die Analyse von Landnutzungsszenarien beantwortet werden. Schließlich soll in offenen Fragen und anhand verschiedener Szenarien nachgewiesen werden, dass die Studierenden den Einfluss von Klimawandel und Landnutzungsänderung auf die zukünftige Zusammensetzung von Artengemeinschaften analysieren und bewerten können.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundvorlesung im Bereich der Ökologie (Tierökologie, Pflanzenökologie bzw. Vegetationskunde, Ökolog klimatologie) und Grundlagen der Evolution

Inhalt:

Das Modul ist in zwei Teile gegliedert (A und B). Teil A ist den Grundlagen der Ökologie und Evolution in einer sich verändernden Welt gewidmet und umfasst Sitzungen über Populations-, Gemeinschafts- und funktionelle Ökologie, Evolution und die Rolle der Ökophysiologie von Pflanzen, Mikrobiologie und globale Veränderungen in den biogeochemischen Kreisläufen.

Er beinhaltet ein Kleingruppenprojekt, das auf einem Spiel basiert und darauf abzielt, die Waldbewirtschaftung in einem Kontext globaler Veränderungen zu denken.

Teil B ist dem Verständnis der ökologischen Auswirkungen menschlicher Aktivitäten auf die Biodiversität gewidmet und basiert weitgehend auf Modellierungsansätzen. Er beinhaltet ein Kleingruppenprojekt, das auf Simulationen basiert und darauf abzielt, die Landschaftsplanung zur Unterstützung der Biodiversität in Deutschland angesichts des Klimawandels zu überdenken.

Lernergebnisse:

Nach dem erfolgreichen Besuch des Moduls sind die Studierenden in der Lage, wichtige Begriffe der Populationsökologie, der Ökologie von Lebensgemeinschaften und der globalen Ökologie zu definieren und die Rolle der Ökologie für die Lösung angewandter Probleme diskutieren. Die Studierenden können grundlegende ökologische und evolutionäre Begriffe, Konzepte und Mechanismen, z.B. Ausbreitung, Artbildung, Evolution von Merkmalen, Mikrobiom, Populationsdynamik, Nischentheorie, natürliche Selektion sowie Konkurrenz, Prädation und Mutualismus in eigenen Worten beschreiben. Darüber hinaus verstehen sie die Grundprinzipien der biogeochemischen Kreisläufe, die durch die menschliche Landnutzung und den Klimawandel beeinflusst werden, und können die Ursachen und Folgen der aktuellen Biodiversitätskrise diskutieren.

Die Studierenden sind weiterhin in der Lage, eine einfache ökologische Modellsoftware (z.B. Range-Shifter) zu benutzen und in diesem Modell verschiedene Mechanismen wie die Ressourcenverfügbarkeit, Ausbreitung und die Wechselwirkungen zwischen Arten umzusetzen und die Konsequenzen für die Zusammensetzung von Arten in einer Lebensgemeinschaft zu analysieren. Sie verstehen die Struktur von öffentlich zugänglichen Datensätzen zur menschlichen Landnutzung, zum Klimawandel und zum Vorkommen von Arten und sind in der Lage, mithilfe des Modells die Konsequenzen einer veränderten Landnutzung für das Vorkommen der Arten zu analysieren und die Ergebnisse im Hinblick auf den Erhalt der Arten in der Landschaft zu bewerten.

Lehr- und Lernmethoden:

Das Modul beginnt (während der Einführungssitzung) und schließt (während der Abschlussitzung, vor der Prüfung) mit einer Selbsteinschätzung, die es den Studierenden und den Lehrenden ermöglicht, den Lernfortschritt während des Kurses einzuordnen. Die Ergebnisse der ersten Selbsteinschätzung werden verwendet, um die Kursteilnehmer durch das Material zu führen, das die für den Kurs notwendigen Grundlagen abdeckt. Dies ermöglicht den KursteilnehmerInnen potenzielle Lücken im Grundlagenwissen zu schließen.

Das Modul ist so aufgebaut, dass die Studenten durch abwechslungsreiche aktive Lernaktivitäten eingebunden werden. Die Sitzungen sind nach einer wiederkehrenden Struktur aufgebaut: Die Inputs erfolgen in Form von Vorlesungen, gefolgt von angewandten Sitzungen mit Übungen, Lesen von wissenschaftlichen Artikeln mit anschließenden Diskussionen und/oder Debatten, Spielen und zwei kleinen managementorientierten Projekten. Wichtige Konzepte werden in den Vorlesungen vorgestellt, während die aktiven Lernaktivitäten auf die Vertiefung ausgewählter Themen und die Festigung des Verständnisses der Beziehungen zwischen den verschiedenen wichtigen Konzepten, die in den Vorlesungen vorgestellt wurden, ausgerichtet sind.

Medienform:

Moodle, Online-Aufzeichnung der Vorlesungen (und zugehörige Powerpoint-Präsentationen), interaktives

Literatur:

Wird den Studierenden zu Beginn der Übungen mitgeteilt.

Die Selbsteinschätzung, die zu Beginn des Moduls ausgefüllt wird, ermöglicht es, die Lücken gezielt anzugehen und die Stärken der Studierenden in den verschiedenen Bereichen zu identifizieren. Von dort aus wird den Studenten adäquates Material vorgeschlagen, um ihre grundlegenden Wissenslücken zu schließen und das Basisniveau zwischen Studenten mit unterschiedlichem Hintergrund anzugleichen.

Modulverantwortliche(r):

Weißer, Wolfgang; Prof. Ph.D.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Übungen zu Konzepte und Forschungsmethoden der Ökologie (Übung, 4 SWS)

Joschinski J [L], Grams T, Joschinski J, Mimet A, Schäfer H, Weikl F, Weißer W

Konzepte und Forschungsmethoden der Ökologie (Vorlesung, 2 SWS)

Joschinski J [L], Weißer W, Grams T (Layritz L, Meyer B), Joschinski J, Mimet A, Schäfer H, Weikl F

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2469: Limnologie der Fließgewässer | Limnology of Running Waters

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2018/19

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Modulprüfung wird in Form einer mündlichen Prüfung (30 min) erbracht. Anhand der Prüfung zeigen die Studierenden, dass sie anhand von Messergebnissen der physikalischen und chemischen Verhältnisse sowie durch die kartierte Flora und Fauna unbekannte Fließgewässer typisieren und deren Qualität bewerten können. Die Studierenden zeigen, dass sie den ökologischen Zustand eines Gewässers anhand der EU-Wasserrahmenrichtlinie bewerten und Entwicklungspläne für Fließgewässer entwickeln können.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Das Modul 'Allgemeine Limnologie' wird empfohlen.

Inhalt:

Das Modul umfasst folgende Inhalte:

1. Physikalisch-chemische Verhältnisse: Temperatur, Strömung, Grenzschichtphänomene, Substratverteilung, Sauerstoff, Kohlenwasserstoff, Nährstoffe.
2. Biologische Verhältnisse: Epiphyten, Makrophyten, Plankton, Konsumenten, Makroinvertebraten, Fische.
3. Besiedelung der drei Lebensräume im Fließgewässer: Pelagial, Benthos, hyporheisches Interstitial.
4. Anpassungsstrategien und Entwicklungsbiologie von Fließwasserorganismen, Fließgewässertypisierung, Saprobie und Trophie in Fließgewässern, River Continuum Concept.
5. Praktische Übungen, hydrophysikalische Messungen, hydrochemische Analysen, Kartierung der Flora und Fauna, Anwendung von biologischen Indices, Gewässerstrukturgütekartierung.

Lernergebnisse:

Nach erfolgreicher Teilnahme an der Modulveranstaltung sind die Studierenden in der Lage, anhand selbständiger Messungen der physikalischen und chemischen Verhältnisse sowie durch die Kartierungen der Flora und Fauna unbekannte Fließgewässer zu typisieren und deren Qualität zu bewerten. Die Studierenden sind in der Lage, den ökologischen Zustand eines Gewässers anhand der EU-Wasserrahmenrichtlinie zu bewerten und Entwicklungspläne für Fließgewässer zu entwickeln.

Lehr- und Lernmethoden:

Das Modul besteht aus einer Vorlesung und einer Übung. In der Vorlesung werden die notwendigen Grundlagen aus verschiedenen Bereichen der Fließgewässerlimnologie vermittelt. In der Übung werden die theoretischen Grundlagen zur Bewertung von Flüssen und Bächen in Zusammenarbeit mit anderen Studenten durch die Anwendung verschiedener physikalischer und chemischer Verfahren und biologischer Indices vertieft.

Medienform:

PowerPoint, Flipchart, Tafelarbeit, Digitale Mikrophotographie

Literatur:

Einführung in die Limnologie, Schwoerbel; Fließgewässerbiologie

Modulverantwortliche(r):

Uta Raeder (uta.raeder@tum.de)

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Vorlesung Limnologie der Fließgewässer (Vorlesung, 1 SWS)
Raeder U

Limnologie der Flüsse und Bäche (Übung) I (Übung, 3 SWS)
Raeder U, Hoffmann M

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2565: Limnische Mikrobiologie | Limnic Microbiology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2013/14

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 75	Präsenzstunden: 75

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Prüfungsdauer (in min.): 30.

Die Prüfung wird Form eines Berichtes erbracht, der den Aufbau einer Veröffentlichung hat (Einleitung, Material und Methoden, Ergebnisse, Diskussion). In die Note geht die Bewertung eines Vortrags mit 20% ein.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundlagen der Mikrobiologie und der Limnologie

Inhalt:

Es werden Mikroorganismen (Bakterien, Viren und Protozoen) in Seen mit unterschiedlichem Trophiegrad untersucht. Der Schwerpunkt liegt dabei auf Cyanobakterien und deren Interaktionen mit Cyanophagen (Viren, die Cyanobakterien infizieren) und Protozoen. Die Studenten erhalten dabei einen Einblick in die Grundzüge aquatischer food-webs. Methoden, die dabei zum Einsatz kommen, sind FISH (Fluoreszenz in situ Hybridisierung), sowie ein Reihe von weiteren Epifluoreszenzmethoden, als auch Kulturversuche. In dem begleitenden Seminar werden die methodischen Grundlagen zu den im Praktikum durchgeführten Versuchen sowie alternative Methoden zur Analyse aquatischer Ökosysteme behandelt. Die Ergebnisse der Versuche werden am Ende von den Studenten analysiert und in einem Praktikumsbericht zusammengefasst.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an dem Modul haben die Studenten einen vertieften Einblick in die mikrobiellen food-webs aquatischer Ökosystemen. Mit den erlernten Methoden können sie die Wechselwirkungen der Mikroorganismen aquatischer Ökosysteme selbständig beurteilen. Sie sind in der Lage mikrobiologische Experimente selbständig zu planen sowie FISH und weitere

Epifluoreszenzmethoden auf Umweltproben anzuwenden und entsprechende Versuchsergebnisse zu analysieren und zu bewerten.

Lehr- und Lernmethoden:

Durchführung von Experimenten, einzeln und in der Gruppe, Üben von Labortechnischen Fertigkeiten, Vorträge, Präsentationen, Selbständiges Studium von Literatur

Medienform:

Präsentationen, Skript, Fallbeschreibungen, ISI-Web of Knowledge Literaturrecherche

Literatur:

allgemeine Lehrbücher zur Mikrobiologie und Limnologie, aktuelle Veröffentlichungen

Modulverantwortliche(r):

Katrin Zwirgmaier (katrin.zwirgmaier@tum.de)

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2671: Lebendige Landschaften - mehrtägige ökologische Exkursion | Living Landscapes - Extended Ecological Excursion

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2014

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 95	Präsenzstunden: 55

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Prüfungsdauer (in min.): 30 Minuten mündlich und Hausarbeit.

Prüfung mündlich (Referat 30 min. + Diskussion) und schriftlich (Zusammenfassung des Referats (2-3 Seiten für Exkursionsführer und Exkursionsprotokoll eines Exkursionstages), Gewichtung schriftlich - mündlich 50:50

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Blütenbestimmungsübungen, Bodenkunde, Bestandesklimatologie

Inhalt:

Exkursion zu von Jahr zu Jahr wechselnden Exkursionszielen: Zusammensetzung einer Landschaft aus verschiedenen Vegetationseinheiten, Identifizierung der dominanten Pflanzenarten von häufigen und charakteristischen Vegetationstypen des Exkursionsziels, Abhängigkeit der Vegetation von Klima und Boden, Strategien des Naturschutzes, Landnutzungsformen des Exkursionsziels, Vegetationszusammensetzung als Ergebnis von Konkurrenz und Faszilitation, morphologische Adaptation der Pflanzen an die Standortsbedingungen (z.B. Trockenheit, Salz)

Lernergebnisse:

Erweiterung der botanischen Artenkenntnisse, Erkennen ökologischer Zusammenhänge, Erkennen wachstumslimitierender Faktoren, Erkennen von Konflikten zwischen Landnutzungsformen und Naturschutz, Verbindung von Beobachtung und Hintergrundwissen, Handhabung von Bestimmungsliteratur zur Identifizierung von Pflanzen- und Tierarten.

Lehr- und Lernmethoden:

Lehrwanderungen, Geländeaufnahmen, feldökologische Messmethoden

Medienform:

Powerpoint-Präsentation, Demonstration von Lernobjekten (Pflanzen, Tiere, Boden, Gestein) im Gelände

Literatur:

naturkundliche Reiseführer für das jeweilige Exkursionsland und -ziel, Fachliteratur passend zum jeweiligen Seminarthema, allgemein: Walter/Breckle "Ökologie der Erde", Schultz "Handbuch der Ökozonen"

Modulverantwortliche(r):

Häberle, Karl-Heinz; Dr. rer. silv.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ4018: Labormethoden zur Bodencharakterisierung | Laboratory Methods for Soil Characterization [VT5M2]

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2017/18

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 70	Präsenzstunden: 80

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Das Modul wird mit einem Prüfungsparcours abgeschlossen. Die Prüfungsgesamtdauer beträgt pro Prüfungskandidat 90 Minuten. Der Prüfungsparcours setzt sich aus einer schriftlichen Prüfung und einer anschließenden Präsentation zusammen. Im schriftlichen Teil der Prüfung zeigen die Studierenden, dass sie die theoretischen Grundlagen zur Charakterisierung von chemischen und physikalischen Eigenschaften von Böden kennen und Zusammenhänge zwischen chemischen und physikalischen Bodeneigenschaften erklären können. In der anschließenden Präsentation stellen die Studierenden die ausgewerteten Messergebnisse ihrer Laboruntersuchungen vor und weisen damit nach, dass sie ihre Messwerte der Bodenprofile schlüssig auswerten, interpretieren und vorstellen können.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundlegende Kenntnisse der Bodenkunde werden vorausgesetzt (Beispielsweise erworben im Modul "Natürliche Ressourcen: Boden und Standort" im Bachelorstudiengang Forstwissenschaft und Ressourcenmanagement)

Inhalt:

1. Methoden der Probenahme im Gelände; Probenvorbereitung für die Laboranalytik; Vorstellung der wichtigsten Labormethoden zur Charakterisierung chemischer und physikalischer Eigenschaften von Böden; Interpretation entsprechender Messdaten von Bodeneigenschaften im Hinblick auf Standortseigenschaften
2. Durchführung und Auswertung ausgewählter Laborversuche zur chemischen und physikalischen Charakterisierung von Böden

Lernergebnisse:

Nach der erfolgreichen Teilnahme an der Modulveranstaltung können die Studierenden verschiedene Labormethoden zur Charakterisierung der chemischen und physikalischen Eigenschaften von Böden anwenden. Sie sind in der Lage die entsprechenden Messwerte zu interpretieren und hieraus Aussagen zu Standortseigenschaften- und Ökologie abzuleiten. Darüber hinaus sind sie in der Lage ihre Messergebnisse in geeigneter und schlüssiger Form auszuwerten und zu präsentieren.

Lehr- und Lernmethoden:

Das Modul besteht aus einer Vorlesung und einem Seminar. In der Vorlesung wird das nötige Wissen zur Charakterisierung von Böden von den Dozentinnen und Dozenten durch Vorträge und Präsentation vermittelt. Im Seminar werden von den Studierenden in Gruppenarbeit Bodenproben im Gelände entnommen und diese unter Anleitung im Labor untersucht. Die Ergebnisse der Untersuchung werden in der Modulprüfung präsentiert.

Medienform:

PowerPoint, Tafelarbeit, Folien, Messgeräte

Literatur:

Schlichting, Blume, Stahr, Bodenkundliches Praktikum. Blackwell Wissenschafts-Verlag (1995)

Modulverantwortliche(r):

Prof. Dr. Axel Göttlein – Professur für Waldernährung und Wasserhaushalt

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Chemische und physikalische Boden- und Standortscharakterisierung (Vorlesung, 2,3 SWS)
Göttlein A

Bodenkundliche Laborübungen (Übung, 3 SWS)

Prietzl J, Schweizer S, Bucka F, Göttlein A, Kolb E, Laniewski R, Leemhuis S, Höschen C
Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2229: Mehrtägige botanische Exkursion und Seminar zur Evolution und Biogeographie von Insel-Floren | Multi-day Botanical Excursion and Seminar on Evolution and Biogeography of Island Floras

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2015

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 6	Gesamtstunden: 180	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 90

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Zum Bestehen des Kurses muss ein Seminarvortrag (benotet) gehalten werden und ein schriftlicher benoteter Beitrag im Umfang eines Kapitels (ca. 10 Druckseiten) fuer den Exkursionsfuehrer abgeliefert werden. Gewichtung 50:50; zusaetzlich muss ein Herbar von Bluetenpflanzen, Farnen und/oder Moosen im Umfang von 50 unterschiedlichen getrockneten und identifizierten Arten aus dem Exkursionsgebiet abgeliefert werden (unbenotete Studienleistung).

Wiederholungsmöglichkeit:

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Botanische Grundkenntnisse und erste Erfahrungen mit Bestimmungsliteratur (nachweisbar z.B. durch erfolgreichen Abschluss des botanischen Grundkurses Teil 1 & 2 oder vergleichbare Praktika).

Inhalt:

Rund ein Viertel der bekannten Pflanzenarten der Welt ist auf Inseln zu finden. Im Rahmen einer mehrtaegigen Exkursion zu einer Insel/Inselgruppe werden die Vielfalt eines dieser Diversitaets-hotspots und die evolutionaeren und biogeographischen Ursachen des Artenreichtums erkundet. Im Rahmen eines vorbereitenden Seminars arbeiten sich die TeilnehmerInnen im Laufe des SoSe in die Literatur ein, lernen die zu erwartenden Arten und Lebensraeume kennen und erarbeiten Kurzbeschreibungen, Artenlisten und Bestimmungsschluessel fuer einen Natur-Reisefuehrer. Dieses Manuskript wird dann waehrend der ca. 2 woechigen Exkursion im Juli/August getestet und wenn noetig korrigiert/angepasst. Nach Abschluss der Reise soll der Reisefuehrer publikationsreif

sein und veröffentlicht werden. Die Liste der jährlich wechselnden Exkursionsziele umfasst u.a. die Azoren, Kapverden, Balearen, Sardinien, und Korsika.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an dem Modul besitzen die Studierenden Kenntnisse über die pflanzliche und tierische Diversität der besuchten Insel-Region und ihrer evolutionären Geschichte. Sie besitzen vertiefte Kenntnisse in Insel-Biogeographie und können für unterschiedliche Organismengruppen biogeographische Analysen durchführen. Die Studierenden sind in der Lage Pflanzen und Tiere im Gelände zu bestimmen und Tier-Pflanze-Wechselwirkungen im ökologischen Kontext zu analysieren (z.B. Bestäubung, Samen-Ausbreitung, Herbivorie). Darüber hinaus haben sie auch die Fähigkeit erworben, naturwissenschaftliche Sachverhalte für Laien verständlich darzustellen.

Lehr- und Lernmethoden:

Seminare, Studium von Literatur, Zusammenarbeit mit anderen Studierenden, Erarbeiten von Skripten, Vorbereiten und Durchführen von Präsentationen, Schreiben von Natur-Reiseführern

Medienform:

Skript, powerpoint, freie Rede

Literatur:

passend zum jeweiligen Exkursionsziel wird jedes Jahr eine Literaturliste bereitgestellt

Modulverantwortliche(r):

Schäfer, Hanno; Prof. Dr. rer. nat.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Seminar zur Evolution und Biogeographie von Insel-Floren (Seminar, 2 SWS)

Schäfer H [L], Schäfer H

Exkursion zur Evolution und Biogeographie von Insel-Floren (Exkursion, 4 SWS)

Schäfer H [L], Schäfer H

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2617: Molekulare Ökologie, Molekulare Systematik und Biogeographie der Pflanzen | Molecular Ecology, Molecular Systematics, and Biogeography of Plants

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2012/13

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Prüfungsdauer (in min.): 60.

Seminarvortrag: 30%; schriftliche Pruefung 70%

Wiederholungsmöglichkeit:

Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Inhalt:

In der Vorlesung werden die Grundlagen der Molekularen Ökologie, Molekularen Systematik und Biogeographie knapp wiederholt, um dann schwerpunktmässig auf neuere Entwicklungen einzugehen: DNA Extraktion und Sequenzierung von sehr altem Material ('ancient DNA' - Mumien, Neandertaler-Knochen, etc.) und komplexen Mischungen (Kot, Mageninhalt, Sedimenten, Bodenproben), Pyrosequenzierung, DNA-Barcoding, Molekulare Uhren, Rekonstruktion von biogeographischen Szenarien mit Hilfe phylogenetischer Datensätze, phylogenetische Analyse von Pflanzengesellschaften. Im Seminar sollen die Studierenden Ergebnisse ausgewählter, aktueller Studien aus dem Bereich Molekulare Ökologie, Molekulare Systematik und Biogeographie der Pflanzen in einem Kurzvortrag in eigenen Worten darstellen. Im Anschluss daran erfolgt eine gemeinsame Diskussion, die u.a. der Themenfindung für zukünftige Forschungsprojekte (inkl. Master-und Doktorarbeiten) dienen soll.

Lernergebnisse:

Verständnis der Entstehung von Pflanzenarten und Pflanzengesellschaften

Lehr- und Lernmethoden:

Vorlesung: Vor- und Nachbearbeitung; Seminar: Literaturrecherche, Zusammenfassung von Forschungsergebnissen aus der Literatur und Präsentation im Rahmen eines Referates mit anschließender Diskussion.

Medienform:

Skriptum, PowerPoint (Folien können heruntergeladen werden), Filme

Literatur:

Coyne, J.A. & Orr, H.A. Speciation, Sinauer Associates; Beebee, T. & Rowe, G. 2008. An introduction to molecular ecology, Oxford University Press; Futuyma, D. 2007. Evolution: Das Original mit Übersetzungshilfen. Spektrum Akademischer Verlag.

Modulverantwortliche(r):

Hanno Schäfer (hanno.schaefer@tum.de)

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Molekulare Ökologie, Molekulare Systematik und Biogeographie der Pflanzen (Vorlesung, 2 SWS)
Schäfer H

Molekulare Ökologie, Molekulare Systematik und Biogeographie der Pflanzen (Seminar, 2 SWS)
Schäfer H

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ6324: Molecular Ecology and Restoration Genetics | Molecular Ecology and Restoration Genetics

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2016/17

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Zweisemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 6	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 80	Präsenzstunden: 70

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Prüfung besteht aus einer Präsentation und einer Mid-Term-Leistung.

Die Kenntnis der Methoden zur Untersuchung von Populationmerkmalen und deren Konsequenzen für Renaturierungsmaßnahmen sind Grundvoraussetzung eigener Forschungsvorhaben. Das hier Erlernte wird im Kontext einer Präsentation im Seminar abgefragt. Dabei soll die Fähigkeit abgeprüft werden, die Ergebnisse eigener oder fremder Arbeiten verständlich für die anderen Seminarteilnehmer zusammenzufassen (20 min, Powerpoint) und diese im Anschluss zu diskutieren (20 min), wobei auch die Themen und Methoden aus den Vorlesungen Bestandteil der Diskussion sind. Beide Teile werden die Grundlage für die Ermittlung der Modulnote.

Die Laborarbeit, die letztlich die praktische Umsetzung der erlernten (und der Diskussion zur Präsentation abgefragten) Methoden darstellt, wird als Laborleistung in Form eines schriftlichen Protokolls als freiwillige Studienleistung eingebracht. Bei bestehen dieser Mid-Term-Leistung verbessert sich der Modulnotenschnitt um 0,3, eine Verschlechterung ist nicht möglich. Durch dieses Protokoll wird auch das angestrebte Erlernen guter wissenschaftlicher Praxis geprüft, da für die Erstellung des schriftlichen Protokolls das Führen eines Laborbuchs die Voraussetzung ist.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Inhalt:

Das Modul stellt den konzeptuellen Rahmen der molekularen Ökologie vor. Es deckt dabei die verschiedenen verfügbaren Methoden zur Untersuchung relevanter Populationsmerkmale ab.

Beispiele sind genetische Struktur, lokale Adaption und Signaturen für Selektion. Im Speziellen werden die Konsequenzen für Renaturierungs-Aktivitäten diskutiert.

Lernergebnisse:

Am Ende des Moduls sind die Studenten in der Lage molekulare Studien in der Ökologie zu verstehen und zu interpretieren. Hauptaugenmerk liegt dabei auf Renaturierung und Invasionsbiologie. In diesem Kontext werden die Teilnehmer nach Absolvieren des Moduls in der Lage sein Versuche im Molekularlabor zu entwickeln, durchzuführen und zu dokumentieren. Sie besitzen zudem die Fähigkeit komplexe Inhalte auf diesem Feld verständlich vor Kommilitonen/ Kollegen zu präsentieren.

Lehr- und Lernmethoden:

Das Modul besteht aus einer Vorlesung, einem Praktikum und einem Seminar (mit Exkursion). In einer Reihe wöchentlicher Vorlesungen werden verschiedene Themen präsentiert, die die Studenten zu Hause nacharbeiten und zu denen sie weiterführende Literaturrecherche durchführen. Das einwöchige Praktikum besteht darin labortechnische Fähigkeiten zu üben und an einem eigenen Experiment im Molekularlabor zu arbeiten. Im Seminar werden diese Aspekte mit aktuellen Forschungsarbeiten auf dem Gebiet der biologischen Invasionen verknüpft, bei denen molekular-ökologische Analysen eine wichtige Rolle spielen. Die Teilnehmer geben eine selbst vorbereitete Präsentation zu aktueller Forschung und diskutieren diese mit Kommilitonen.

Medienform:

Literatur:

Modulverantwortliche(r):

Christian Bräuchler (c.braeuchler@tum.de)

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ6417: Naturschutz | Nature Conservation

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2023/24

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Klausur (60 Minuten) fragt ab, ob die Studierenden die grundlegenden Herausforderungen des Biodiversitätsschutzes und die Konzepte zum Schutz der Natur verstehen und komprimiert wiedergeben können (siehe Lernergebnisse). Weiterhin fragt die Klausur ob, ob die Studierenden Lösungen zu konkreten Naturschutzproblemen auch unter zeitlichem Druck präzise aufzeigen können. Die Beantwortung der Fragen erfordert eigene Formulierungen.

Hilfsmittel: Büromaterial, Taschenrechner. Die Klausur bestimmt die Gesamtnote des Moduls.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundkenntnisse der Ökologie und Landschaftsplanung wie sie in, für den Master Naturschutz- und Landschaftsplanung qualifizierenden Bachelorstudiengängen erworben werden können.

Inhalt:

Das Modul gliedert sich in eine Vorlesung und ein Seminar und hat die Aufgabe, vor allem den Studierenden, die naturschutzfachliche Aspekte aus dem Vorstudium noch nicht im Umfang dieses Moduls kennen, Instrumente und Methoden des Naturschutzes kompakt vorzustellen und die wesentlichen Eigenschaften zu vermitteln. Dadurch wird eine einheitliche Niveaustufe im Bereich des Naturschutzes im Studiengang unter den Studierenden angestrebt und die erreichten Lernergebnisse können in den Studienprojekten des Studiengangs dann angewandt, wissenschaftlich weiterentwickelt und reflektiert werden.

In der Vorlesung, die die im Bachelorstudiengang auf verschiedene Lehrveranstaltungen verteilten naturschutzfachlichen Grundlagen zusammenfasst und vertieft, haben aktuelle und internationale Aspekte des Naturschutzes eine besondere Bedeutung. Folgende Themen werden in der Vorlesung behandelt:

- Kulturwissenschaftliche Grundlagen und Geschichte,

- Naturwissenschaftliche Grundlagen,
- Aufgaben des Naturschutzes,
- Objekte, Methoden und Konzepte des Naturschutzes,
- Planungswissenschaftliche Grundlagen: Rechtliche Instrumente im nationalen und internationalem Rahmen,
- Umsetzung und Management: Nationale und internationale Konflikte und Synergien, Naturschutz und Gesellschaft, Naturschutz im Spiegel aktueller Entwicklungen (z.B. Invasive Arten, Klimawandel)

Im Seminar erarbeiten und präsentieren die Studierenden aktuelle Themen aus dem Bereich des Naturschutzes. Dieser Teil kann auch zur konkreten Vorbereitung des Masterprojektes genutzt werden.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an den Modulveranstaltungen (Vorlesung und Seminar) sind die Studierenden in der Lage:

- a) die Treiber des aktuellen Biodiversitätsverlustes zu verstehen,
- b) die verschiedenen Motivationen für einen Schutz der Natur zu verstehen,
- c) aktuelle Methoden der Naturschutzbiologie sowie Schutzstrategien auf konkrete Beispiele anzuwenden,
- d) den Forschungsbedarf und das nötige Wissen bei einem Naturschutzproblem zu analysieren,
- e) wissenschaftliche Texte zu aktuellen Naturschutzproblemen zu verstehen,
- f) verschiedene mögliche Lösungen zu einem Naturschutzproblem zu entwickeln und zu bewerten

Lehr- und Lernmethoden:

Die Inhalte der Vorlesung werden durch die Dozenten vorgetragen, um einen Überblick über die Ursachen und Strategien der Überwindung des Biodiversitätsverlustes zu bekommen. Praxisbeispiele veranschaulicht und ergänzen dabei die genannten Vorlesungsinhalte. Im Seminar werden Informationen zu aktuelle Themen des Naturschutzes von den Studierenden aus der Literatur recherchiert. Die Literatur wird zur Verfügung gestellt. Die Ergebnisse der Literaturanalyse werden den Mitstudierenden präsentiert und gemeinsam mit dem Dozenten ausführlich diskutiert.

Medienform:

Vorlesung: Power-Point-Präsentation, Skript; Seminar: Texte

Literatur:

Wird zu Beginn der Veranstaltung zur Verfügung gestellt.

Modulverantwortliche(r):

Weißer, Wolfgang; Prof. Ph.D.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Vorlesung Naturschutz (Vorlesung, 2 SWS)

Weißer W [L], Weißer W

Seminar Naturschutz (Seminar, 2 SWS)

Weißer W [L], Weißer W

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ0409: Ökosystemdynamik | Ecosystem Dynamics

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2021

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Prüfungsleistung erfolgt als Projektarbeit im Umfang von 10-15 Seiten und einer Abschlusspräsentation (15 Minuten). Die Projektarbeit beinhaltet die im Rahmen der Übung erarbeitete Fragestellung, die erhobenen Daten, die angewendeten Simulationsmethoden, sowie die erzielten Ergebnisse. Die Studierenden demonstrieren damit die Beherrschung der im Modul erlernten Datenerhebungs- und Analysemethoden. Die Arbeit ist als Gruppenarbeit angelegt, wobei als Prüfungsleistung die individuellen Beiträge der Studierenden deutlich erkennbar sein müssen. Die Beurteilung ergibt sich zu 70% aus der schriftlichen Arbeit und zu 30% aus der mündlichen Präsentation. Anhand der Präsentation wird auch die Fähigkeit überprüft die erzielten Ergebnisse in knapper und anschaulicher Form darstellen zu können.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Keine.

Inhalt:

Das Modul setzt sich aus einem Vorlesungs- und einem Übungsteil zusammen. Im Vorlesungsteil werden theoretische Grundlagen der Ökosystemdynamik vermittelt, die im Übungsteil im Rahmen eines 4-tägigen Forschungsaufenthalts im Nationalpark Berchtesgaden (mit Übernachtung in der TUM Forschungsstation Friedrich N. Schwarz am Rossfeld) praktisch angewendet werden. Das Modul vermittelt:

- theoretische Grundlagen der Ökosystemdynamik (Landschaftsökologie, Störungsökologie)
- Grundkenntnisse der dynamischen Ökosystemmodellierung

- Empirische Datenerhebung im Gebirge
- Praktische Anwendung der Daten in Ökosystemmodellen in der Projektion von zukünftiger Ökosystemdynamik
- Analyse und Präsentation der Ergebnisse
- Angewandte Ökosystemdynamik anhand von Beispielen verschiedener Ökosysteme im Nationalpark Berchtesgaden

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme am Modul sind die Studierenden in der Lage selbständig im Feld empirische Daten zur Ökosystemdynamik zu erheben, und zu verarbeiten. Darüber hinaus beherrschen sie einfache Anwendungen von Ökosystemmodellen und die Auswertung von Simulationsergebnissen in Hinblick auf die Veränderung von Ökosystemen. Das Modul vermittelt den Studierenden sowohl theoretisches Wissen als auch praktische Erfahrungen zum Thema Ökosystemdynamik. Die Studierenden haben gelernt die zeitlichen und räumlichen Veränderungen in Ökosystem zu verstehen, sowie die wichtigsten Triebfedern der Ökosystemdynamik. Dabei greifen grundlegende Aspekte quantitativer ökologischer Forschung ineinander, und zwar die Datenerhebung, die Verarbeitung der erhobenen Daten, und deren vorausschauende Nutzung im Rahmen von Ökosystemsimulationen. Diese integrative Sichtweise vermittelt den Blick auf die Schnittstellen zwischen den Disziplinen und die Studierenden haben gelernt verschiedene Methoden zu kombinieren um die Dynamik von Ökosystemen erfolgreich zu quantifizieren.

Lehr- und Lernmethoden:

Im Vorlesungsteil werden theoretische Grundlagen der Ökosystemdynamik und der Ökosystemmodellierung in Form von Vorträgen und Präsentationen vermittelt. Im Übungsteil wird das Wissen praktisch angewandt. Dazu werden Daten auf einer Testfläche im Nationalpark Berchtesgaden durch die Studierenden erhoben, die dann direkt im weiteren Verlauf der Übung am Computer genutzt und analysiert werden. Durch Kurzexkursionen werden den Studierenden unterschiedliche Aspekte der Ökosystemdynamik in diversen Ökosystemen (Wald, Alm, alpines Grasland) vermittelt.

Medienform:

PowerPoint, Flipchart, Tafelarbeit, Übungen am Computer, Gruppenarbeit und Gruppendiskussion.

Literatur:

Wird in der Lehrveranstaltung bekannt gegeben.

Modulverantwortliche(r):

Rammer, Werner; Dr. nat. techn.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Ökosystemdynamik Übungen (Übung, 3 SWS)

Rammer W [L], Rammer W, Seidl R

Grundlagen der Ökosystemdynamik (Vorlesung, 1 SWS)

Rammer W [L], Rammer W, Seidl R

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2395: Ökologie und Schutz von Gewässersystemen | Aquatic Ecology and Conservation

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2012

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 180	Präsenzstunden: 120

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Aktueller Hinweis angesichts des eingeschränkten Präsenzbetriebs auf Grund der CoViD19-Pandemie:

Sofern die Rahmenbedingungen (Hygiene-, Abstandsregeln etc.) für eine Präsenzprüfung nicht vorliegen, kann gemäß §13a APSO die geplante Prüfungsform auf eine elektronische (Fern-)Prüfung umgestellt werden. Die Entscheidung über diesen Wechsel wird möglichst zeitnah, spätestens jedoch 14 Tage vor dem Prüfungstermin durch die Prüfungsperson nach Abstimmung mit dem zuständigen Prüfungsausschuss bekannt gegeben.

Regulär gilt: Eine 30-minütige mündliche oder 60-minütige schriftliche Prüfung dient der Überprüfung des erworbenen Kenntnisstandes. Die Studierenden zeigen in der Prüfung, ob sie in der Lage sind, das erlernte Wissen zu strukturieren und die wesentlichen Aspekte darzustellen. Sie sollen die erarbeiteten Informationen beschreiben, interpretieren, sinnvoll kombinieren und auf ähnliche Sachverhalte übertragen können. Die Gesamtnote des Moduls erstreckt sich über alle Bereiche der Vorlesung und Übungen.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Thematisches Interesse; das Belegen anderer Lehrveranstaltungen aus dem Bereich der Aquatischen Ökologie ist keine Voraussetzung

Inhalt:

Bedeutung aquatischer Ökosysteme für den Menschen, Ökosystemfunktionen, Eigenschaften des Lebensraums Wasser, Gashaushalt, Nährstoffe und deren Dynamik, Bioindikationsmethoden, Gefährdungsfaktoren aquatischer Biodiversität, Ökologie und Gefährdung von Fließgewässern,

Ökologie und Gefährdung von stehenden Gewässern, Aquatische Ökotoxikologie; Strategien zum Schutz aquatischer Biodiversität; Untersuchungsmethoden und Arbeitsweisen in der Aquatischen Systembiologie; die Übungen dienen der Vertiefung, Anwendung und Darstellung anhand konkreter Fallbeispiele

Lernergebnisse:

Verständnis zentraler Faktoren und Prozesse in Gewässerökosystemen und deren Zusammenhänge mit der Gefährdung aquatischer Biodiversität; Fähigkeit zur Bewertung von anthropogenen und natürlichen Störungen aquatischer Ökosysteme; Fähigkeit zur kritischen Bewertung und zur Entwicklung ganzheitlicher Schutzkonzepte für Gewässer; Kenntnis wichtiger Mess- und Untersuchungsmethoden in der Aquatischen Systembiologie

Lehr- und Lernmethoden:

Vorlesung, Übungen; kann mit Exkursion kombiniert werden

Medienform:

Power-Point Präsentation, Tafel, Flip-chart, Handzettel, Fallbeispiele, praktische Übungen / Demonstrationen

Literatur:

Pullin AS Conservation Biology; Cambridge University Press; Primack R.B. A primer of conservation biology; Sinauer Ass.; Gleick PH The world's water Report on Freshwater Resources; weitere Literatur wird bekannt gegeben

Modulverantwortliche(r):

Jürgen Geist (geist@tum.de)

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Lösung wissenschaftlicher Probleme in Gewässerökologie und Aquakultur (Seminar, 2 SWS)
Beggel S, Kühn R

Aquatic Ecology and Conservation V (Vorlesung, 2 SWS)

Geist J

Einführung in die Methoden der Aquatischen Systembiologie (Übung, 5 SWS)

Geist J [L], Dobler A, Pander J

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2415: Ökotourismus und Naturschutz | Ecotourism and Nature Conservation

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2011/12

Modulniveau: Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Prüfungsdauer (in min.): 90 min.

Die Studierenden nehmen an 2 Vorlesungen teil. Die theoretisch erarbeiteten Kenntnisse werden in einer Geländeübung aktiv vertieft. Allerdings ist die Teilnehmerzahl für die Übungen begrenzt; Übungsplätze stehen zuerst Studenten des MSc SRM zur Verfügung. Durch zusätzliche Eigenarbeit kann die Nichtteilnahme ausgeglichen werden.

Wiederholungsmöglichkeit:

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Englischkenntnisse, B.Sc.

Inhalt:

In der Vorlesung "Biodiversity and Protected Habitats" erhalten die Studenten zunächst einen Überblick über die räumliche Verteilung der Vegetationszonen der Erde. Sie lernen, welche Zonen qualitativ und quantitativ wie zur globalen Biodiversität beitragen. Aufbauend werden Instrumente des Schutzes von Biodiversität vorgestellt. In der Vorlesung "Ecotourism and Nature Conservation" wird der Fokus auf alternative Freizeitgestaltung im Zusammenhang mit Schutz der Biodiversität gelegt. Begriffe, Konzepte und der aktuelle Stand der Umsetzung werden dargestellt. In den zugehörigen Übungen lernen die Studenten selbst, was "sanfter Tourismus" bzw. "Ökotourismus" in bezug auf Natur- und Umweltschutz bedeutet.

Lernergebnisse:

Erkennen der Bedeutung neuer Strategien eines globalen Natur- und Umweltschutzes, der gerade auch die sozio-ökonomische Komponente mit berücksichtigt.

Lehr- und Lernmethoden:

Freitext

Medienform:

Freitext

Literatur:

Wird in der Veranstaltung vorgestellt

Modulverantwortliche(r):

Fischer Anton a.fischer@wzw.tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ4027: Ökophysiologie der Pflanzen - Forschung an der Schnittstelle zwischen Pflanze und Umwelt | Plant Ecophysiology - Research at the Plant-Environment Interface

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2017/18

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 80	Präsenzstunden: 70

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Prüfungsleistung wird in Form einer Laborleistung erbracht. Dazu fertigen die Studierenden ein Protokoll an, wobei jeweils einzelne Studierende federführend für bestimmte Abschnitte des Protokolls sind. In der Regel gliedert sich das Protokoll in 2-4 Abschnitte und umfasst 8-15 Seiten. Die Studierenden sollen zeigen, dass sie in der Lage sind ein selbstständig entwickeltes Experiment aus dem Bereich der Pflanzenökologie umzusetzen. Typischerweise werden hierbei experimentelle Manipulationen der Umweltbedingungen wie Umgebungstemperatur, CO₂-Konzentration, Bodenfeuchte (o.ä.) eingebracht und die Pflanzenreaktion erfasst. Des Weiteren sollen die Studierenden nachweisen, dass sie in der Lage sind die Ergebnisse des Experiments nach wissenschaftlichen Standards zu dokumentieren und zu interpretieren. Ergänzt wird das Protokoll durch eine Präsentation durch die die Studierenden nachweisen, dass sie ihr Experiment und die dabei erzielten Ergebnisse in geeigneter Weise einer Zuhörerschaft präsentieren und kommunizieren können. Das Protokoll wird nach Feedback auf die Präsentation durch die Mitarbeiter des Lehrstuhls und involvierte Dozenten ergänzt und ist innerhalb von 4-6 Wochen nach Ende der Veranstaltung fertig zu stellen.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Inhalt:

- Experimentelle Bearbeitung von pflanzenökologischen Fragestellungen, typischerweise mit Bezug zur Klimawandelproblematik

- Einarbeitung in aktuelle Forschungsthemen;
- Überprüfung von Hypothesen in einem Experiment aus dem Bereich der Pflanzenökologie, typischerweise durch Manipulation von Umweltfaktoren wie Temperatur, CO₂-Konzentration oder Bodenfeuchte.
- Reaktion von Pflanzen auf ihre abiotische und biotische Umwelt
- Pflanzliche Strategien der Stressbewältigung von z.B. Trockenheit, Ozon, erhöhte CO₂-Konzentration, erhöhte Temperatur, Pathogenbefall, Nanopartikeln,...

Lernergebnisse:

Nach der erfolgreichen Teilnahme an dem Modul sind die Studierenden in der Lage:

- wissenschaftliches Arbeiten in der Pflanzenökologie im Rahmen eines aktuellen Forschungsprojekts umzusetzen
- selbstständig Hypothesen zu entwickeln und mittels Experiment zu überprüfen
- selbst erhobene Daten auszuwerten, zu interpretieren und zu präsentieren
- pflanzenökologische Forschungsmethoden zu z.B. Photosynthese, Wasserhaushalt, Einsatz stabiler Isotope in der ökologischen Forschung, Ressourcenallokation, Konkurrenz, Facilitation,... zur Hypothesenbeurteilung einzusetzen
- Pflanzenreaktion auf sich ändernde Umweltfaktoren im Rahmen der Klimawandelproblematik zu beurteilen

Lehr- und Lernmethoden:

Das Modul besteht aus Seminar und Übung. Im Seminar werden die theoretischen Grundlagen verschiedener Forschungsprojekte im Vortrag mittels Präsentation und durch Kurzexkursionen zu Versuchsfeldern vermittelt. In der Übungsveranstaltung wird von den Studierenden in Gruppenarbeit eine eigene Forschungsfrage innerhalb eines im Seminar vorgestellten Forschungsprojekts entwickelt und bearbeitet. Dies erfolgt in enger Kooperation mit Doktoranden, Post-Docs und Dozenten, welche die Projekte bearbeiten. Typischerweise werden im Experiment die Umweltbedingungen der Pflanzen wie zum Beispiel die Umgebungstemperatur, CO₂-Konzentration oder Bodenfeuchte manipuliert und die Pflanzenreaktion quantitativ erfasst. Die Ergebnisse des Projekts werden im Protokoll festgehalten und präsentiert.

Medienform:

Präsentation, Messinstrumente, Besichtigungen, Versuchsfeldern

Literatur:

- "Experimentelle Pflanzenökologie" von von Willert, Matyssek und Herppich, Thieme-Verlag
- „Biologie der Bäume“ von Matyssek, Fromm, Rennenberg und Roloff, UTB Ulmer Verlag
- "Pflanzenökologie" von Schulze, Beck, Müller-Hohenstein, Spektrum-Verlag
- "Climate Change Biology" von Hannah, First/second edition, Academic Press

Modulverantwortliche(r):

Apl. Prof. Dr. Thorsten Grams – Lehrstuhl für Ökophysiologie

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Realisierung von Forschungsprojekten - Von der Idee bis zur Auswertung (Übung, 3 SWS)

Grams T [L], Grams T, Häberle K (Buras A)

"Hot topics" in der Pflanzenökologie (Seminar, 2 SWS)

Grams T [L], Grams T, Häberle K, Rammig A (Buras A)

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte
campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ6300: Ökosystemmanagement und angewandte Renaturierungsökologie | Ecosystem Management and Applied Restoration Ecology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2023/24

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Modulprüfung ist eine wissenschaftliche Ausarbeitung in Form eines Reviews zu einem ausgewählten aktuellen ökologischen Thema mit Bezug zu Renaturierung (20-30 Seiten) auf Basis von mindestens 8 aktuellen internationalen Publikationen (Peer Reviewed Journals) und wird durch eine 15 minütige Präsentation der Ergebnisse in Form eines wissenschaftlichen Vortrags mit anschließender Diskussion ergänzt (Gewichtung: Review 70%, Präsentation 30%). Anhand der Ausarbeitung zeigen die Studierenden, dass sie ein spezielles, aktuelles Thema identifizieren, passende Fachliteratur dazu finden, diese analysieren und in Form eines wissenschaftlichen Reviews zusammenfassen können. Anhand der Präsentation wird die kommunikative Kompetenz des Präsentierens von wissenschaftlichen Themen vor einer Zuhörerschaft überprüft.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester / Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundlagen des wissenschaftlichen Schreibens, Erfahrung mit Literatursuche und wissenschaftlichen Vorträgen, grundlegende Kenntnisse ökologischer Konzepte, Grundlagen der Vegetationsökologie, Landschaftsökologie und Renaturierungsökologie. Anzahl der Teilnehmer auf maximal 12 beschränkt. Zulassung entsprechend vorhandener Vorkenntnisse und Studienfortschritt.

Inhalt:

Seminarthemen sind aktuelle und grundlegende Themen und Fragestellungen der Renaturierungsökologie und des Managements spezifischer Ökosysteme und spezieller Habitate in einem globalen Kontext. Dabei werden grundlegende ökologische Aspekte, Ökosystemprozesse

und -dynamik der behandelten Ökosysteme betrachtet ebenso wie biotische, abiotische und anthropogene Faktoren und mögliche Maßnahmen und Ansätze für Schutz und Management. Alle Themen orientieren sich dabei eng an den aktuellen Forschungsprojekten des Lehrstuhls.

Lernergebnisse:

Nach erfolgreichem Abschluss dieses Moduls können die Studierenden ein spezielles, aktuelles ökologisches Thema mit Bezug zur Renaturierungsökologie identifizieren, passende Fachliteratur dazu finden, diese analysieren, in Form eines wissenschaftlichen Reviews zusammenfassen und anschließend die Ergebnisse als wissenschaftlichen Vortrag präsentieren.

Lehr- und Lernmethoden:

Nach Vergabe der Seminarthemen werden die Studierenden einzeln oder in Gruppen betreut. Dazu werden wöchentlich Betreuungstermine angeboten. Schwerpunkt der Betreuung sind Aufbau der Seminararbeit, Darstellung in der Präsentation und Fragen der Interpretation von Literaturangaben.

Medienform:

Zwischen- und Abschlusspräsentation

Literatur:

Bei Veranstaltungsbeginn werden den Bearbeitern als Einstieg in das Thema einige Quellen benannt.

Modulverantwortliche(r):

Wagner, Thomas; Dr. rer. nat.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Ökosystemmanagement und angewandte Renaturierungsökologie (Projekt, 4 SWS)

Wagner T

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ6340: Ökologischer Feldkurs für Fortgeschrittene: Habitatdynamik, Vegetation und Arthropodenfauna von Alpenflüssen | Advances Ecological Field Course: : Habitat Dynamics, Vegetation and Arthropods of Alpine Rivers

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2022/23

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 90

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Prüfungsleistung besteht aus einem schriftlichen Bericht (20–30 S.), der in Form und Inhalt an eine wissenschaftliche Veröffentlichung angelehnt ist und die fachgerechte Durchführung der ökologischen Felduntersuchungen dokumentiert. Anhand des Berichts zeigen die Studierenden, dass sie das untersuchte Alpenfluss-Ökosystem, die wichtigsten Ökosystemprozesse, die diese bestimmenden Faktoren sowie die Auswirkungen der Habitatdynamik auf Pflanzen und Tiere analysieren und entsprechende Fragestellungen wissenschaftlich bewerten können.

Wiederholungsmöglichkeit:

Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundkenntnisse der Biodiversität und Ökologie von Pflanzen, Tieren und Gewässern; Grundlagen der ökologischen Statistik und Modellierung; Grundkenntnisse im wissenschaftlichen Schreiben

Inhalt:

Das Modul hat die folgenden Inhalte:

- Ökosystemprozesse von Alpenflüssen;
- raumzeitliche Dynamik von Habitaten;
- Vegetation und Wasserführung;
- Effekte der Habitatdynamik auf Tier- und Pflanzenpopulationen;
- intakte und degradierte Referenzsysteme (z.B. Tagliamento, Durance, Inn, Isar, Lech);
- Feldmethoden: hydrologische Messverfahren, Aufnahmen von Vegetation und Arthropoden, UAV zur Erfassung von Habitaten und Vegetation;

- Auswertung mit GIS sowie Modellierung in R bzw. Python.

Lernergebnisse:

Nach der erfolgreichen Teilnahme an dem Modul können die Studierenden:

- das untersuchte Ökosystem, seine Standortfaktoren und deren Dynamik verstehen;
- wichtige Ökosystemprozesse und die sie bestimmenden Komponenten und Faktoren analysieren;
- typische Pflanzengesellschaften und ausgewählte Gruppen der Arthropodenfauna sowie deren Anpassungen an die Habitatdynamik mit geeigneten Methoden bewerten;
- wissenschaftliche Erhebungen und Experimente selbständig durchführen;
- Daten aufbereiten, statistisch untersuchen und beurteilen;
- Ergebnisse in Form eines an eine wissenschaftliche Veröffentlichung angelehnten Berichts entwickeln.

Lehr- und Lernmethoden:

Die Studenten werden in den aktuellen Stand der Forschung zu den wichtigsten Aspekten des besuchten Alpenflusssystem und relevante Methoden der Ökologie eingeführt, und identifizieren unter Anleitung des Dozenten und in Diskussion mit der Gruppe geeignete Fragestellungen inkl. tier- und pflanzenökologischer Feldexperimente. Das besuchte Ökosystem und die relevanten Ökosystemprozesse werden vorgestellt. In der Übung führen die Studierenden betreut durch den Dozenten eigene Untersuchungen im Exkursionsgebiet durch, sie bereiten die gewonnenen Daten auf und stellen die Ergebnisse in einem Abschlussbericht dar.

Medienform:

Feldübungen, Powerpoint, Wandtafel

Literatur:

Egger G, Michor K, Muhar S & Bednar B (2009) Flüsse in Österreich. Lebensadern für Mensch, Natur und Wirtschaft. Studienverlag, Innsbruck.

Kollmann J, Kirmer A, Hölzel N, Tischew S & Kiehl K (2019): Renaturierungsökologie. Springer Spektrum Verlag, Berlin.

Patt H (2015): Fließgewässer- und Auenentwicklung. Grundlagen und Erfahrungen. Springer, Berlin. Bestimmungsliteratur für Pflanzen und Arthropoden (Flora Helvetica mit Schlüssel, Bährmann: Bestimmung wirbelloser Tiere), zusätzlich bebilderte Bestimmungsbücher; Weitere Literatur entsprechend der jeweiligen Thematik nach Bekanntgabe im Vorseminar.

Modulverantwortliche(r):

Thomas Wagner; Dr. wagner@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Ökologischer Feldkurs: Vegetations- und tierökologische Übungen (Übung, 6 SWS)

Wagner T [L], Wagner T

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2398: Praktische Ökotoxikologie | Practical Ecotoxicology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2015

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 75	Präsenzstunden: 75

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Prüfungsleistung wird in Form einer wissenschaftlichen Ausarbeitung (ca. 10-15 Seiten) erbracht. Die Arbeit wird im Stil einer wissenschaftlichen Veröffentlichung verfasst und dient der Kontrolle des Verständnisses sowie der Fähigkeit zur Beschreibung, Auswertung und Interpretation der im Praktikum erzielten Ergebnisse. Die Studierenden zeigen in der Ausarbeitung, dass sie die Risikobewertung von Umweltstressoren mittels komplexer Testsysteme (Mesokosmenstudie, Aquarierversuche) sowie die Planung, den Aufbau, die Durchführung und die Auswertung ökotoxikologischer Testverfahren verstehen. Sie zeigen zudem, dass sie Zooplankton- und Makroinvertebratenproben qualitativ und quantitativ auswerten, ökosystemare Zusammenhänge erkennen und die verschiedenen Effektkarten und deren Auswirkungen auf die verschiedenen Trophieebenen benennen können.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

förderlich wären Lehrveranstaltungen zu ökotoxikologischen und/oder limnologischen Themen

Inhalt:

Das Modul beinhaltet:

- Mesokosmenstudien
- Aquarierversuchen
- Untersuchungsmethoden zur ökotoxikologischen Bewertung von Umweltstressoren
- Erfassung physikalischer und biologischer Parameter und deren qualitative und quantitative Auswertung
- Auswertung der erhobenen Daten mit gängigen statistischen Auswertungsmethoden (uni- und multivariate Statistik) und Bestimmung der verschiedenen Bewertungsendpunkte(NOEC).

Lernergebnisse:

Nach erfolgreicher Teilnahme an dem Modul verstehen die Studierenden die Risikobewertung von Umweltstressoren mittels komplexer Testsysteme (Mesokosmenstudie, Aquarierversuche). Sie verstehen die Planung, den Aufbau, die Durchführung und die Auswertung ökotoxikologischer Testverfahren. Sie kennen die Taxonomie von Zooplankton und Makroinvertebraten und sind in der Lage, Zooplankton- und Makroinvertebratenproben qualitativ und quantitativ auszuwerten. Sie sind in der Lage, ökosystemare Zusammenhänge zu erkennen und die verschiedenen Effektarten und deren Auswirkungen auf die verschiedenen Trophieebenen zu benennen. Sie kennen und verstehen die gängigen ökotoxikologischen statistischen Auswertungsmethoden (multivariat und univariat) und die Bestimmung ökotoxikologischer Endpunkte.

Lehr- und Lernmethoden:

Das Modul wird in Form eines Praktikums abgehalten. In einführenden Vorlesungen werden die Grundlagen mittels Vorträgen vermittelt.

Der eigentliche Schwerpunkt dieses Moduls sind die anschließenden praktischen Tätigkeiten in Freiland und Labor unter Anleitungsgesprächen, während denen die Studierenden durch selbstständiges Arbeiten die erlernten Methoden in Teamarbeit anwenden.

Medienform:

Folien, Lehrmaterial

Literatur:

Fent (2007): Ökotoxikologie, Georg Thieme Verlag
Originalliteratur

Modulverantwortliche(r):

Geist, Jürgen; Prof. Dr. rer. nat.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Praktische Ökotoxikologie (Praktikum, 5 SWS)

Geist J [L], Beggel S

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2433: Populationsbiologie und Naturschutz | Population Biology and Nature Conservation [Populationsbiologie]

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2018/19

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Prüfungsleistung erfolgt in Form einer mündlichen Prüfung (20 min). Anhand der mündlichen Prüfung zeigen die Studierenden, dass sie die Populationsbiologie von Pflanzen sowie deren Wirkungsmechanismen verstehen und ausgewählte aktuelle Forschungsthemen in diesem Bereich bewerten können.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundkenntnisse ökosystemarer Zusammenhänge und Prozesse

Inhalt:

Die Lehrveranstaltung führt ein in die populationsbiologischen Grundlagen und Wirkungsmechanismen von Pflanzen. Die behandelten Themen sind: Variation und Vererbung in Pflanzenpopulations; evolutionäre und ökologische Genetik; intraspezifische Interaktionen; Populationsdynamik; Altersstruktur von Populationen; regionale Populationsdynamik und Metapopulationen; Konkurrenz und Koexistenz; Evolution der Lebensgeschichte von Pflanzen: Fortpflanzungssysteme, Reproduktion, Wachstum, Seneszenz und Tod. Diese Themen werden mit dem Naturschutz und der Landschaftsplanung verknüpft.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an den Modulveranstaltungen besitzen die Studierenden ein grundlegendes Wissen zur Populationsbiologie der und Wirkungsmechanismen von Pflanzen, sie können aktuelle Forschungsthemen in diesem Bereich bewerten und die Themen in Naturschutz und Landschaftsplanung anwenden.

Lehr- und Lernmethoden:

Vorlesungen mit PPT-Präsentationen, die durch Eigenstudium des Skriptums, des Lehrbuchs und der freiwilligen Hausaufgaben nachgearbeitet werden. In dem Seminar werden die Themen der Vorlesung durch das selbstständige Auswählen, Lesen, Verstehen und Wiedergeben von Originalartikeln wissenschaftlich vertieft.

Medienform:

PPT-Präsentationen, Skript, Lehrbuch, Originalartikel

Literatur:

Silvertown, J. & Charlesworth, D. (2001): Plant Population Biology. – Blackwell Publishing, Malden.

Weitere Literatur:

Crawley, M.J. (Hrsg.) (1997): Plant Ecology. – Blackwell Science, Oxford.

Rockwood, L.L. (2006): Introduction to Population Ecology. – Blackwell Publishing, Malden.

Townsend, C.R., Begon, M. & Harper, J.L. (2008): Essentials of Ecology. – Blackwell Publishing, Malden.

Urbanska, K.M. (1992): Populationsbiologie der Pflanzen. – UTB 1631, Stuttgart.

Themenspezifische Literatur zum Seminar wird zu Veranstaltungsbeginn bekannt gegeben.

Modulverantwortliche(r):

Johannes Kollmann (jkollmann@wzw.tum.de)

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Einführung in die Populationsbiologie der Pflanzen (Vorlesung, 2 SWS)

Kollmann J, Teixeira Pinto L

Seminar Populationsbiologie und Naturschutz (Seminar, 2 SWS)

Teixeira Pinto L

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ4020: Pflanzenfunktionen im Klimawandel | Effects of Climate Change on Plant Physiology [VT5M3]

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2023/24

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Das Modul wird mit einer mündlichen Prüfung (20 min) abgeschlossen. In dieser soll von den Studierenden nachgewiesen werden, dass sie die Zusammenhänge von Klimawandel, Pflanzenfunktionen und Interaktionen mit biotischen und abiotischen Einflussfaktoren verstehen und daraus mögliche Risiken und Potentiale für Kultur- und Wildpflanzensysteme (mit Schwerpunkt bei Holzpflanzen) ableiten können.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Keine

Inhalt:

- (Holz-)Pflanzensysteme als Komponenten der biogeochemischen Stoffkreisläufe, globalen C-Senkenstärke und funktionellen Biodiversität auf verschiedenen räumlich-zeitlichen Skalenebenen, Reaktionspotentiale gegenüber erhöhter CO₂-Konzentration, chronischer O₃-Belastung, Temperaturerhöhung, Wasserlimitierung und Überflutungen, hoher N-Deposition, gestörter Sukzession (Landnutzungsänderung, Brachen, Energiepflanzen).
- Veränderung der Anfälligkeit, bzw. Resistenz von Holzpflanzen unter "global change"-Bedingungen (erhöhte [CO₂ und O₃]-Werte, N-Eintrag) gegenüber Trockenheit und Hitze. Ursachenforschung und Folgeabschätzung für Ökosysteme mit ihren Lebensgemeinschaften.
- Vertiefung von "global-change" Szenarien in ihrer Wirkung auf Pflanzensysteme im Zusammenwirken biotischer und abiotischer Faktoren, Bedeutung für das C-Quellen/Senken-Verhältnis auf verschiedenen räumlich/zeitlichen Skalenebenen, Internationale Abkommen zur Begrenzung des Ausstoßes von Klimagasen.

4. Einfluss von „global-change“ Faktoren auf Interaktionen zwischen Pflanzen und tierischen Interaktionspartnern.

Lernergebnisse:

Nach erfolgreicher Teilnahme am Modul sind die Studierenden in der Lage auf Basis von prozessbezogenem Denken die Wirkung von "global-change"-Szenarien auf Pflanzen und mit Pflanzen interagierenden Organismen zu verstehen. Darüber hinaus sind sie befähigt Nutzungsmöglichkeiten, Entwicklungspotentiale von und Risiken für Pflanzenarten, –gemeinschaften und -interaktionspartnern einzuschätzen, zu analysieren und zu interpretieren.

Lehr- und Lernmethoden:

Das Modul setzt sich aus Vorlesungen und einem Seminar zusammen. Die Inhalte der Vorlesungen werden im Vortrag und durch Präsentation vermittelt und anhand von Beispielen veranschaulicht. Im Seminar recherchieren die Studierenden zu einem aktuellen Thema und stellen das Ergebnis in Form eines Posters wie auf wissenschaftlichen Tagungen vor. Ursachen und Wirkung der „global change“-Szenarien auf Pflanzen (Vorlesung 1) werden durch evolutionäre und ökologische Aspekte der Lebensform Baum (Vorlesung 2) vertieft und die erworbenen Kenntnisse zur Abschätzung der künftigen Risiken für Pflanze-Insekten-Interaktionen (Vorlesung 3) eingesetzt. Das Seminar bildet die Klammer um die Vorlesungen, in dem die Studierenden den Lernstoff an einem Beispielthema im Selbststudium unter Betreuung vertiefen.

Medienform:

PowerPoint, Anschauungsmaterial, Internetrecherchen, Literaturdatenbanken, Diskussionsrunden

Literatur:

Larcher „Ökophysiologie der Pflanzen“, UTB Ulmer-Verlag, 5. Aufl. 1994; Lambers, Chapin, Pons „Plant Physiological Ecology“, Springer-Verlag, 1998; Matyssek, Fromm, Rennenberg, Roloff "Biologie der Bäume", UTB Ulmer-Verl., 2010; Schlesinger/Bernhardt „Biogeochemistry – An Analysis of Global Change“, Academic Press, 4. Auflage 2020; Schoonhoven, van Loon, Dicke „Insect-Plant Biology“, Oxford Univ. Press, 2005; Smagghe/Diaz (eds.) “Arthropod- Plant Interactions”, Springer, 2012.

Modulverantwortliche(r):

Häberle, Karl-Heinz; Dr. rer. silv.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Pflanzen in der Umwelt von morgen (Vorlesung, 1 SWS)

Grams T

Seminar "Global Change" (Seminar, 1 SWS)

Grams T, Häberle K, Krause A, Leonhardt S, Rüdener F

Erfolgsmodell Baum (Vorlesung, 1 SWS)

Häberle K

Pflanze-Insekten-Interaktionen im Globalen Wandel (Vorlesung, 1 SWS)

Leonhardt S, Rüdener F

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

MA9613: Statistical Computing and Data Analysis (TUM School of Life Sciences) | Statistical Computing and Data Analysis (TUM School of Life Sciences)

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2022/23

Modulniveau: Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 105	Präsenzstunden: 45

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

In the written exam (60 min) the students solve problems to selected statistical topics. The solution requires the application of the skilled and practiced calculations and heuristics. First the students have to identify and to classify the problem and secondly choose and apply a suitable method.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Bachelor's course in statistics

Inhalt:

Basic statistics review
Categorical data
Analysis of variance and experimental design
Robust methods
Simple regression
Multiple regression
Specification
Model diagnostics
Lack of fit
Model selection
Nonlinear and time series regression
Survival regression
Logistic and poisson regression

Linear mixed models

Sample size and power calculations

Lernergebnisse:

- 1) Become experienced in all facets of the R statistical package.
- 2) Apply data handling methods for visualization and communication.
- 3) Select and apply appropriate statistical methods to design and analyze experimental data.
- 4) Apply appropriate hypothesis tests and confidence interval procedures.
- 5) Perform multiple Normal linear-, mixed-effect-, time-series-, non-linear-, Poisson- and survival-regression.

Lehr- und Lernmethoden:

In the lectures the concepts are introduced and discussed in case studies. In the exercise classes the students solve problems and case studies on their own using the statistical package R. The problems of the case studies are chosen to provide the students guided, hands-on experience to acquire the necessary skills in the projects.

Medienform:

Slides, exercise sheets, R statistical package

Literatur:

Abram, B., Ledolter, J., Introduction to Regression Modeling, Thomson Brooks/Cole

Fitzmaurice, G. M., Laird, N. M., Ware, J. H., Applied longitudinal analysis, Wiley

Collett, D., Modelling Survival Data in Medical Research, Chapman & Hall CRC

Van Belle, G., Fisher, L D., Heagerty, P. J., Lumley, T., Biostatistics: a methodology for the health sciences, Wiley

Peck, R., Olsen, C., Devore, J., Introduction to Statistics and Data Analysis, Brooks/Cole Cengage Learning

Lecture notes, additional material in moodle course

Modulverantwortliche(r):

Ankerst, Donna; Prof. Ph.D.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Statistical Computing and Data Analysis (TUM School of Life Sciences) [MA9613] (Vorlesung, 2 SWS)

Ankerst D, Neumair M

Exercises for Statistical Computing and Data Analysis (TUM School of Life Sciences) [MA9613] (Übung, 1 SWS)

Ankerst D, Neumair M

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2370: Statistische Auswertung biologischer Daten unter Anwendung von R | Statistical Analysis of Biological Data Using R

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2012

Modulniveau: Bachelor	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 90

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Prüfungsdauer (in min.): 180.

Regelmäßige, aktive Teilnahme an den Lehrveranstaltungen wird erwartet. Eine Klausur (180 min, benotet) dient der Überprüfung der in Vorlesung und Übung erlernten theoretischen und praktischen Kompetenzen.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Keine

Inhalt:

Ziel des Kurses ist die Einführung in die Versuchsplanung und Auswertung unter Benutzung des freien Softwarepaketes R. Der Kurs ist gedacht für Bachelor Studenten der Biologie, Forstwissenschaften, Landschaftsplanung mit keinen oder geringen statistischen Vorkenntnissen. In der Vorlesung Versuchsplanung werden Grundzüge experimenteller Ansätze und statistischer Analysen dargestellt. In der Übung werden die Studenten an Hand von biologischen Beispielen mit dem Statistikpaket R vertraut gemacht. Dieses kann kostenlos aus dem Internet heruntergeladen werden und läuft unter allen gängigen Betriebssystemen. Inhalt: Replikation, Blockdesign, Beschreibende Statistik, Lineare Regression, Nichtparametrische statistische Methoden, ANOVA, Multiple Regression, General Linear Modeling (GLM).

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an der Modulveranstaltung sind die Studierenden in der Lage, biologische Experimente so zu planen, das die gewonnen Datensätze dann auch statistisch korrekt ausgewertet werden können.

Lehr- und Lernmethoden:

Nach einer Einführungsvorlesung wird im Kurssaal anhand von biologischen Datensätzen die Benutzung des Statistikprogrammes R geübt.

Medienform:

Powerpoint, Wandtafel, Übungen am Computer

Literatur:

Modulverantwortliche(r):

Weißer, Wolfgang; Prof. Ph.D.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Einführung in die Versuchsplanung (Vorlesung, 2 SWS)

Meyer S [L], Meyer S, Weißer W

Einführung in R (Übung, 4 SWS)

Meyer S [L], Meyer S, Weißer W

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2573: Spezielle Fragen des Naturschutzes | Advanced Conservation Science

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2017/18

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 90

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Prüfungsleistung wird schriftlich in Form einer 60 minütigen Klausur erbracht. In dieser soll nachgewiesen werden, dass in begrenzter Zeit und ohne Hilfsmittel die grundlegenden Prinzipien des Naturschutzes wiedergegeben und angewandt werden können. Weiterhin wird überprüft, ob die Studierenden die biologischen Mechanismen für den Einfluss von menschlicher Landnutzung auf die Biodiversität verstanden haben und auf konkrete Vorschläge für eine nachhaltige Landnutzung übertragen können. Die Bearbeitung der Klausur erfordert vorrangig eigenständig formulierte Antworten, gegebenenfalls auch das Ankreuzen von vorgegebenen Mehrfachantworten.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundvorlesung Ökologie

Inhalt:

Das Modul gibt eine vertiefte Einführung in die Naturschutzwissenschaften, insbesondere in die grundlegende Motivationen und Herausforderungen des Naturschutzes im Rahmen der menschlichen Landnutzung.

Inhalte Vorlesung Naturschutz: 1) Motivationen für Naturschutz in der Gesellschaft, 2) biologische Mechanismen des Aussterbens von Arten, 3) Rolle der Agrarwirtschaft für die Änderung der biologischen Vielfalt, 4) Ökosystemleistungen in der Landwirtschaft, 5) Aktuelle Ansätze des Flächenmanagements und der nachhaltigen Agrarproduktion mit Schwerpunkt auf Lösungen, die die biologische Vielfalt und Ökosystemleistungen berücksichtigen.

Inhalte Seminar Naturschutz: 1) vertiefte Diskussion von Argumenten grundlegender Fragen zum Konflikt zwischen Produktion und Schutz der Natur anhand von wissenschaftlichen Artikeln,

2) Vertiefte Diskussion aktuelle Lösungsansätze zur nachhaltigen Agrarproduktion anhand von aktuellen wissenschaftlichen Artikeln.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an den Modulveranstaltungen verstehen Studierende die wichtigsten naturschutzrelevanten Fragestellungen für eine nachhaltige Agrarwissenschaft. Sie können die wichtigsten biologischen Mechanismen zum Zusammenhang zwischen Agrarproduktion und Biodiversitätsschutz beschreiben und die vorgestellten Lösungsansätze auf in Vorlesung und Seminar vorgestellte Fallstudien anwenden. Sie sind in der Lage, bei vorliegenden Daten eine Produktionsmethode im Hinblick auf die Erhaltung und Nutzung der Biodiversität zu analysieren und die Nachhaltigkeit zu bewerten.

Lehr- und Lernmethoden:

Veranstaltungsform/Lehrtechnik: Vorlesung: Präsentation mit zwischengeschalteten Diskussionen und Eigenarbeit, Seminar: eingeständige Aneignung der Inhalte einer wissenschaftlichen Arbeit, Vorstellung der Arbeit durch eine/n Studierende/n im Seminar, die/der zu Beginn einer Stunde ausgesucht wird, angeleitete Diskussion der wissenschaftlichen Arbeit. Vorlesung und Seminar finden im gleichen Semester statt und nehmen aufeinander Bezug.

Medienform:

Präsentationen mittels Powerpoint, selbsterstelltes Skript, Wiki-Moodle, wissenschaftliche Papiere auf Englisch

Literatur:

wird in der Vorlesung vorgestellt.

Modulverantwortliche(r):

Weißer, Wolfgang; Prof. Ph.D.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Vorlesung

Spezielle Fragen des Naturschutzes

2 SWS

Wolfgang Weisser, PD Dr. Jan Habel

Seminar

Spezielle Themen im Naturschutz

2 SWS

Wolfgang Weisser, PD Dr. Jan Habel

Wolfgang

Weisser

TUM, Lehrstuhl für Terrestrische Ökologie

wolfgang.weisser@tum.de

Jan

Habel

TUM, Lehrstuhl für Terrestrische Ökologie

janchristianhabel@gmx.de

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ1248: Terrestrische Ökologie 2 | Terrestrial Ecology 2

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2018

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 90

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Prüfungsleistung ist eine wissenschaftliche Ausarbeitung von 10-15 Seiten, die von der Form her einer klassischen wissenschaftlichen Publikation entspricht, mit Einleitung (Hintergrund), Methodenteil (inkl. Beschreibung der angewandten statistischen Methoden), Ergebnisteil und Diskussion entspricht.

Anhand der Prüfung zeigen die Studierenden am Beispiel der von ihnen in der Übung entwickelten Fragestellung und Hypothesen, der Anwendung der ökologischen Methoden zur Datenerfassung, der Auswertung der Daten und deren Interpretation, dass sie wissenschaftliche Studien zum Einfluss des Menschen auf oder zur Funktion von ökologischen Lebensgemeinschaften entwerfen, analysieren und bewerten können. In der Diskussion zeigen die Studierenden dabei, wie sie die Ergebnisse für ein verbessertes Ökosystemmanagement nutzen können.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Modul Terrestrische Ökologie I

Inhalt:

Das Modul umfasst folgende Inhalte:

- moderne Methoden der statistischen Analyse ökologischer Daten (z.B. glm, LM, weitere Prozeduren in R)
- Entwicklung einer ökologischen Forschungsfrage basierend auf Freilandbeobachtungen
- Entwicklung einer testbaren Hypothese aus der ökologischen Forschungsfrage
- Auswahl und Anwendung einer Methode der terrestrischen Ökologie, um die Hypothese zu testen
- Analyse der eigenen Daten mit Hilfe der gelernten statistischen Verfahren
- Interpretation der Ergebnisse im Hinblick auf die gestellte Hypothese
- Vergleich der Ergebnisse mit der Fachliteratur

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an den Modulveranstaltungen sind die Studierenden in der Lage, die Ergebnisse wissenschaftlicher Untersuchungen zum Einfluss von Umweltfaktoren auf ökologische Lebensgemeinschaften zu analysieren und zu bewerten. Zudem sind die Studierenden in der Lage, eigene Experimente zum Einfluss des Menschen oder zur Funktion von terrestrischen Ökosysteme selbst zu entwickeln, durchzuführen und mithilfe der vermittelten statistischen Verfahren auszuwerten.

Lehr- und Lernmethoden:

In der Übung Spezielle Methoden in R werden zunächst die statistischen Verfahren vom Dozenten vorgestellt. Mithilfe von Fachliteratur und durch Anwendung der Methoden auf zur Verfügung gestellte Musterdaten werden die Verfahren am Computer eingeübt. In der Übung Terrestrische Ökologie 2 entwickeln die Studierenden in Kleingruppen in Diskussion mit Mitstudierenden und den Dozenten eine eigene Fragestellung zur Funktion von Lebensgemeinschaften und/oder zum Einfluss des Menschen auf die Lebensgemeinschaften. Basierend auf der Fragestellung entwickeln die Studierenden Hypothesen, die sie in einem selbst entwickelten Experiment testen und die eigenen Daten selbst analysieren und mit Hilfe der Fachliteratur bewerten.

Medienform:

Präsentationen (Powerpoint) vom Dozenten und Studierenden, Protokoll, wissenschaftliches Paper.

Literatur:

Wird den Studierenden zu Beginn der Übungen mitgeteilt.

Modulverantwortliche(r):

Wolfgang Weisser Wolfgang.weisser@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Spezielle Verfahren in R (Übung, 2 SWS)
Meyer S

Übung Terrestrische Ökologie II (Übung, 5 SWS)
Meyer S [L], Meyer S, Weißer W

Terrestrische Ökologie 2 (Übung, 4 SWS)
Meyer S [L], Meyer S, Weißer W

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2575: Terrestrische Ökologie 1 | Terrestrial Ecology 1 [TerrOek1]

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2018/19

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 90

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Als Prüfungsleistung für das Modul dient eine 10-15seitige wissenschaftliche Ausarbeitung, in der die Studierenden die in der Übung erarbeitete Fragestellung vor dem Hintergrund der in der Vorlesung vermittelten Konzepte einführen, die in der Übung verwendete Methodik beschreiben, und die in der Übung erzielten Ergebnisse vor dem Hintergrund der Konzepte der Ökologie der Lebensgemeinschaften analysieren und bewerten sollen.

Anhand der wissenschaftlichen Ausarbeitung zeigen die Studierenden, dass sie die Konzepte und Methoden der Ökologie der Lebensgemeinschaften kennen und die Spezifika interspezifischer Interaktionen in eigenen Worten wiedergeben können. Sie zeigen, dass sie aus einer Beobachtung einer ökologischen Lebensgemeinschaft heraus grundlegende Hypothesen zum Funktionieren der Gemeinschaft entwickeln und selbst erhobene Daten zu Lebensgemeinschaften analysieren und interpretieren können.

Wiederholungsmöglichkeit:

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Modul „Ökologie“ (Grundvorlesung Ökologie)

Modul „Versuchsplanung“ (Grundkenntnisse der Versuchsplanung sowie statistischer Auswertungen in der Software R).

Inhalt:

Das Modul umfasst folgende Inhalte:

- organismische Interaktionen und ihrer Rolle für die Strukturierung von Lebensgemeinschaften. Dabei liegt der Fokus auf positiven (Mutualismus) und negative (Prädation, Konkurrenz) Interaktionen.
- Methoden, wie die Struktur von Lebensgemeinschaften im Freiland untersucht
- Eigenschaften von Artengemeinschaften im Freiland

- Standardmethoden der Terrestrischen Ökologie
- eigene Beobachtungen im Freiland
- Analyse selbst erhobener Daten

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an den Modulveranstaltungen kennen die Studierenden die Konzepte und Methoden der Ökologie der Lebensgemeinschaften. Die Studierenden können in eigenen Worten die Spezifika interspezifischer Interaktionen wiedergeben und sie verstehen, welche Faktoren Lebensgemeinschaften strukturieren. Die Studierenden sind in der Lage, aus einer Beobachtung einer ökologischen Lebensgemeinschaft heraus grundlegende Hypothesen zum Funktionieren der Gemeinschaft zu entwickeln und sie können Experimente entwickeln, um diese Hypothesen zu testen. Mit Hilfe der vermittelten Analysemethoden sind die Studierenden in der Lage, selbst erhobene Daten zu Lebensgemeinschaften zu analysieren und zu interpretieren.

Lehr- und Lernmethoden:

In einer Vorlesung werden theoretische Konzepte der Ökologie der Lebensgemeinschaften vermittelt. Die Vorlesung enthält Elemente eines Seminars, in dem die Studierenden mit dem Dozenten die Konzepte und ihre Anwendbarkeit auf Umweltprobleme diskutieren. In der Übung (Terrestrische Ökologie 1) werden ökologische Methoden im Freiland eingeübt, wobei die Studierenden die Fragestellung sowie die Methoden aus der Literatur mit Hilfestellung selbst erarbeiten.

Medienform:

Präsentationen (Powerpoint) vom Dozenten und Studierenden, selbst erstelltes Skript, Protokoll, wissenschaftliches Paper.

Literatur:

Peter J. Morin, Community Ecology, Blackwell Science, Oxford, U.K. 424 pages [Signatur UB: 1003/BIO 130f 2012 L 153(2)]

Modulverantwortliche(r):

Wolfgang Weisser (wolfgang.weisser@tum.de)

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Ökologie der Lebensgemeinschaften (Ökologie II) (Vorlesung, 2 SWS)
Weißer W

Grundpraktikum Terrestrische Ökologie I (Praktikum, 4 SWS)

Weißer W [L], Joschinski J, Mimet A, Weißer W

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2333: Unterwasserökologie | Underwater Ecology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2018/19

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 150	Präsenzstunden: 150

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Modulprüfung wird in Form eines Berichtes (15-20 Seiten) erbracht. Anhand des Berichts zeigen die Studierenden, dass sie Lebensräume, Flora und Fauna sowohl des Mittelmeeres als auch heimischer Gewässer kennen und diese tauchend kartieren können. Sie zeigen, dass sie sowohl die komplexen ökologischen Zusammenhänge als auch Wechselwirkungen in marinen und limnischen Ökosystemen verstehen. Zudem zeigen sie, dass sie diese vergleichend bewerten und Entwicklungsvorschläge kreieren können.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundlagen der Limnologie, Botanik und Zoologie

Inhalt:

Das Modul umfasst folgende Inhalte:

- . Lebensräume des Mittelmeeres,
- . Flora und Fauna des Mittelmeeres,
- . Kartierung von Flora und Fauna mariner Standorte in der Region der Insel Cres (Kroatien),
- . Lebensräume einheimischer Seen,
- . Flora und Fauna einheimischer Seen,
- . Artenverbreitung von Makrophyten (Wasserpflanzen) entlang der vertikalen Gradienten abiotischer Faktoren in Seen
- . Tauchkartierungen

Lernergebnisse:

Nach erfolgreicher Teilnahme an dem Modul kennen die Studierenden Lebensräume, Flora und Fauna sowohl des Mittelmeeres als auch heimischer Gewässer und können diese tauchend

auch unter Zeitdruck und unter extremen Bedingungen kartieren. Sie verstehen sowohl die komplexen ökologischen Zusammenhänge als auch Wechselwirkungen in marinen und limnischen Ökosystemen. Zudem sind sie in der Lage, diese vergleichend zu bewerten und Entwicklungsvorschläge zu kreieren.

Lehr- und Lernmethoden:

Das Modul besteht aus einem Seminar und zwei Übungen. Die Studierenden bereiten im Seminar durch Literaturrecherche ein ausgewähltes Thema hinsichtlich mediterraner Lebensräume vor und stellen dies den restlichen Kursteilnehmern vor. Anschließend kartieren sie in der ersten Übung die marine Unterwasserflora und -fauna in ausgewählten Abschnitten. An heimischen limnischen Standorten wird in der zweiten Übung ebenfalls in Gruppenarbeit die Artenverbreitung von Makrophyten entlang der vertikalen Gradienten abiotischer Faktoren in Seen erarbeitet, wobei das Arbeiten unter Zeitdruck und unter extremen Bedingungen erlernt wird. Schließlich werden die Ergebnisse der Untersuchungen der verschiedenen Standorte in einem Bericht zusammengefasst und einander gegenübergestellt.

Medienform:

PowerPoint-Präsentation, Tafelarbeit, Flipchart, Film, digitale Photographie

Literatur:

Biologische Meereskunde, Sommer; Fauna und Flora des Mittelmeeres, Riedl; Das Mittelmeer, Fauna Flora Ökologie, Hofrichter; Bestimmungsschlüssel für die aquatischen Makrophyten (Gefäßpflanzen, Armleuchteralgen und Moose) in Deutschland, van de Weyer; Süßwasserflora von Mitteleuropa, Pteridophyta und Anthophyta (Bd 1+2), Casper & Krausch; Süßwasserflora von Mitteleuropa, Charales, Krause; A treatise on Limnology, Bd 3 Limnological Botany, Hutschinson; Biology of aquatic vascular plants, Scouthorpe;

Modulverantwortliche(r):

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Lebensräume des Mittelmeeres/Forschungstaucherausbildung Block 1 (Limnologie) (Seminar, 2 SWS)

Zimmermann S, Leidholdt J

Flora und Fauna des Mittelmeeres (Limnologie) / Forschungstaucherausbildung Block 2 (Übung, 4 SWS)

Zimmermann S, Leidholdt J

Artenverbreitung von Makrophyten entlang der vertikalen Gradienten abiotischer Faktoren in Seen/ Forschungstaucherausbildung Block 3 (Limnologie) (Übung, 4 SWS)

Zimmermann S, Leidholdt J

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ4044: Ursachen und Auswirkungen von Klimaänderungen | Causes and Impacts of Climate Change

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2017/18

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Überprüfung des Lernergebnisses erfolgt durch eine Übungsleistung sowie eine Klausur. Die Übungsleistung umfasst vier benotete Hausaufgaben verteilt über das Semester zu den Teilbereichen Teststatistik, Korrelationsanalyse, multivariate Statistik und Modellierung. Die Aufgaben sind von den Studierenden eigenständig zu Hause zu bearbeiten um sicherzustellen, dass sie die zu Grunde liegende Statistik und die damit einhergehende Umsetzung in einer Programmiersprache sicher beherrschen. Die Studierenden demonstrieren mit diesen Übungsaufgaben, dass sie ein vertieftes Verständnis für statistische Fragestellungen haben, in der Lage sind, angemessene statistische Methoden und Tests auszuwählen, in der Programmiersprache „R“ umzusetzen und die Ergebnisse korrekt zu interpretieren. Da die in der Übung vermittelten Kompetenzen (Programmieren und korrekte Anwendung statistischer Methoden) stark aufeinander aufbauen, ist es notwendig den Kenntnisstand der Studierenden in regelmäßigen Abständen zu prüfen um bei Fehlern frühzeitig korrigierend eingreifen zu können. Im Rahmen der 90 minütigen Übung ist eine umfangreiche Evaluierung der Kompetenzen für jeden Studierenden einzeln nicht möglich, weshalb dies anhand der Hausaufgaben stattfindet. Die benotete Übungsleistung trägt darüber hinaus dazu bei, dass sich die Studierenden bereits vor der Klausurvorbereitung am Ende des Semesters intensiv mit dem statistischen Hintergrund der Vorlesung auseinandersetzen. In der 60minütigen, schriftlichen Klausur am Ende des Semesters zeigen die Studierenden, dass sie ohne Hilfsmittel und unter Zeitdruck in der Lage sind, Fragen zu Ursachen und Auswirkungen von Klimaänderungen zu bearbeiten sowie den Zusammenhang zwischen der Vorlesung und den statistischen Übungsinhalten herzustellen. Darin sollen die Studierenden nachweisen, dass sie die Ursachen und Auswirkungen des Klimawandels kennen sowie die zukünftigen sozioökonomischen und ökologischen Folgen des Klimawandels mit adäquaten statistischen Mitteln (z.B. Modellen) beschreiben können. Die Gesamtnote setzt sich zusammen aus der schriftlichen Klausur (60%) und der Übungsleistung (insgesamt 40%/10% je Hausaufgabe).

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Vorausgesetzt werden Grundkenntnisse der Ökoklimatologie (Beispielsweise erlangt im Modul Ökoklimatologie des Bachelorstudiengangs Forstwissenschaft und Ressourcenmanagement).

Inhalt:

Das Modul vermittelt den Studierenden im Rahmen der Vorlesung die Ursachen sowie die zu erwartenden regionalen und globalen Auswirkungen des Klimawandels in den Bereichen Klimatologie, Ökologie, Forstwirtschaft und Phänologie. Die im Rahmen der Übung vermittelten statistischen Methoden umfassen Test-Statistik, Korrelationsanalyse, multivariate Statistik, Modellierung und Grundkenntnisse der Statistik-Software ‚R‘.

Lernergebnisse:

Die Studierenden besitzen ein vertieftes Wissen der Ursachen und Auswirkungen des erwarteten Klimawandels auf die Teilbereiche Klimatologie, Ökologie, Forstwirtschaft und Phänologie. Darüber hinaus sind sie in der Lage Auswirkungen von Klimaänderungen in natürlichen Systemen festzustellen, sowie künftige Veränderungen und ihre ökologischen und sozioökonomischen Folgen abzuschätzen. Die Studierenden können entsprechende Datenreihen statistisch adäquat analysieren und interpretieren.

Lehr- und Lernmethoden:

Das Modul setzt sich zusammen aus der Ringvorlesung ‚Auswirkungen von Klimaänderungen in natürlichen Systemen‘ mit verschiedenen eingeladenen Spezialisten welche den rezenten Wissenstand zur Thematik vermitteln. Damit thematisch verknüpft sind praktische Übungen am Computer, welche es den Studierenden erlauben die statistischen Hintergründe des in der Ringvorlesung vermittelten Wissens zu erarbeiten und zu verstehen. Die Inhalte der Vorlesung werden im Vortrag und durch Präsentationen vermittelt. Studierende sollen zum Studium der Literatur und der inhaltlichen Auseinandersetzung mit den Themen angeregt werden. Der Übungsteil setzt sich aus einem Theorie-Teil – welcher die notwendigen Statistik-Kenntnisse vermittelt – und einem Praxis-Teil – welcher die eigenständige Anwendung dieses Wissens in der Programmiersprache ‚R‘ umfasst – zusammen. Um das im Rahmen der Übung vermittelte Wissen adäquat zu prüfen, sollen die Studierenden vier benotete Hausaufgaben (jeweils eine zu jedem der thematischen Teilbereiche Test-Statistik, Korrelationsanalyse, multivariate Statistik und Modellierung) anfertigen.

Medienform:

PowerPoint, Statistiksoftware R

Literatur:

IPCC (2013/2014) Climate Change Fifth Assessment Report (AR5), Newmann et al.
(2001) Climate Change Biology. Verschiedene Lehrbücher zur Statistik werden in der Vorlesung vorgestellt.

Modulverantwortliche(r):

Prof. Dr. Annette Menzel – Professur für Ökoklimatologie

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Annette Menzel, Nicole Estrella, Allan Buras, Anton Fischer, Thorsten Grams, Thomas Rötzer, Stefan Raspe

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ6122: Übungen zur Vegetation der Erde | Field Course in Vegetation of the Earth [VegErdÜ]

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2019/20

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 75	Präsenzstunden: 75

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Modulprüfung erfolgt in Form eines schriftlichen Berichts (20–40 S.), in dem die Ergebnisse der Übung zusammengefasst werden. Anhand des Berichts zeigen die Studierenden, dass sie die Biogeographie, Biodiversität, Landnutzung und Gefährdung des Exkursionslands erfassen und bewerten können. Sie können daraus passende Maßnahmen einer nachhaltigen Landnutzung, des Naturschutzes und der Renaturierung ableiten.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Vorlesung Vegetation der Erde

Inhalt:

Das Modul umfasst folgende Inhalte:

- Flora, Fauna und Vegetation der Exkursionsregion
- Ökologische und biogeographische Faktoren, die diese Biodiversität bestimmen
- Landnutzung und Degradation in der Region
- Schutz und Renaturierung der Ökosysteme

Lernergebnisse:

Nach erfolgreicher Teilnahme an diesem Modul können die Studierenden die biogeographischen Voraussetzungen, die ökosystemare Gliederung, die Landnutzung und Gefährdung der Vegetation unter den lokalen Verhältnissen des Exkursionslands analysieren und bewerten. Sie können dabei ihr Wissen zu den entscheidenden ökologischen Faktoren anwenden, können die wesentlichen (z.B. dominanten) Pflanzenarten bestimmen und verstehen ihre Standortansprüche. Sie können die Auswirkungen menschlicher Nutzung auf die Vegetation und geschützte Lebensräume

beurteilen und entwickeln mit interkultureller Kompetenz passende Maßnahmen einer nachhaltigen Landnutzung, des Naturschutzes und der Renaturierung. Sie können eine Erfassung der Biodiversität, standörtliche Messungen und kleine eigenständige Experimente unter schwierigen Geländebedingungen durchführen.

Lehr- und Lernmethoden:

Das Modul besteht aus einer Übung. In der Übung wird in 5–14 einstündigen Terminen mit Seminarcharakter durch die Studierenden einzeln oder in Zweiergruppen Themen präsentiert, die für die fachliche Vorbereitung der anschließenden Exkursion (Geländeübung über 2–3 Wochen) relevant sind. Die Seminarberichte werden allen Teilnehmern in schriftlicher Form zur Verfügung gestellt. In der Geländeübung werden ausgewählte Vegetationszonen und Ökosysteme aufgesucht und vor Ort analysiert. Örtliche Kollegen von Partneruniversitäten und andere Experten werden eingebunden. Ebenso werden am Beispiel der jeweiligen Länder Großschutzgebiete (z.B. Nationalparks) besucht und mit der örtlichen Naturschutzverwaltung Einrichtung und Management diskutiert. In studentischen Projekten werden die lokale Biodiversität erfasst, ökologische Faktoren gemessen und eigene Versuche durchgeführt.

Medienform:

Geländebegehungen, Handzettel, Präsentationen, Skript, Herbarium

Literatur:

Pfadenhauer, J. S. & Klötzli, F. A. (2015) Vegetation der Erde: Grundlagen, Ökologie, Verbreitung. Springer-Verlag.

Schultz, J. (2016) Die Ökozonen der Erde. UTB.

In der Vorbereitungsphase zu jeder Übung wird den Studierenden eine Liste der einschlägigen Literatur zu dem Exkursionsland zur Verfügung gestellt.

Modulverantwortliche(r):

Prof. Dr. rer. nat. Johannes Kollmann johannes.kollmann@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ0322: Ökologisches Kolloquium: Wissenschaftliche Grundlagen und Anwendungen in der Praxis | Ecological Colloquium: Scientific Foundations and Applications in Practice [WissReisen]

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2021/22

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 105	Präsenzstunden: 45

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Modulprüfung besteht aus einem Bericht (ca. 10 S., 75 % der Note) und wird durch eine Präsentation mit Diskussion ergänzt (ca. 20 min., 25 % Note). Mit dem Bericht weisen die Studierenden nach, dass sie Fachwissen zu Ökologie, Naturschutz, Biodiversität, Nachhaltigkeit der Ressourcennutzung und Landschaftsplanung schriftlich kommunizieren können. Anhand der Präsentation demonstrieren die Studierenden, dass sie selbstständig zu Wissenschaftler*innen recherchieren und deren Ergebnisse professionell präsentieren können. Die Studierenden sollen zudem zeigen, dass sie aktuelle Probleme und Forschungsfragen sowie transdisziplinäre Zusammenhänge zwischen Forschung, Planung, Natur- und Umweltschutz, Politik und Gesellschaft in diesem Fachgebiet bewerten können.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Je nach Thema Grundkenntnisse in Landschafts-, Vegetations-, Tier-, Wald- oder Bodenökologie, in Klimatologie und in Landnutzung notwendig,

Inhalt:

Das Modul besteht aus einem Seminar und einer Übung. Grundlage des Moduls ist eine Reihe von Gastvorträgen von international oder national ausgewiesenen Expert*innen, die ausgewählte Themen der Ökologie, des Naturschutzes, der Biodiversitäts- und Nachhaltigkeitsforschung sowie Landschaftsplanung vorstellen. Die Studierenden bereiten sich durch Lektüre der Publikationen der Gäste und fachverwandter Untersuchungen auf den Vortrag vor. Im Rahmen der Übung stellen

sie den jeweiligen Gast und das Thema vor und diskutieren die Vorträge im Vergleich mit anderen Beiträgen.

Außerdem dokumentieren sie, wie die fachlichen Inhalte aufbereitet und präsentiert werden. Aufbauend auf Publikationen zu den Vortragsthemen und Präsentationen analysieren die Studierenden, mit welchen Methoden und Techniken die Wissenschaftler*innen ihre fachlichen Inhalte vermitteln. Dies geschieht in einer schriftlichen Ausarbeitung, welche am Ende des Seminars erstellt wird.

Lernergebnisse:

Nach erfolgreichem Abschluss des Moduls sind die Studierenden in der Lage,

- wissenschaftliches Fachwissen zu aktuellen Themen im Bereich Ökologie, Naturschutz, nachhaltige Ressourcenproduktion und -nutzung sowie Landschaftsplanung zu verstehen;
- die Qualität von Fachvorträgen von (inter)national ausgewiesenen Expert*innen zu ausgewählten Themen der Ökologie, des Naturschutzes, der Biodiversitäts- und Nachhaltigkeitsforschung sowie Landschaftsplanung nach Methoden und Techniken, Inhalt und Form zu bewerten;
- zur Biographie und den fachlichen Schwerpunkten von Wissenschaftler*innen zu recherchieren; und
- die Ergebnisse ihrer Analyse und Recherche effizient und angemessen in einem schriftlichen Bericht darzulegen, in einer Präsentation vorzustellen und kritisch zu diskutieren.

Die Studierenden können damit wesentliche Probleme und Forschungsfragen sowie transdisziplinäre Zusammenhänge zwischen Forschung, Planung und Bewirtschaftung, Natur- und Umweltschutz, Politik und Gesellschaft kritisch bewerten.

Lehr- und Lernmethoden:

Die Studierenden bereiten sich durch Lektüre der Publikationen der Gastwissenschaftler*innen und fachverwandter Untersuchungen auf die jeweiligen Vorträge vor. In der schriftlichen Ausarbeitung dokumentieren sie, wie die fachlichen Inhalte und andere wissenschaftliche Themen aufbereitet und diskutiert werden. Aufbauend auf dem Lebenslauf und den Publikationen der Gäste und den Vorträgen analysieren die Studierenden, mit welchen Methoden und Techniken die Wissenschaftler*innen ihre fachlichen Inhalte vermitteln. Durch die kritische Analyse von Publikationen und Fachvorträgen lernen die Studierenden, wie Wissenschaftler*innen ihre Ergebnisse in der Öffentlichkeit kommunizieren. Durch Vergleich und Diskussion mehrerer Gastvorträge im Rahmen der Übung erlernen die Studierenden die wesentlichen Techniken, Fachwissen effizient in Wort und Schrift zu vermitteln. Die Kombination aus mündlicher Präsentation und schriftlichem Bericht entspricht dem Anforderungsprofil von Studienabsolventen*innen in den Berufsfeldern Ökosystemmanagement, Naturschutz, Landschaftsplanung und Öffentlichkeitsarbeit.

Medienform:

Seminar: PowerPoint-Präsentationen, Skript; Übung: Wissenschaftliche Originalartikel, eigene Präsentationen der Studierenden.

Literatur:

Ascheron, C. (2007) Die Kunst des wissenschaftlichen Präsentierens und Publizierens: ein Praxisleitfaden für junge Wissenschaftler. Elsevier, Spektrum Akademischer Verlag.
Themenspezifische Literatur zum Seminar wird zur jeweiligen Veranstaltung bekannt gegeben.

Modulverantwortliche(r):

Leonhardt, Sara Diana; Prof. Dr. rer. nat.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Weihenstephaner Kolloquium zur Angewandten Ökologie und Planung (Kolloquium, 2 SWS)
Kollmann J, Häberle K, Geist J, Grams T, Kögel-Knabner I, Leonhardt S, Menzel A, Pauleit S, Schäfer H, Seidl R, Tellier A

Seminar Angewandte Ökologie und Planung (Seminar, 2 SWS)

Leonhardt S, Annighöfer P, Geist J, Grams T, Häberle K, Kögel-Knabner I, Kollmann J, Menzel A, Pauleit S, Seidl R, Tellier A

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2572: Versuchsplanung (Fortgeschrittenenkurs) | Experimental Design (Advanced Course)

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2018/19

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 90

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Modulprüfung besteht aus einer schriftlichen Klausur (180 min). Anhand der Klausur zeigen die Studierenden, dass sie ökologische Experimente planen und die gewonnen Datensätze statistisch korrekt auswerten können.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Keine

Inhalt:

Das Modul umfasst folgende Inhalte:

- . versuchsplanerische Methoden für ökologische Experimente,
- . Auswertung von Daten unter Benutzung des freien Softwarepaketes R,
- . besondere experimentelle Ansätze,
- . statistische Analysen,
- . ökologische Beispiele,
- . Replikation,
- . Blockdesign,
- . Beschreibende Statistik,
- . Lineare Regression,
- . Nichtparametrische statistische Methoden,
- . ANOVA,
- . Multiple Regression,
- . General Linear Modeling (GLM).

Lernergebnisse:

Nach erfolgreicher Teilnahme an der Modulveranstaltung sind die Studierenden in der Lage, ökologische Experimente zu planen und durchzuführen und die gewonnen Datensätze mit der Statistiksoftware R statistisch korrekt auszuwerten.

Lehr- und Lernmethoden:

Das Modul besteht aus einer Vorlesung und einer Übung. In der Vorlesung werden den Studierenden versuchsplanerische Methoden für ökologische Experimente, besondere experimentelle Ansätze sowie statistische Analysemethoden in Form von Präsentationen vorgestellt.

In der Übung lernen die Studierenden das Statistikprogramm R und seine Funktionen kennen und wenden es auf ökologische Datensätze an.

Medienform:

PowerPoint, Wandtafel, Übungen am Computer

Literatur:

Modulverantwortliche(r):

Weißer, Wolfgang; Prof. Ph.D.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

R für Fortgeschrittene (Übung, 4 SWS)

Meyer S, Weißer W

Versuchsplanung (Fortgeschrittenenkurs) (Vorlesung, 2 SWS)

Meyer S, Weißer W

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ4230: Wildtiermanagement | Wildlife Management

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2016/17

Modulniveau: Master	Sprache:	Semesterdauer: Zweisemestrig	Häufigkeit:
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 105	Präsenzstunden: 45

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Prüfungsleistung wird in Form einer schriftlichen Prüfung erbracht. Die Prüfungsdauer beträgt 60 Minuten. Darin soll nachgewiesen werden, dass die Studierenden die wichtigsten Grundlagen des Wildtiermanagements verinnerlicht haben, wesentliche Instrumente und deren Einsatzgebiete verstehen und in der Lage sind, diese auf konkrete Problemstellungen anzuwenden.

Wiederholungsmöglichkeit:

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Vorausgesetzt werden grundlegende Kenntnisse über Biologie und Ökologie wichtiger Wildtiere in Europa (Beispielsweise erlangt im Modul "Tier- und Wildökologie" des Bachelorstudiengangs Forstwissenschaft und Ressourcenmanagement)

Inhalt:

1. Was ist Wildtiermanagement?
2. Konzepte des Wildtiermanagements
3. Einstellung Mensch - Wildtier (Human dimension)
4. Urbane Gebiete als Lebensraum für Wildtiere
5. Methoden im Wildtiermanagement
6. Aktuelles Wildtiermanagement in Bayern
7. Räuber-Beute-Systeme
8. Trophische Kaskaden und Landscape of Fear

Lernergebnisse:

Nach der erfolgreichen Teilnahme am Modul verstehen die Studierenden, dass Wildtiermanagement immer auf den drei Säulen, Tier, Mensch und Habitat basiert. Sie sind in

der Lage die Grundprinzipien des Wildtiermanagements zu erfassen, Probleme mit Wildtieren zu analysieren und Managementkonzepte zu entwickeln.

Lehr- und Lernmethoden:

Das Modul besteht aus einer Vorlesungen in der die theoretischen Grundlagen in Form von Vorträgen und Präsentationen vermittelt und durch Diskussion von Fallbeispielen vertieft werden. Ergänzt wird die Vorlesung durch eine Exkursion, in der aktuelle Themen des Wildtiermanagements in Bayern aufgegriffen, Lösungsansätze aufgezeigt und mit den Studierenden diskutiert werden.

Medienform:

PowerPoint

Literatur:

Conover 2001: Resolving Human- Wildlife Conflicts. Adams, Lindsey, Ash 2005: Urban Wildlife Management. König 2008: Fears, Attitudes and opinions of suburban residents with regards to their urban foxes.

Modulverantwortliche(r):

PD Dr. Andreas König koenig@wzw.tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Exkursion zum Wildtiermanagement (Exkursion, 1 SWS)

König A

Wildtiermanagement (Vorlesung, 2 SWS)

König A, Peters W, Pukall K

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ6121: Vegetation der Erde | Vegetation of the Earth [VegErd]

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2019/20

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Modulprüfung wird in Form einer mündlichen Prüfung (20 min) erbracht. In der Prüfung zeigen die Studierenden, dass sie die wichtigsten Vegetationstypen und Vegetationszonen der Erde analysieren und beispielhafte Arten, Gattungen, Familien und Lebensformen nennen können. Sie demonstrieren zudem, dass sie die globale Differenzierung der Vegetation anhand funktionaler ökologischer Eigenschaften, evolutionärer Prozesse und biogeographischer Rahmenbedingungen analysieren können. Zusätzlich belegen sie, dass sie die Vegetation zur Klassifikation der standörtlichen und nutzungsbedingten Verhältnisse verwenden können. Eine mündliche Prüfung eignet sich zur Erfassung der genannten Studienleistungen, da die Studierenden hier zeigen können, ob sie die komplexen Zusammenhänge der historischen und aktuellen Landnutzung und der Vegetationsgefährdung bewerten und geeignete Maßnahmen für Naturschutz und Renaturierung entwickeln können.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundkenntnisse der Botanik, der Vegetationsökologie, Geographie, Geologie, Bodenökologie und Klimatologie

Inhalt:

Das Modul umfasst folgende Inhalte:

- Entwicklung, Verbreitung, Gliederung und Ökologie der wichtigsten Vegetationstypen der Erde
- Charakteristische Arten, Gattungen, Familien und Lebensformen
- Steuernde Ökosystemprozesse und die entsprechenden ökologischen Eigenschaften der Vegetationstypen
- Klima-, boden- und nutzungsbedingte Anpassungen von Pflanzen
- Auswirkungen von Landnutzung und anderen anthropogenen Einflüssen

- Optionen für Naturschutz und Renaturierung

Lernergebnisse:

Nach dem erfolgreichen Abschluss dieses Moduls können die Studierenden die wichtigsten Vegetationstypen und Vegetationszonen der Erde unterscheiden und mit beispielhaften Arten, Gattungen, Familien und Lebensformen von verschiedenen Kontinenten kennzeichnen. Die Studierenden können die globale Differenzierung der Vegetation anhand funktionaler ökologischer Eigenschaften, evolutionärer Prozesse und biogeographischer Rahmenbedingungen analysieren. Umgekehrt können die Studierenden anhand der regionalen Vegetation die standörtlichen und nutzungsbedingten Verhältnisse klassifizieren, und zwar unter Verwendung der vorherrschenden Ökosystemprozesse und spezifischer Anpassungsstrategien der Pflanzen. Darüber hinaus sind sie in der Lage, die historische und aktuelle Landnutzung sowie Gefährdung der regionalen natürlichen Vegetation zu bewerten und entsprechende Maßnahmen des Naturschutzes und der Renaturierung zu entwickeln.

Lehr- und Lernmethoden:

Das Modul besteht aus einer Vorlesung mit Powerpoint-Präsentationen, in der den Studierenden die biogeographischen Muster und die sie bedingenden ökologisch-evolutionären Prozesse der Vegetation der Erde vorgetragen werden.

Medienform:

PowerPoint, Handzettel, Tafelanschrieb, Pflanzenmaterial zur Anschauung

Literatur:

Pfadenhauer, J. S. & Klötzli, F. A. (2015) Vegetation der Erde: Grundlagen, Ökologie, Verbreitung. Springer-Verlag
Schultz, J. (2016) Die Ökozonen der Erde. UTB

Modulverantwortliche(r):

Wagner, Thomas; Dr. rer. nat.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Vegetation der Erde (Vorlesung, 4 SWS)

Wagner T [L], Wagner T

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2333: Unterwasserökologie | Underwater Ecology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2018/19

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 150	Präsenzstunden: 150

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Modulprüfung wird in Form eines Berichtes (15-20 Seiten) erbracht. Anhand des Berichts zeigen die Studierenden, dass sie Lebensräume, Flora und Fauna sowohl des Mittelmeeres als auch heimischer Gewässer kennen und diese tauchend kartieren können. Sie zeigen, dass sie sowohl die komplexen ökologischen Zusammenhänge als auch Wechselwirkungen in marinen und limnischen Ökosystemen verstehen. Zudem zeigen sie, dass sie diese vergleichend bewerten und Entwicklungsvorschläge kreieren können.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundlagen der Limnologie, Botanik und Zoologie

Inhalt:

Das Modul umfasst folgende Inhalte:

- . Lebensräume des Mittelmeeres,
- . Flora und Fauna des Mittelmeeres,
- . Kartierung von Flora und Fauna mariner Standorte in der Region der Insel Cres (Kroatien),
- . Lebensräume einheimischer Seen,
- . Flora und Fauna einheimischer Seen,
- . Artenverbreitung von Makrophyten (Wasserpflanzen) entlang der vertikalen Gradienten abiotischer Faktoren in Seen
- . Tauchkartierungen

Lernergebnisse:

Nach erfolgreicher Teilnahme an dem Modul kennen die Studierenden Lebensräume, Flora und Fauna sowohl des Mittelmeeres als auch heimischer Gewässer und können diese tauchend

auch unter Zeitdruck und unter extremen Bedingungen kartieren. Sie verstehen sowohl die komplexen ökologischen Zusammenhänge als auch Wechselwirkungen in marinen und limnischen Ökosystemen. Zudem sind sie in der Lage, diese vergleichend zu bewerten und Entwicklungsvorschläge zu kreieren.

Lehr- und Lernmethoden:

Das Modul besteht aus einem Seminar und zwei Übungen. Die Studierenden bereiten im Seminar durch Literaturrecherche ein ausgewähltes Thema hinsichtlich mediterraner Lebensräume vor und stellen dies den restlichen Kursteilnehmern vor. Anschließend kartieren sie in der ersten Übung die marine Unterwasserflora und -fauna in ausgewählten Abschnitten. An heimischen limnischen Standorten wird in der zweiten Übung ebenfalls in Gruppenarbeit die Artenverbreitung von Makrophyten entlang der vertikalen Gradienten abiotischer Faktoren in Seen erarbeitet, wobei das Arbeiten unter Zeitdruck und unter extremen Bedingungen erlernt wird. Schließlich werden die Ergebnisse der Untersuchungen der verschiedenen Standorte in einem Bericht zusammengefasst und einander gegenübergestellt.

Medienform:

PowerPoint-Präsentation, Tafelarbeit, Flipchart, Film, digitale Photographie

Literatur:

Biologische Meereskunde, Sommer; Fauna und Flora des Mittelmeeres, Riedl; Das Mittelmeer, Fauna Flora Ökologie, Hofrichter; Bestimmungsschlüssel für die aquatischen Makrophyten (Gefäßpflanzen, Armleuchteralgen und Moose) in Deutschland, van de Weyer; Süßwasserflora von Mitteleuropa, Pteridophyta und Anthophyta (Bd 1+2), Casper & Krausch; Süßwasserflora von Mitteleuropa, Charales, Krause; A treatise on Limnology, Bd 3 Limnological Botany, Hutschinson; Biology of aquatic vascular plants, Scouthorpe;

Modulverantwortliche(r):

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Artenverbreitung von Makrophyten entlang der vertikalen Gradienten abiotischer Faktoren in Seen/ Forschungstaucherausbildung Block 3 (Limnologie) (Übung, 4 SWS)

Zimmermann S, Leidholdt J

Lebensräume des Mittelmeeres/Forschungstaucherausbildung Block 1 (Limnologie) (Seminar, 2 SWS)

Zimmermann S, Leidholdt J

Flora und Fauna des Mittelmeeres (Limnologie) / Forschungstaucherausbildung Block 2 (Übung, 4 SWS)

Zimmermann S, Leidholdt J

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Studienschwerpunkt Pflanzenwissenschaften | Specializing in Plant Sciences

Modulbeschreibung

WZ2424: Biotische Stressphysiologie der Pflanzen | Biotic Plant Stress Physiology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2022/23

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 75	Präsenzstunden: 75

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Eine Klausur (90 min, benotet) dient der Überprüfung der in Vorlesung und Übung erlernten theoretischen Kompetenzen. Die Studierenden zeigen in der Klausur, ob sie in der Lage sind, das erlernte Wissen zu strukturieren und die wesentlichen Aspekte darzustellen. Sie sollen die erarbeiteten Informationen beschreiben, interpretieren, sinnvoll kombinieren und auf ähnliche Sachverhalte übertragen können. Die Klausurnote bildet zusammen mit der Leistung im Seminarvortrag die Gesamtnote des Moduls.

Regelmäßige, aktive Teilnahme an den Lehrveranstaltungen wird erwartet.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester / Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundlagen in den Pflanzenwissenschaften

Inhalt:

Vorlesung/Seminar: Definition, Symptomatik und Physiologie von Stress in Kultur- und Modellpflanzen. Auswirkungen verschiedener biotischer und abiotischer Umwelteinflüsse auf Entwicklung, Hormonhaushalt, Physiologie und Ertragsfähigkeit von Pflanzen. Lösungsansätze zur Resistenz/Toleranz gegen verschiedenen Stressfaktoren. Praktikum: Symptomatik von biotischem und abiotischem Stress an höheren Pflanzen. Messung und Beeinflussung physiologischer Stressparameter in exponierten Pflanzen mit unterschiedlichen Resistenzeigenschaften. Voraussetzungen zur physiologischen Selektion resistenter Genotypen. Verstehen und Anwenden

von stressphysiologischen Messgrößen. Verstehen und Anwenden von stressphysiologischen Messgrößen. Methoden: Chlorophyllfluoreszenz, Gaschromatographie, Enzymatik, etc.

Lernergebnisse:

Ausbildung zum Stressphysiologen, der in der Lage ist, Stressparameter in Pflanzen zu messen und zu verstehen, um pflanzliche Leistungsfähigkeit unter verschiedenen Umweltbedingungen bewerten zu können.

Lehr- und Lernmethoden:

Vorlesung, Übung, Seminar

Medienform:

Literatur:

Modulverantwortliche(r):

Hückelhoven, Ralph, Prof. Dr. rer. nat. hueckelhoven@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Biotische Stressphysiologie der Pflanzen (Seminar, 1 SWS)

Schempp H [L], Hückelhoven R, Lindermayr C, Müller M, Schempp H, Stegmann M, Steidele C

Biotische Stressphysiologie der Pflanzen (Vorlesung, 2 SWS)

Schempp H [L], Hückelhoven R, Schempp H, Lindermayr C, Müller M, Stegmann M, Steidele C

Biotische Stressphysiologie der Pflanzen (Übung, 2 SWS)

Schempp H [L], Schempp H, Stegmann M, Lindermayr C, Müller M

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ1696: Crop Genomics | Crop Genomics

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2022/23

Modulniveau: Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

In the written exam (90 min, Klausur) students explain without additional helping material the principles of genetic and bioinformatics strategies of genome analysis in crop plants. They demonstrate that they understand the different layers of genome analysis in crop plants, and that they are able to apply the required genomic and bioinformatics approaches in case studies and judge which methods can be applied in specific cases. They can explain the use of genomic data to analyze genotype-phenotype associations. The grade of the exam will be the final grade of the module.

Wiederholungsmöglichkeit:

Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Successful completion of Bachelor's courses in genetics, molecular biology, plant breeding and statistics is required. Basic knowledge in bioinformatics and skills in R programming or a computer language like Python is highly recommended.

Inhalt:

- Genome organization in crop plants (theory)
- Next generation sequencing and genotyping technologies (theory)
- Genome sequencing and annotation (theory)
- Accessing biological sequence information from databases (theory, exercises)
- DNA sequence comparison and alignment, homology searches (theory, exercises)
- Analysis of genomic sequence data, detection of sequence variants (theory, exercises)
- Analysis of gene expression through genome-wide approaches (theory, exercises)
- Comparative genome analysis (theory)
- Genotype-phenotype association for complex agronomic traits (theory, exercises)
- Application of genomic methods in applied plant breeding programs (theory)

Lernergebnisse:

Upon completion of the module students are able to evaluate molecular methods and the bioinformatic and genetic concepts of genome analysis in crops. They understand the genome organization of crop plants and can explain the concepts of next generation genome sequencing, genome annotation and functional analysis of crop plants. They will be able to access biological sequence information from databases and understand the concept of DNA sequence comparison and alignment. Students will be able to analyze plant genomics data and to use bioinformatic/statistical approaches for the analysis of genotype-phenotype associations. Successful students can judge which approaches are appropriate for specific situations.

Lehr- und Lernmethoden:

Theoretical concepts are demonstrated in PowerPoint presentations. Practical application of these concepts will be through computer exercises and tutorials using experimental data sets. In individual or group work on specific topics with presentations students show their ability to understand and solve problems using current literature and to analyze and evaluate the required methods.

Students are encouraged to attend the weekly talks of the SFB924 seminar series (dates and topics announced under <http://sfb924.wzw.tum.de>), which are given by national and international experts in plant molecular biology and plant genomics.

Medienform:

PowerPoint presentations, whiteboard. Lecture slides will be provided online in pdf format. Computer exercises, application training (analysis of sequence data, genotype-phenotype associations)
Current literature

Literatur:

Brown: Genomes 4. Garland Science, 2017. ISBN 978-0-815-345084
Grotewold, Chappell and Kellogg: Plant Genes, Genomes and Genetics. Wiley-Blackwell, 2015. ISBN: 978-1-119-99887-7

Current literature from specific journals will be announced during the lecture.

Modulverantwortliche(r):

Schön, Chris-Carolin; Prof. Dr.sc.agr. habil.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Crop Genomics (Vorlesung mit integrierten Übungen, 4 SWS)

Ouzunova M, Mayer K, Haberer G, Urzinger S (Guffanti F)

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ1333: Forschungspraktikum Pflanzen als Holobionten | Research Project: Plants as Holobionts

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2023

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 240

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Prüfung ist eine Laborleistung. Sie setzt sich zusammen aus einem praktischen Laborteil mit etwa 240 Zeitstunden. In diesem werden nach wissenschaftlichem Standard Daten gewonnen, die dann auszuwerten sind. Um die angestrebte Forschungskompetenz nachzuweisen ist im Anschluss an das Praktikum ein Bericht (Umfang 8-12 Seiten) anzufertigen, der den Standards einer wissenschaftlichen Publikation nahekommt (Titel, Einleitung, Material und Methoden, Ergebnisse, Diskussion, Literatur). Der Bericht wird um eine Präsentation (20 min) ergänzt. Die Note ergibt sich aus der Gesamtleistung, die sich aus einer A) allgemeinen Bewertung (Zusammenarbeit mit Betreuer, selbstständiges Arbeiten, Zuverlässigkeit, Protokollführung), B) fachlichen Bewertung des Berichts (Literaturstudium, logische Strukturierung, Darstellung des Wesentlichen, wissenschaftliches Verständnis, Bewertung der Ergebnisse), C) praktischen Fähigkeiten (technisches Verständnis, technische Durchführung, Sorgfalt und Umgang mit Betriebsmitteln) zu jeweils gleichen Teilen (A:B:C=1:1:1) zusammensetzt.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester / Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Lehrveranstaltungen der mikrobiellen Ökologie im weiten Sinne oder der Pflanzenphysiologie, -biochemie, Molekularbiologie und verwandten Disziplinen

Inhalt:

Verschiedene Methoden der Molekularbiologie (z.B. Proteomik, DNA-/RNA-Analysen, Metabolitanalysen, biochemische Tests, stabile Isotopenanalyse). Datensammlung, Datenauswertung und Dateninterpretation mit Hilfe von fortgeschrittene statistischer Analytik sowie Berichts-anfertigung.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an den Modulveranstaltungen sind die Studierenden in der Lage

- Pflanzen-Mikroorganismen-Gemeinschaften mit modernen molekularbiologischen Methoden (z. B. Hochdurchsatzsequenzierung, Biostatistik unter Anwendung von R) zu charakterisieren
- einfache Analysen komplexer Sequenzdatensätze selbstständig durchzuführen
- funktionelle Charakterisierung von Pilz-DNA-sequenzen anhand von Datenbanken (FUNguild, FUNtraits) zu vollziehen
- Daten eigenständig zu erfassen, auszuwerten und im Kontext der aktuellen wissenschaftlichen Literatur zu interpretieren.
- vorhandenes Grundlagenwissen mit aktuellen Publikationen zum behandelten Thema eigenständig zu verknüpfen.
- neu generiertes Wissen in der praktischen Forschung anzuwenden.
- komplexe Interaktionen auf biochemischem, als auch auf ökologischem Niveau zu interpretieren und daraus Anwendungen für den Menschen abzuleiten.

Lehr- und Lernmethoden:

- Experimente unter 1:1 Anleitung durch wissenschaftliches Personal (Learning by doing) in bestehenden, laufenden Forschungsarbeiten, um Einblicke in Forschungsabläufe zu bekommen.
- Präsentationen um Ergebnisse zusammenzustellen und zu diskutieren:
 - o Kurzpräsentationen (Figure of the day) in regelmäßigen Labortreffen als regelmäßiges Feedback
 - o Abschlusspräsentation der Ergebnisse als Übung zu Vortragsstil und Feedback
- Abschlussbericht als Übung und Anleitung zum Verfassen einer wissenschaftlichen Arbeit

Medienform:

Literatur:

nach Absprache mit den Betreuern

Modulverantwortliche(r):

Pritsch, Karin, Apl. Prof. Dr. rer. nat. habil. karin.pritsch@tum.de Weigl, Fabian, Dr. rer. nat. fabian.weigl@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Forschungspraktikum Pflanzen als Holobionten (Forschungspraktikum, 10 SWS)

Weigl F

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ1415: Forschungspraktikum zu verhaltensphysiologischen Interaktionen zwischen Pflanzen und Insekten | Research Project: Behavioral Physiology of Plant-insect Interactions

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2022/23

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 240	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Prüfungsleistung ist eine Laborleistung, d.h. die Studierenden sollen eine oder mehrere Forschungsfragen weitgehend selbständig bearbeiten. Zur Durchführung liegen zum Teil vorgegebene Protokolle vor. Die Studierenden führen teilweise Freiland als auch Laborarbeiten durch und werden dabei jeweils in die Arbeitsmethoden und Geräten eingewiesen, so dass sie die Methoden meist vollkommen selbständig, in einigen speziellen Fällen unter Anleitung, nutzen können. Im Rahmen des Forschungspraktikums erheben sie Daten, die sie auswerten und präsentieren. Hierbei wird erwartet, dass sie die erhaltenen Ergebnisse in Bezug zu den Fragestellungen und selbst entwickelten Hypothesen setzen und in einen breiteren wissenschaftlichen Kontext stellen.

Im Anschluss an das Praktikum wird der Kompetenzzugewinn in Form eines benoteten, wissenschaftlichen Standards genügendem Protokolls schriftlich abgeprüft, welches innerhalb von 4-6 Wochen nach Abschluss des Praktikums vorzulegen ist. Dabei handelt es sich um eine 20-50 Seiten umfassende schriftliche Arbeit, die zunächst auf das zu bearbeitende Thema unter Aufführung bereits publizierter wissenschaftlicher Vorarbeiten hinführen, die Forschungsfragen und -hypothesen erläutern, dann die verwendeten Methoden (inklusive Statistik) im Detail aufführen, alle Ergebnisse darstellen und zuletzt in Bezug auf bestehende Literatur diskutieren soll. Mit dem Protokoll weisen die Studierenden nach, dass Sie eine zwar thematisch begrenzte, aber anspruchsvolle Fragestellung der Insekten-Pflanzen Interaktion mit Fokus auf die damit verbundenen Verhaltensphysiologischen Grundlagen innerhalb begrenzter Zeit erfolgreich bearbeiten und entsprechend den wissenschaftlichen Gepflogenheiten darstellen und abschließen können. Um auch die notwendige Fähigkeit zur Vermittlung der Ergebnisse zu prüfen und benachbarte Themen, die nicht Kernbestandteil des Protokolls sind, abzufragen, muss im Rahmen der Laborleistung und nach Abschluss von Datenaufnahme und -auswertung ein Vortrag (20 min)

innerhalb der Arbeitsgruppe gehalten werden. Es wird empfohlen, den Vortrag 2-3 Woche vor Protokollabgabe zu halten.

Die Leistungen von Protokoll und Vortrag werden mit einer Note bewertet, wobei das Protokoll einen etwa doppelt so hohen Anteil wie der Vortrag hat.

Die Kontaktzeit mit dem Betreuenden sind ungefähr 60 Stunden. Die restlichen 240 Stunden bestehen aus eigenständiger Arbeit in Feld, Labor und Bibliothek. Davon entfallen etwa 40 Stunden auf die Erstellung des Protokolls und des Vortrags.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester / Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundlegende Kenntnisse der Ökologie, Botanik und/oder Entomologie sind nötig, beispielsweise auf dem Niveau der Module "Allgemeine Ökologie", "Grundkurs/Allgemeine Botanik" und/oder "Grundkurs/Allgemeine Zoologie". Abhängig vom finalen Projektthema sind grundlegende Kenntnisse der Biodiversität, Ernährungsökologie, Physiologie oder Neurobiologie wünschenswert, beispielsweise auf dem Niveau der Vorlesungen/Seminare "Diversität und Evolution der Farn- und Samenpflanzen", "Vegetation der Erde", "Funktion und Interaktion von Insekten in Waldökosystemen", "Bienenkunde", "Cognitive Neuroscience" oder "Sinnesphysiologie".

Inhalt:

Innerhalb dieses Forschungspraktikums können Themen aus dem Bereich der Ökologie von Insekten behandelt werden. Beispielhaft wären die Themen „Einfluss Pestiziden auf das Lern- und Sammelverhalten von Bienen“ oder "Nährstoffperzeption bei verschiedenen Bienenarten"; dies beinhaltet in der Regel eine Kombination aus Verhaltensversuchen und Freiland- oder Käfigbeobachtungen. Weiterhin können Verhaltensversuche auch mit chemischen Analysen (z.B. GCMS) kombiniert werden. Auch Experimente mit anderen Insekten (Schmetterlinge, Fliegen, Käfer, Ameisen) sind möglich. Der Schwerpunkt in diesem Forschungsmodul liegt auf der Untersuchung der Physiologie des Verhaltens, welche Interaktionen zwischen bestimmten Insektenarten und bestimmten Pflanzenarten zur Grunde liegt. Die Studierenden werden, soweit wie möglich, die Versuche selbstständig durchführen und auswerten. Das genaue Thema ist nach Absprache mit den jeweiligen Dozenten zu vereinbaren.

Lernergebnisse:

Nach erfolgreichem Abschluss des Moduls sind die Studierenden in der Lage, Versuche zu den verhaltensphysiologischen Interaktionen zwischen Pflanzen und Insekten sowie deren Auswertung weitgehend oder vollständig eigenständig durchzuführen. Dazu gehört das Designen von Feldexperimenten, die systematische Datenaufnahme im Feld, die Konditionierung von Bienen anhand bestehender Laborprotokolle und die statistische Auswertung von Versuchsergebnissen mit Hilfe des "open software" Programms R. Darüber hinaus erlernen sie die Fähigkeit, in wissenschaftlich strukturiertem Format zu schreiben und ihre Ergebnisse in Bezug zu den erhaltenen Fragestellungen und selbst entwickelten Hypothesen zu setzen sowie in einen breiteren wissenschaftlichen Kontext zu stellen.

Lehr- und Lernmethoden:

Lehrmethode: Gespräch, Anleitung an Spezialgeräten, wie z.B. Mikromanipulatoren, bis eigenständiges Arbeiten möglich ist; Anleitung zu Arbeiten im Freiland, bis eigenständige Feldarbeit durchgeführt werden kann; Diskussionen von Zwischenergebnissen in Lehrstuhlseminar; ggf Anleitung zur Erstellung einer wissenschaftlichen Arbeit.

Lernmethode: Arbeit in Freiland und Labor; systematische Datenerfassung und Auswertung; graphische Darstellung von Ergebnissen, Niederschrift und Vortrag; Studium der Literatur und der grundständigen Lehrbücher.

Medienform:

Anleitungen zu Freilandarbeiten und Laborversuchen, Protokolle zu Konditionierung und Auswertungen, Arbeitsgruppen-Seminare und Gespräche, mündliche statistische Einführung, R-Skripte, wissenschaftliche Literatur, Bücher, Datenbanken

Literatur:

Wissenschaftliche Literatur wird innerhalb des Praktikums ausgegeben und soll zusätzlich in eigenständiger Literaturrecherche erarbeitet werden.

Beispiel für Standardwerk zum Thema:

Nickolas M. Waser & Jeff Ollerton (2006): Plant-Pollinator Interactions: From Specialization to Generalization

Stephen J. Simpson & David Raubenheimer (2012) The Nature of Nutrition

Modulverantwortliche(r):

Leonhardt, Sara Diana; Prof. Dr. rer. nat.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Forschungspraktikum zu verhaltensphysiologischen Interaktionen zwischen Pflanzen und Insekten (Praktikum, 10 SWS)

Leonhardt S [L], Leonhardt S, Rüdener F

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2273: Forschungspraktikum Phytopathologie | Practical Course in Phytopathology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2012

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 100	Präsenzstunden: 200

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Ein ausführlicher Praktikumsbericht (vorzugsweise in Englisch) in Verbindung mit einem akkurat geführtem Laborbuch dient der Überprüfung der im Praktikum erworbenen Kenntnisse und der Durchführung der praktischen Arbeiten. Im Praktikumsbericht zeigen die Studierenden, ob sie in der Lage sind, die praktischen Arbeiten in den wissenschaftlich-theoretischen Kontext einzuordnen und die Ergebnisse ihrer Forschung adäquat darzustellen und zu interpretieren. Ferner sollen die Ergebnisse angemessen z.B. unter Einbeziehung wissenschaftlicher Publikationen aus dem entsprechenden Fachgebiet diskutiert werden. Eine abschließende, in Englisch gehaltene Präsentation über das Projekt rundet das Praktikum ab.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester / Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundlagen der molekularen Pflanzenwissenschaften und Zellbiologie

Inhalt:

Einblick in das problemorientierte Arbeiten mit modernen Methoden der Biowissenschaften (Co-Immunopräzipitation, qRT-PCR, GoldenGate-Klonierung, etc.). Erlangen eines tiefgreifenden Verständnisses und Befähigung zur Anwendung von Untersuchungsmethoden in den Agrobiowissenschaften. Einblicke in die wissenschaftliche Herangehensweise an Fragestellungen aus relevanten Forschungsvorhaben, z.B. MAMP-Erkennung, Molekulare Evolution der pflanzlichen Abwehr, pflanzliche Anfälligkeitsfaktoren. Erlernen der Präsentation von Forschungsergebnissen.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an der Modulveranstaltung sind die Studierenden in der Lage, experimentelle Lösungen für aktuelle Fragestellungen in der phytopathologischen Forschung zu schaffen. Die Studierenden erlangen hierbei durch Bearbeitung von und Mitarbeit an aktuellen Forschungsvorhaben ein vertieftes Verständnis, wie Ergebnisse vor dem experimentellen Hintergrund zu werten sind. Neben methodischen Fähigkeiten, primär in molekularbiologischen, proteinbiochemischen und bioinformatischen Methoden, werden selbständiges Agieren und eigenverantwortliche Entscheidung gefördert. Die Durchführung der Laborexperimente bilden die Grundlage zur Erlangung der fachlichen Kompetenz.

Lehr- und Lernmethoden:

Praktische Laborarbeit; Anleitungsgespräche, Demonstrationen, Experimente, Literaturarbeit, Datenanalyse/ Ergebnisbesprechungen, Ergebnispräsentationen, Üben von labortechnischen Fertigkeiten und Arbeitstechniken, Anfertigung von Protokollen.

Medienform:

Protokolle und wissenschaftliche Primärliteratur

Literatur:

Einführende Fachliteratur zur jeweiligen Thematik und Methoden wird in Form von Publikationen zur Verfügung gestellt.

Modulverantwortliche(r):

Ralph Hückelhoven hueckelhoven@wzw.tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Forschungspraktikum Agrobiowissenschaften Pflanze/Phytopathologie (Forschungspraktikum, 10 SWS)

Hückelhoven R, Hausladen J, Schempp H, Stegmann M, Maroschek J, Müller M

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2380: Forschungspraktikum Pflanzensystembiologie | Research Project Plant Systems Biology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2019/20

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 150	Präsenzstunden: 150

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Im Anschluss an das 6-wöchige Praktikum erstellen die Studierenden selbstständig einen Bericht (20 - 30 Seiten) zu den Ergebnissen des praktischen Teils und präsentieren (20-30 min) ihre Arbeit in deutscher oder englischer Sprache im Progress Report Meeting der Arbeitsgruppe. Neben wissenschaftlichen Aspekten wird auch die graphische Aufarbeitung der Abbildungen nach Publikationsmaßstäben mit Adobe Photoshop und Adobe Illustrator bei der Erstellung des Protokolls im Vordergrund stehen. Die Studierenden können selbst einen Termin für die Abgabe des Berichts bestimmen, so dass hierfür ausreichend Zeit verfügbar ist.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Eine grundlegende Kenntnis der Pflanzenbiologie, -morphologie und der -zellbiologie wird empfohlen. Grundlegende Techniken beim Arbeiten im molekularbiologischen Labor sollten bekannt sein, wie z.B. sauberes Pipettieren.

Inhalt:

Das Forschungspraktikum vermittelt eingehende Fähigkeiten in eines der drei Themengebiete: (I) Genexpressionsanalyse (Auswertung von Microarraydaten, quantitative Real-Time PCR und Reporteranalyse im intakten Organismus), (II) Zellbiologie (Konfokale Mikroskopie, Analyse unterschiedlicher Zellkompartimente mittels GFP-Fusionsproteinen etc.) oder (III) Biochemie (Expression und Aufreinigung rekombinanter Proteine aus Bakterien, Funktionstest). Die Teilnehmenden werden dabei in aktuelle Themen der molekularen Pflanzenbiologie, die in der Arbeitsgruppe bearbeitet werden, eingeführt.

Lernergebnisse:

Im Anschluss an die Übung besitzen die Studenten detailliertes praktisches Wissen zur Beantwortung von systembiologischen Fragestellungen in der Biologie, speziell aber nicht ausschließlich in der Pflanzenbiologie.

Lehr- und Lernmethoden:

Lernaktivitäten: Studium des Praktikumsskripts, -mitschrift und Literatur. Erstellung eines Praktikumsberichts mit Abbildungen in Publikationsqualität. Arbeiten unter Zeitdruck. Einhalten von Fristen.

Medienform:

Arbeiten mit dem Praktikumsskript. Grundlegende Arbeiten mit einer der beiden Softwares (Adobe Photoshop, Adobe Illustrator). Unabhängiges Arbeiten am Fluoreszenzmikroskop bzw. anderem modernen Instrumentarium.

Literatur:

Plant Physiology (Taiz/Zeiger) 5th edition. Molecular Biology of the Cell (Alberts).

Modulverantwortliche(r):

Schwechheimer, Claus; Prof. Dr.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Forschungspraktikum I, II, III und IV (PlaSysBiol PR I, II, III, IV) – M.Sc. (Forschungspraktikum, 10 SWS)

Schwechheimer C [L], Schwechheimer C, Hammes U, Denninger P, Graf A, Sala J, Schröder P, Zappone D

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2384: Forschungspraktikum 2 - Molekularbiologie der Pflanzen | Research Project 2 Molecular Biology of Plant

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2012

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 150	Präsenzstunden: 150

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Prüfungsdauer (in min.): 30 mündlich + benotetes Protokoll.

Zur Kontrolle des Verständnisses sowie der Fähigkeit zur Beschreibung, Auswertung und Interpretation der im Praktikum durchgeführten Experimente ist ein Protokoll zu führen, welches überprüft und benotet wird. Die Studierenden zeigen in einem Kolloquium, ob sie in der Lage sind, das erlernte Wissen zu strukturieren und die wesentlichen Aspekte der Molekularbiologie der Pflanzen darzustellen. Sie sollen die erarbeiteten Informationen beschreiben, interpretieren, sinnvoll kombinieren und auf ähnliche Sachverhalte übertragen können. Die Gesamtnote des Moduls setzt sich aus der Protokollnote und der Kolloquiumsnote zusammen (1:1).

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Zum besseren Verständnis der im Praktikum vermittelten Inhalte ist eine vertiefte Kenntnis der biologischen und molekularen Grundlagen erforderlich; Voraussetzung ist zudem eine eingehende experimentelle Erfahrung in den Pflanzenwissenschaften und eine abgeschlossene Bachelorarbeit

Inhalt:

Das Praktikum führt die Teilnehmer vertieft an aktuelle Themen und Methoden der molekularen Pflanzenbiologie heran. Die Teilnehmer arbeiten dabei zusammen mit Wissenschaftlern Hand in Hand an aktuellen Forschungsprojekten des Lehrstuhls. Das Praktikum wird für verschiedene Themenbereiche angeboten. Themenbereiche sind die Streßphysiologie der Pflanzen, der pflanzliche Xenobiotika-Metabolismus, pflanzliche Peroxisomen und Zellteilung. Die Festlegung des Themas erfolgt nach Absprache.

Stressphysiologie: Gegenwärtig werden am Lehrstuhl die pflanzliche Reaktion auf Trockenstress, Salzstress und Starklichtstress untersucht. Aktuell spielen in diesem Zusammenhang die Wurzel-Spross-Kommunikation unter Stressbedingungen und Abscisinsäure-vermittelte Signaltransduktion bzw. Anpassungsreaktionen in Wildtyp und speziellen Mutanten eine wichtige Rolle. Techniken: In vivo-Imaging Verfahren (Detektion von Luciferaseaktivität mit zellulärer Auflösung, Thermokamera, Calcium-Imaging), transiente Expression im Protoplastensystem, Konfokalmikroskopie, SDS-PAGE, Western Blot, Klonierung.

Programmierter Zelltod: Gegenwärtig wird in der Arbeitsgruppe Gietl die Funktion der KDEL-Cystein Endopeptidasen in Entwicklung und Pathogen-Abwehr, sowie ihr Transport innerhalb der Zelle untersucht. Techniken: Pflanzenanzucht; Inokulierung mit biotrophen, semi-biotrophen und nekrotrophen Pilzen, Beurteilung des Befallsstadiums; Untersuchung von Reporterlinien bzw. ko-Mutanten; Mikroskopie, Konfokalmikroskopie; Proteinuntersuchungen (Hochregulierung der KDEL-Cystein Endopeptidasen, Immunpräzipitation, Aktivitätsmessung).

Xenobiotika-Metabolismus: Fremdstoffe (Xenobiotika) werden in der Pflanze modifiziert und vielfach an hydrophile Substanzen wie Zuckermoleküle und Glutathion konjugiert. Im Rahmen des Praktikums werden grundlegende analytische Methoden wie HPLC, Hefetransformation, Klonierungen und Enzymassays verwendet. An der Glutathionkonjugation beteiligte Pflanzenenzyme werden in Hefe als Modellsystem exprimiert und ihre Funktion bei der Pestiziddetoxifikation untersucht.

Zellteilung: Die Arbeitsgruppe Assaad untersucht Zellteilung, Zellwandbildung, Membranverkehr und Allokationsentscheidungen in *Arabidopsis thaliana*. Mit Methoden der Molekulargenetik, Zellbiologie und Biochemie wird die Regulierung des Wachstums in Antwort auf unterschiedliche Stressbedingungen untersucht. Zum Einsatz kommen Techniken wie Mutantanalyse, Kartierung, positionelle Klonierung, Live Imaging und Immunlokalisierung anhand von Konfokalmikroskopie und Immunpräzipitation.

Lernergebnisse:

Mit der Teilnahme am Forschungspraktikum erwerben die Studierenden vertiefte theoretische Kenntnisse und ein gezieltes Verständnis über:

" Fragestellungen der Molekularen Pflanzenbiologie

" Moderne Arbeitstechniken der Pflanzenphysiologie

Sie sind dann in der Lage, das erworbene Wissen auf vertiefte Fragestellungen anzuwenden, moderne Arbeitstechniken der Pflanzenphysiologie kompetent einzusetzen und mit Pflanzen, insbesondere mit *Arabidopsis* zu experimentieren

Lehr- und Lernmethoden:

Veranstaltungsform/Lehrtechnik: Praktikum; Lehrmethode (Einführung): Vortrag, PowerPoint-Präsentation und Tafelanschrieb; im Praktikum Anleitungsgespräche, Demonstrationen, Experimente, Partnerarbeit, Ergebnisbesprechungen.

Lernaktivitäten: Studium von Fachliteratur; Üben von labortechnischen Fertigkeiten und pflanzenphysiologischen Arbeitstechniken; Zusammenarbeit mit Institutsmitarbeitern; Anfertigung von Protokollen.

Medienform:

Präsentationen mittels PowerPoint, Tafelanschrieb,
Praktikumsskript (PowerPoint-Präsentationen können heruntergeladen werden)

Literatur:

Weiler und Nover: Allgemeine und molekulare Botanik. Thieme Verlag.
Peter Schopfer und Axel Brennicke: Pflanzenphysiologie. Spektrum Akademischer Verlag.
Lincoln Taiz and Eduardo Zeiger: Plant Physiology. Spektrum Akademischer Verlag
Bob Buchanan, Wilhelm Gruissem and Russell L. Jones: Biochemistry & Molecular Biology of Plants. John Wiley & Sons
Fachartikel aus wissenschaftlichen Zeitschriften (abgestimmt auf das gewählte Arbeitsthema).

Modulverantwortliche(r):

Grill, Erwin; Prof. Dr. rer. nat.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Forschungspraktikum II: [WZ2384] (Forschungspraktikum, 10 SWS)

Assaad-Gerbert F, Wiese C

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2400: Forschungspraktikum Computeranwendungen für Hochdurchsatz-Biologie | Practical Course: Computing for Highthroughput Biology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2020/21

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 150	Präsenzstunden: 150

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

In the course, students work on large-scale genomic data sets. The scientific problem, the applied methods, the results and the interpretation and discussion of the results will be documented in a scientific report (ca. 20 pages) which will be graded.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Basic knowledge of computer systems. Familiarity with UNIX/Linux and basic programming skills in R or Python are an advantage.

Inhalt:

Agricultural biosciences demand computational skills and in depth knowledge of biological data. During the course, students will practice with some common data analysis methods of high throughput technology, such as next generation sequencing, gene expression analysis, high-throughput genotyping in individual projects. They will gain knowledge on how to utilize existing biological databases in their research and how to interpret their own results in the context of current literature.

Lernergebnisse:

In individual research projects, students will become familiar with computational strategies for the analysis of high dimensional data. Upon completion of this module, students are able to handle large datasets and process them with appropriate tools using programming languages like R or Python. They will be able to analyze datasets and use suitable tests for evaluating the plausibility

of the data and to do quality filtering. They will be able to apply custom pipelines for data analysis. Depending on the specific project this will include the use of public databases, text manipulation with R or Python, gene expression analysis with bioconductor R, sequence analysis with blast, vmatch, Clustalw, BWA, genome visualization with GBrowse and Next Generation Sequencing workflows. Students will be able to test the significance of the results and to interpret them in the context of current literature.

Lehr- und Lernmethoden:

The advisors will provide experimental data from current research projects or from public datasets. In computer exercises, students will learn to write programming scripts for handling and analyzing the data. Results will be discussed with the advisors and interpreted using current literature.

Medienform:

Case studies, computer exercises.

Literatur:

Project-specific current literature will be provided for each project.

Modulverantwortliche(r):

Schön, Chris-Carolin; Prof. Dr.sc.agr. habil.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Forschungspraktikum Computeranwendungen für Hochdurchsatz-Biologie (Forschungspraktikum, 10 SWS)

Polzer C

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2401: Forschungspraktikum Molekulare Pflanzenzüchtung | Research Project 'Molecular Plant Breeding'

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2023

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 150	Präsenzstunden: 150

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

The examination consists of a project report (approx. 15-20 pages), which is to be submitted at the end of the module and is graded. The report contains a short introduction to the topic, the scientific research questions, the applied material and methods, the results and a discussion of the results in the context of current literature.

Wiederholungsmöglichkeit:

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Basic knowledge in molecular genetics and plant breeding. Previous practical experience with molecular techniques and/or handling of plants is an advantage.

Inhalt:

The individual projects that students will work on encompass current topics of plant breeding and address different aspects of ongoing research projects. The projects cover the acquisition of scientific methods and comprise molecular genetic laboratory and/or modern phenotyping methods for agronomic traits. Depending on the individual project, different molecular techniques are applied (e.g. DNA extraction from plant material, PCR, DNA cloning and sequencing, analysis of molecular markers, gene expression analysis). We also offer topics related to drought stress in field or greenhouse experiments with a strong focus on application in crop plants, where physiological and agronomic traits are assessed. In projects with a focus on phenotyping, students will learn how to plan and conduct field or greenhouse experiments and how specific phenotypes are measured. During the project, the appropriate scientific analysis and interpretation of the data will be addressed, which includes e.g. statistical data analysis, mapping of genes/QTL, characterization of genes, literature work.

A list of current projects is available at www1.ls.tum.de/plantbreeding/. Upon agreement own topics can be suggested.

Lernergebnisse:

In the research project "Molecular Plant Breeding" the students will learn to design experiments in the lab or greenhouse/field in individual case studies. They gain experience in planning and conducting the experiments, organizing the work and analyzing experimental data. Upon successful completion of the research project, students are able to scientifically analyze, interpret, discuss and present their obtained results in the context of current literature.

Lehr- und Lernmethoden:

Depending on the individual project, the students will gain and practice laboratory skills and/or knowledge on handling of plants in greenhouse/field experiments through hands-on lab practicals and/or hands-on phenotyping methods. Through instruction by their advisor, they will learn to define specific scientific questions related to their individual topic, to find solutions to solve these questions and to discuss the results. By preparing an oral presentation and a final written report, students learn how to adequately describe their experiments, how to structure the results and how to discuss the results in view of current literature.

Medienform:

Experimental studies related to current research projects, current literature

Literatur:

Project-specific current literature will be provided for each project.

General:

- Grotewold, Chappell and Kellogg: Plant Genes, Genomes and Genetics. Wiley-Blackwell, 2015. ISBN: 978-1-119-99887-7
- Brown: Genomes 4. Garland Science, 2017. ISBN 978-0-815-345084
- Abraham Blum: Plant Breeding for Water-limited Environments, Springer Science + Business Media S.A.; ISBN-10:1441974903

Modulverantwortliche(r):

Schön, Chris-Carolin; Prof. Dr.sc.agr. habil.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Forschungspraktikum Molekulare Pflanzenzüchtung (Forschungspraktikum, 10 SWS)

Eggels S, Lin Y, Würstl L

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2594: Forschungspraktikum Sekundäre Pflanzeninhaltsstoffe | Research Project Secondary Plant Metabolites

Research Project Secondary Plant Metabolites

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2012/13

Modulniveau: Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 240

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Prüfungsdauer (in min.): 15 oral und 30 Presentations.

Zwei Präsentationen der Teilnehmer (jeweils 15 Min., benotet) über die Planung und die Ergebnisse eines Laborprojektes und ein abschließendes Kolloquium (15 Min., benotet) dienen der Überprüfung der erlernten Kompetenzen. Die Studierenden zeigen im Kolloquium und in den Präsentationen, ob sie in der Lage sind, das erlernte Wissen zu strukturieren und die wesentlichen Aspekte darzustellen. Sie sollen die erarbeiteten Informationen beschreiben, interpretieren, sinnvoll kombinieren und auf ähnliche Sachverhalte übertragen können. Die Gesamtnote des Moduls wird zu gleichen Teilen aus Präsentationen und Kolloquium ermittelt. Zur Kontrolle des Verständnisses sowie der Fähigkeit zur Beschreibung, Auswertung und Interpretation der durchgeführten Experimente ist ein Protokoll zu führen, das außerdem die Grundlage für die zweite Präsentation liefert.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester / Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundlagen der organischen Chemie und Biochemie, Vorlesung über Bioaktive Pflanzeninhaltsstoffe oder Übung zur chemischen Analytik

Inhalt:

Ein Projekt aus den Themenbereichen Analytik sekundärer Pflanzenmetabolite oder Stimulation bzw. Beeinflussung der Biosynthese von pflanzlichen Sekundärmetaboliten zum Zweck der Qualitätsverbesserung oder der Steigerung der Resistenz gegenüber Pathogenen soll bearbeitet werden. Ein weiteres mögliches Feld ist die Bestimmung der Profile bioaktiver Sekundärstoffe in pflanzlichen Nahrungsmitteln. Als Labormethoden werden eingesetzt: Chromatographische

Methoden (Dünnschichtchromatographie, Hochleistungsflüssig-Chromatographie), UV-VIS-Spektroskopie, diverse enzymatische und nasschemische Verfahren; Methoden der Strukturaufklärung; quantitative Analyse; Bestimmung antioxidativer Aktivität. Zur Erfassung der molekularen Ereignisse werden je nach Thema Transkriptanalysen mit PCR-Methoden durchgeführt, um die Expression von Genen der Sekundärstoffbiosynthese zu bestimmen bzw. bei Infektionsexperimenten das Pathogen nachzuweisen. Als Pflanzenmaterial werden in der Regel in-vitro-Kulturen oder im Gewächshaus unter kontrollierten Bedingungen angezogene Pflanzen verwendet. Je nach Fragestellung sind zusätzlich Untersuchungen zur Vitalität bzw. Krankheitsanfälligkeit durchzuführen. Die Themen werden jeweils zu Semesterbeginn bekannt gegeben und mit den Teilnehmern besprochen und von diesen ausgewählt.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an der Lehrveranstaltung besitzen die Studierenden fortgeschrittene Kompetenz in Analytik pflanzlicher Sekundärmetaboliten inklusive der Extraktion, der Strukturaufklärung und der Quantifizierung. Durch die Anwendung molekularer Verfahren erreichen die teilnehmenden Studierenden auch erweiterte Kenntnis der Biosynthese und Induktion des Sekundärstoffwechsels bzw. der Pathogenbestimmung. Sie sind in der Lage ein Projekt mit chemisch analytischer Fragestellung selbstständig zu bearbeiten und die einzelnen erforderlichen Schritte anhand von Literaturstudien zu erarbeiten und zu planen. Sie sind ferner in der Lage, die erzielten Ergebnisse kritisch zu hinterfragen und auf Basis der wissenschaftlichen Literatur zu bewerten.

Lehr- und Lernmethoden:

Veranstaltungsform/Lehrtechnik: Vorlesung, Praktikum Lehrmethode: Vortrag; im Praktikum Anleitungsgespräche, Demonstrationen, Experimente, Partnerarbeit, Ergebnisbesprechungen. Lernaktivitäten: Studium von Vorlesungsskript, -mitschrift, Praktikumsskript und Literatur; Üben von labortechnischen Fertigkeiten; Anfertigung von Protokollen.

Medienform:

Präsentationen mittels Powerpoint, Skript (Downloadmöglichkeit für Vorlesungsmaterial), Laborübungen, praktische Bearbeitung von Projekten

Literatur:

aktuelle und projektbezogene wissenschaftliche Literatur, Fachzeitschriften, nach Anleitung durch die Betreuer

Modulverantwortliche(r):

Dieter Treutter (dieter.treutter@mytum.de)

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2629: Research Project Chemical Genetics | Research Project Chemical Genetics

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2022/23

Modulniveau: Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 150	Präsenzstunden: 150

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

The examination of the module is done in the form of a laboratory assignment. The students conduct a six-week research project in the lab. The work-schedule can be adjusted to the curriculum of the students. This includes the conductance of 1 to 4 experiments and the subsequent preparation of a protocol (approximately 15 to 20 pages) which has to be handed in usually within 4 weeks after the laboratory work has been concluded. By preparing the lab protocol the students demonstrate the ability to summarize the theoretical background and key aims of the performed experiments and to present the acquired results in a concise and coherent manner and to interpret and discuss the experimental data in the context of available literature. The grade is based on the accuracy of data analysis (50%) and the quality of data presentation (50%), including the description of the theoretical background, presentation of raw data, calculations, application of statistical tests and interpretation and discussion of the results.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Basic knowledge in plant molecular biology, biochemistry, genetics and chemistry. Practical experience with basic lab working techniques such as pipetting and working under sterile conditions. Successful completion of the lecture Plant Biotechnology.

Inhalt:

Chemical Genetics is a novel interdisciplinary approach in which small molecules are used to identify proteins responsible for the expression of a specific phenotype (forward chemical genetics) or to affect the function of a specific protein and assess the morphological, physiological and molecular consequences within the organism (reverse chemical genetics). Chemical genetic

approaches are not only useful in basic research questions, they can also directly lead to the development of drugs and agrochemicals.

This module will teach students a subset of the following techniques by participating in a research project in the lab:

- Storage and handling of a chemical library;
 - Design of a chemical genetic screen;
 - Set up of a chemical genetic screen in conformity with the required quality standards;
 - Phenotype-based small molecule screening in *Arabidopsis thaliana*
 - Phenotype-based small molecule screening horticulturally relevant plant species;
 - Expression marker-based small molecule screens;
-
- Hit confirmation assays;
 - Dose response assays;
 - Structure/function analysis using cheminformatic methods;
 - Establishment of an in vitro assay to test ligand-target interaction.

Lernergebnisse:

Upon completion of this module students are able:

- to understand the principles of chemical genetic research approaches;
- to assess for which scientific questions a chemical genetic approach might be helpful;
- to plan and to carry out basic chemical genetic experiments in plants according to the required quality standards;
- to interpret and evaluate the results obtained in chemical genetic screens in a written report.

Lehr- und Lernmethoden:

Close theoretical and practical supervision combined with autonomous lab work enables the student to understand and apply basic experiments in Plant Chemical Genetics. By discussing lab protocols, the student analyses the underlying methodological principles of the experiments. By reading original research articles the student learns to assess quality standards for chemical genetic approaches. By writing a research report the student learns to summarize the obtained results and discusses it in the context of relevant literature.

Medienform:

Oral instructions, lab protocols, relevant scientific publications.

Literatur:

Plant Chemical Genomics: Methods and Protocols (2014) G. R. Hicks and S. Robert, Humana Press; Plant Chemical Biology (2014) D. Audenaert and P. Overvoorde, John Wiley & Sons.

Modulverantwortliche(r):

Sieberer, Tobias, Dr. nat. techn. tobias.sieberer@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Forschungspraktikum Chemische Genetik (Forschungspraktikum, 10 SWS)

Poppenberger-Sieberer B, Sieberer T, Andrade Galan P

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2630: Forschungspraktikum Wachstumsregulation der Pflanzen | Research Project Plant Growth Regulation [PlaGroReg (PR)]

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2015

Modulniveau: Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 108	Präsenzstunden: 192

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Following the regular and active participation in a six week practical course (at least 32 hours/ week) the students hand in a research report. By preparing the written report the students demonstrate the ability to summarize the key aims of the performed experiments in the field of plant growth regulation, to present the acquired results in a concise and coherent manner and to interpret and discuss the experimental data in the context of available literature.

The grading will be also based on the level of active participation and experimental/ intellectual skills during the lab work.

The final grade is an averaged grade from the written report (60%) and the level of of in-course participation (40%).

Wiederholungsmöglichkeit:

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Basic knowledge in plant molecular biology and physiology, genetics and plant development.

Practical experience with basic lab working techniques such as pipetting and working under sterile conditions. Completion and above average grading of the lecture(s) Crop Biotechnology and/or Plant Biotechnology.

Inhalt:

As primary resource of biomass plants grow by continuous formation of modular organs. The net growth is the result of different growth parameters including the rate of organ formation, the size of the single organs and the overall amount of formed organs. Moreover it is strongly dependent on environmental conditions (nutrients, water, light and temperature) and the germplasm (constitution of limiting genetic factors and overall genome structure). Plant growth optimization is thus multifactorially conditioned process and strongly dependent on the specific utilization of the crop.

The present research project deals with the molecular characterization of genetic factors which act limiting on the different growth parameters mentioned above. Using modern genetic, chemical genetic and molecular biological approaches known and novel important yield affecting loci are identified and positioned in the established regulatory network.

Lernergebnisse:

Upon completion of this module students are able to understand and assess methods and aims to optimize plant growth of different crop species particularly in characterizing regulatory pathways affecting leaf formation rate, elongation growth and architecture of shoots. They are capable of independently carrying out lab-based experiments with methods of molecular biology, biochemistry, plant physiology and/or genetics and can interpret the results. The module aims to prepare students for a master thesis in the respective research field.

Lehr- und Lernmethoden:

Personal supervision in experimental work, critical discussion of results, writing of a concise research report in the common publication format, oral presentation and discussion of data with lab peers.

Medienform:

Oral presentation, lab protocols, relevant scientific publications.

Literatur:

Plant Physiology and Development (2014) L. Taiz and E. Zeiger, Sinauer Associates Inc., U.S.;
Plant Biotechnology and Agriculture: Prospects for the 21st Century (2011) A. Altman and P. M. Hasegawa, Academic Press.

Modulverantwortliche(r):

Tobias Sieberer (tobias.sieberer@wzw.tum.de)

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Forschungspraktikum Wachstumsregulation der Pflanzen (Forschungspraktikum, 10 SWS)
Poppenberger-Sieberer B, Sieberer T, Andrade Galan P, Ramirez V, Yang S
Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2685: Forschungspraktikum Redox-Biochemie bei der Pflanze-Umwelt Interaktion | Research Project Redox-Biochemistry in Plant-Environment Interaction

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2017/18

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 120	Präsenzstunden: 180

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

6-wöchiges Blockpraktikum nach Absprache. Regelmäßige Teilnahme im Umfang von rund 6 Stunden täglich. Vorbereitung, Durchführung, Interpretation und Diskussion von Versuchen.

Die Studierenden planen und führen ihre Versuche selbstständig durch. Sie betreiben eigenständig Literaturrecherche und machen eine wissenschaftliche Auswertung der Ergebnisse. Voraussetzungen sind fundiertes Basiswissen in Protein-Biochemie und molekularer Biologie und ausreichende Sicherheit in Basistechniken des molekularen Labors. Die Themen der Arbeiten kommen aus den aktuellen Forschungsgebieten (nach Absprache). Die Benotung erfolgt auf Grund der Qualität der Laborarbeit (hier wird primär die Aktivität, Produktivität, Kreativität und Eigenständigkeit jedes Studierenden bewertet), des Protokolls, das in Form einer wissenschaftlichen Arbeit geschrieben wird und einer Abschluss-Präsentation. Die Studierenden sollen zeigen, dass Sie in der Lage sind, die wesentlichen Aspekte der Versuche strukturiert und reflektiert darzustellen.

Die Prüfung ist eine Laborleistung, bestehend aus dem benoteten Protokoll und der Studienleistung "Vortrag" von 20 Minuten Dauer.

Wiederholungsmöglichkeit:

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundkenntnisse in Protein Biochemie, Molekularbiologie und Pflanzenphysiologie.

Inhalt:

Einblick in das problemorientierte Arbeiten mit modernen Methoden der Biowissenschaften. Erlangen eines tiefgreifenden Verständnisses und Befähigung zur Anwendung von

Untersuchungsmethoden in den Pflanzenwissenschaften. Einblicke in die wissenschaftliche Herangehensweise an Fragestellungen aus relevanten Forschungsvorhaben. Erlernen der Präsentation von Forschungsergebnissen.

Bearbeitung eines Forschungsprojekts aus den Themenbereichen der Arbeitsgruppe.

(I) NO-Produktion (II) NO-Signaling: NO-abhängige Chromatinmodulation unter Umweltstressbedingungen (III) Redox-Homeostase und Entgiftung von ROS und NO und (IV) NO-Fixierung in Pflanzen. Das Forschungspraktikum vermittelt eingehende Fähigkeiten in Redox-Signaling, Redox-Metabolismus, Biochemie, Pflanzen-Umwelt Interaktion. Folgende Techniken werden angewandt:

(I) Quantitative Analyse von reaktiven Sauerstoff- und Stickstoff-Spezies in Pflanze und Umwelt (Anwendung von Färbetechniken und spezifischen Messgeräte). (II) Bestimmung des zellulären Redox-Status. (III) Expression und Aufreinigung rekombinanter Proteine aus Bakterien, Funktionstest, Redox-Biochemie. (IV) Analyse von Histon-Modifikationen, Immuno-Blotting, Genexpressionsanalysen.

Lernergebnisse:

Die Studierenden üben eigenständiges wissenschaftliches Arbeiten, praktizieren aktuelle molekularbiologische und biochemische Techniken, üben Literaturrecherche, die Einbindung relevanter Literatur in ein Forschungsprojekt und wissenschaftliche Ausarbeitung.

Lehr- und Lernmethoden:

Laborarbeit, Literaturrecherche, Internetrecherche, Erstellung eines Praktikumsberichts mit Abbildungen in Publikationsqualität, Präsentation des Projektes.

Medienform:

Experimentelle Protokolle, Lehrbücher der Biochemie, Stressbiologie und Pflanzenphysiologie, Internet.

Literatur:

Biochemie der Pflanzen; Gerhard Richter
Bioanalytik; Lottspeich und Zorbas

Modulverantwortliche(r):

Christian Lindermayr christian.lindermayr@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ1035: Host-Parasite-Interaction | Host-Parasite-Interaction

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2018/19

Modulniveau: Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 75	Präsenzstunden: 75

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

The module is rated via written examination, Klausur, (essay exam, no multiple choice, without the use of learning aids, (100 % of the grade; 90 min). The exam tests the ability of the students to transfer the deep knowledge of principles of molecular plant pathogen interaction on new scientific questions. Students have to show their ability to design experiments suitable to test a given hypothesis from molecular host-parasite interactions. Students have to show in how far they are able to extract scientific progress from original data or experiments presented in the exam.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Basic knowledge of Plant Sciences and Phytopathology at the B.Sc. Level

Inhalt:

In this modul, students reach a deep understanding of plant-pathogen interaction at the molecular level. This comprises pattern-triggered immunity, effector-triggered susceptibility, effector-triggered immunity and translational research. This is not restricted to model plants but extends to crops and fills the gap between basic research and applied plant sciences in breeding and biotechnology for disease resistance. In interactive learning structures with small groups, we train reading and understanding of original literature (Journal Club). In the practical course, we learn real time PCR, plant immune response assays, transient transformation of plants, cell biology of plant defense reactions, etc.

Lernergebnisse:

Education to become a molecular plant pathologist, who is able to judge and design approaches for increasing disease resistance in model and crop plants.

Upon successful completion of the module, students are able

- to understand the molecular basis of plant pathogen interactions in depth.
- to transfer theoretical background and definitions of molecular host parasite interactions.
- to analyze plant immune responses.
- to collect new theoretical knowledge from literature and understand innovative technologies in plant immunity and susceptibility.
- to carry out key molecular methods for quantification of plant immune reactions and disease susceptibility (e.g. real time PCR, reactive oxygen measurement, transient transformation of plants, cell biology of plant defense reactions) in hands-on experience
- to generate experimental design and carry out evaluation of plant disease resistance tests in model and crop plants.

Additionally, students are able to process and present complex information from original literature.

Lehr- und Lernmethoden:

In the lecture students gain knowledge about theoretical background of plant parasite interactions, which is extracted and focussed by the lecturers from review literature. In the exercise, students practise in small groups key methods for quantification of plant immune reactions and disease susceptibility. They make hands-on experience, practise the use of molecular methods and devices, document their data under guidance and discuss them with group members and supervisors. In the journal club, students are guided in small groups how to critically read original research papers, digest information and present most central findings from a recent original paper.

Medienform:

PowerPoint

Literatur:

Buchanan 2015: Biochemistry & Molecular Biology of Plants. Review literature provided

Modulverantwortliche(r):

Hückelhoven, Ralph; Prof. Dr. rer. nat.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Host-Parasite-Interaction (Übung, 2 SWS)

Hückelhoven R, Müller M, Stegmann M, Steidele C

Host-Parasite-Interaction (Seminar, 2 SWS)

Hückelhoven R, Stegmann M

Host-Parasite-Interaction (Vorlesung, 1 SWS)

Hückelhoven R, Steidele C

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ1075: Herbizide und Pflanzenphysiologie | Herbicides and Plant Physiology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2017/18

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Modulprüfung besteht aus einer 90minütigen Klausur. In der Klausur weisen die Studierende nach, dass sie Herbizide in ihrer Anwendung und Wirkung im Pflanzenschutz verstehen, Umweltaspekte der Herbizidapplikation berücksichtigen und die wesentlichen Vor- und Nachteile strukturiert darstellen und diskutieren können. Darüberhinaus sollen die Studierenden eine Planung für den Einsatz von Herbiziden an konkreten Fallbeispielen und Umweltbedingungen erstellen und die damit verbundenen Risiken bewerten. Die Beantwortung der Fragen erfordert eigene Formulierungen, gegebenenfalls auch das Ankreuzen von vorgegebenen Mehrfachantworten.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Zum besseren Verständnis der Vorlesung sind Kenntnisse in Pflanzenphysiologie erforderlich, Grundwissen über landwirtschaftliche Produktion ist von Nutzen.

Inhalt:

- * Herbizidklassifizierung und -Einsatz, Herbizidwirkung (Mode of Action) und Verbindungen zum pflanzlichen Stoffwechsel.
- * Entwicklung verschiedener Herbizidklassen, Wirkorte und Wirkprinzipien
- * Methoden der Zulassung, Prüfung und rechtliche Grundlagen der Herbizidverwendung
- * Molekulare Grundlagen der Herbizidwirkung im pflanzlichen Stoffwechsel
- * Applikationstechnik und Wirkstoffkombinationen
- * Unkrautkontrolle im konventionellen, integrierten und ökologischen System
- * Ökotoxikologie von Herbiziden, Verbleib in der Umwelt und Herbizidmetabolismus.

Lernergebnisse:

Nach erfolgreicher Teilnahme am Modul haben die Studierenden das grundlegende theoretische Fachwissen über Herbizide, ihre Anwendung und Wirkung im Pflanzenschutz.

Sie sind in der Lage:

- Herbizidklassen, Selektivität und Wirkprinzipien zu unterscheiden
- Herbizidschäden an Einzelpflanzen und Beständen zu bonitieren
- die molekularen Grundlagen der Wirkung zu beschreiben und Resistenz und Toleranz darstellen
- die rechtlichen Grundlagen und die Prinzipien des Integrierten Pflanzenschutzes anzuwenden
- verlustmindernde Maßnahmen zu ergreifen, und standortspezifische Ausbringung (Klima, Boden, Schadschwellen) zu planen
- zu erklären, wie Wirkstoffe nach der Applikation in verschiedene Umweltkompartimente gelangen, wie sie durch Pflanzen und bodenbürtige Mikroben entgiftet werden, und wie Herbizidrückstände in der Umwelt verbleiben.

Die Studierenden können den Einsatz von Herbiziden an konkreten Anwendungsfällen planen und sind in der Lage, ihn nach Leistungs- und Nachhaltigkeitskriterien zu analysieren und zu bewerten.

Lehr- und Lernmethoden:

Das Modul besteht aus einer Vorlesung und einer begleitenden Übung. Die Inhalte der Vorlesung werden im Vortrag und durch Präsentationen vermittelt. Studierende sollen zum Studium der Literatur und der inhaltlichen Auseinandersetzung mit den Themen angeregt werden. Im Rahmen der Feldübungen auf den Versuchsbetrieben werden konkrete Fragestellungen beantwortet und ausgesuchte Beispiele bearbeitet (z.B. Erkennung von Unkräutern, Bewirtschaftungsweise, Bodentypen, Wetterdaten, Applikationsweise, alternative Maßnahmen).

Lernaktivitäten: Studium von Vorlesungsskript, -mitschrift sowie angegebener Literatur; Beantwortung von Leitfragen, die in Moodle bereitgestellt werden. Dies dient den Studenten/innen zur Orientierung über ihre Lernfortschritte, der Kontrolle des Verständnisses sowie der Fähigkeit zur Beschreibung, Auswertung und Interpretation des im Eigenstudium erworbenen Wissens. Die Übung gestattet den Studenten Einblicke in praktische Aspekte des Pflanzenschutzes. Versuchsfelder und Hersteller werden besucht, Bonitierungen durchgeführt, Herbizidapplikation und verlustmindernde Maßnahmen werden beobachtet. Bedingungen für die Ausbringung (Klima, Boden, Status der Pflanzen, Schadschwellen) werden kritisch bewertet. Konkrete Situationen werden im naturwissenschaftlich-technischen Gesamtkontext analysiert und ökologisch und wirtschaftlich bewertet.

Medienform:

Präsentation, Skript, Exkursionen

Literatur:

Es ist kein Lehrbuch verfügbar, das alle Inhalte dieses Moduls abdeckt. Empfohlen wird: Hock, Fedtke, Schmidt (1995) Herbizide. Georg Thieme Verlag Stuttgart; Zwerger P; Ammon HU. (2002) Unkraut - Ökologie und Bekämpfung. Ulmer. Stuttgart; Martin Hanf (1999) Ackerunkräuter

Europas: Mit ihren Keimlingen und Samen. Ulmer, Stuttgart; Andrew Cobb (2010), Herbicides and Plant Physiology, Chapman and Hall

Modulverantwortliche(r):

Apl. Prof. Dr. Peter Schröder (peter.schroeder@tum.de)

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Herbizide und Pflanzenphysiologie (Vorlesung, 4 SWS)

Schröder P [L], Schröder P (Gerl G)

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ1032: Marker-gestützte Selektion | Genetic Selection Supported by Markers

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2021

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Prüfungsdauer (in min.): 120.

Die Prüfungsleistung wird in einer schriftlichen Prüfung (Klausur) erbracht. In dieser soll nachgewiesen werden, dass in begrenzter Zeit und ohne Hilfsmittel Probleme der genetischen Kartierung und Marker-gestützten Selektion erkannt werden, und Wege zu einer Lösung gefunden werden können. Die Prüfungsfragen gehen über den gesamten Vorlesungsstoff.

Wiederholungsmöglichkeit:

Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundkenntnisse in Genetik, Grundkenntnisse in Statistik

Inhalt:

" Technische und genetische Prinzipien molekularer Marker

" Erstellung genetischer und physikalischer Karten

Gametenphasenungleichgewicht

" Theoretische Grundlagen und experimentelle Beispiele zur QTL- und Assoziationskartierung

" Theoretische Grundlagen und experimentelle Ergebnisse zur marker-gestützten und genomischen Selektion

Lernergebnisse:

Verständnis für die grundlegenden Konzepte der marker-gestützten und genomischen Selektion und deren Anwendung in Zuchtprogrammen.

Lehr- und Lernmethoden:

Veranstaltungsform/Lehrtechnik: Vorlesung, Übungen

Lernaktivität: Literaturstudium, Rechnen von Übungsaufgaben
Lehrmethode: Vortrag, Übungen, Fragend-entwickelnde Methode

Medienform:

Präsentationen mittels PowerPoint, Software Übungen

Literatur:

Lynch and Walsh (1998) Genetics and analysis of quantitative traits

Modulverantwortliche(r):

Schön, Chris-Carolin; Prof. Dr.sc.agr. habil.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Marker-gestützte Selektion (Vorlesung, 4 SWS)

Schön C, Ouzunova M, Auinger H

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ1589: Marker-assisted Selection | Marker-assisted Selection

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2021

Modulniveau: Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

In the written examination (Klasur, 120 min) students show without additional material that they are able to explain the basic concepts of marker-assisted selection. They demonstrate that they understand the required statistical and genetic methods. They are able to apply the methods in case studies and place them in the context of a breeding program. They can explain different methods in the analysis of quantitative trait loci. They show that they understand the basic concepts of genomic prediction and selection. They are able to evaluate the efficiency of marker assisted prediction and selection in breeding programs.

Wiederholungsmöglichkeit:

Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Successful Bachelor courses in biology, genetics, plant breeding, biotechnology and applied statistics.

Inhalt:

Technical and genetic principles of molecular markers; building genetic and physical maps; theoretical background and experimental data sets for QTL- and association mapping as well as for genome wide prediction; theoretical background and experimental results for marker-assisted selection

Lernergebnisse:

After successful completion of the module students are able to understand the basic concepts of marker-assisted selection, to apply statistical methods to experimental data sets and to use the respective genetic information in breeding programs. Students will be familiar with different regression methods (e.g. single marker regression, multiple marker regression) in the analysis of quantitative trait loci through linkage or genome wide association mapping. Using regularized

regression, they will be able to perform genomic prediction and selection. Based on examples from the literature they will be able to apply the above mentioned statistical methods to data. Using resampling methods, students will know how to evaluate the efficiency of marker-assisted prediction and selection and will be able to judge under which scenarios they are a useful tool for making breeding decisions.

Lehr- und Lernmethoden:

The module consists of a lecture, in which the theoretical foundations are developed together with the students through lecture and chalkboard work in dialog. PowerPoint presentations are used to visualize the concepts presented. The theoretical knowledge will be extended in computer exercises through the analysis of experimental data sets.

Medienform:

PowerPoint presentations, chalkboard
Computer exercises, application training

Literatur:

Lynch and Walsh (1998): Genetics and Analysis of Quantitative Traits; Sinauer Verlag, ISBN 978 0878934812

Modulverantwortliche(r):

Schön, Chris-Carolin; Prof. Dr.sc.agr. habil.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Marker-gestützte Selektion (Vorlesung, 4 SWS)

Schön C, Ouzunova M, Auinger H

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2014: Molekulare Pflanzenzüchtung | Molecular Plant Breeding

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2021

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 3	Gesamtstunden: 90	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 30

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Prüfungsdauer (in min.): 90.

Die Prüfungsleistung wird in Form einer Klausur erbracht. In dieser soll nachgewiesen werden, dass in begrenzter Zeit und ohne Hilfsmittel ein Problem erkannt wird, und Wege zu einer Lösung gefunden werden können. Die Prüfungsfragen gehen über den gesamten Vorlesungsstoff.

Wiederholungsmöglichkeit:

Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundkenntnisse in Genetik und Molekularbiologie

Inhalt:

- " Grundlagen der Pflanzengenetik (klassisch und molekular)
- " Gen- und Genomkartierung in Nutzpflanzen (monogene und polygene Merkmale, physikalische Kartierung, Genomsequenzierung)
- " Methoden Forward und Reverse Genetics (kartengestützte Klonierung, Charakterisierung von Mutanten, Genisolierung)
- " Transgene Nutzpflanzen

Lernergebnisse:

Verständnis für Methoden und Forschungskonzepte der Genomanalyse und molekularen Genetik in landwirtschaftlichen Nutzpflanzen.

Lehr- und Lernmethoden:

Veranstaltungsform/Lehrtechnik: Vorlesung

Lernaktivität: Literaturstudium

Lehrmethode: Vortrag mit PowerPoint Präsentationen

Medienform:

Präsentationen mittels Powerpoint

Folien werden als pdf online zur Verfügung gestellt

Literatur:

T.A. Brown: Genome und Gene - Lehrbuch der molekularen Genetik; Spektrum Akademischer Verlag GmbH; ISBN: 978-3-8274-1843-2

Robert H. Tamarin: Principles of Genetics, McGraw Hill Higher Education; ISBN: 0070486670

Heiko Becker: Pflanzenzüchtung, UTB für Wissenschaft, Eugen Ulmer Verlag Stuttgart; ISBN: 3-8252-1744-2

Weiterführende aktuelle Fachliteratur wird jeweils am Ende der Vorlesung angegeben.

Modulverantwortliche(r):

Schön, Chris-Carolin; Prof. Dr.sc.agr. habil.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Molekulare Pflanzenzüchtung [WZ2014] (Vorlesung, 2 SWS)

Schön C [L], Frey M, Avramova V

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2347: Methods, Logic and Scientific Writing in Molecular Cell Biology | Methods, Logic and Scientific Writing in Molecular Cell Biology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2023/24

Modulniveau: Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Zweisemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 6	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

The examination is provided in the form of an exercise (Übungsleistung).

The exercise includes the critical appraisal of five manuscripts or papers as well as the preparation of reports in compliance with the distilled golden standards.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

BSc

Inhalt:

Part 1. In this part of the course, we will read five publications and discuss experimental design and logic, controls, interpretation, significance and presentation. The papers will cover a range of methods and approaches of general relevance for molecular cell biology, with a focus on plant science. Each student will be required to read all five papers. These will initially be discussed among the students, who will collectively gather the relevant background knowledge. Thereafter, the papers will be taken apart in a brainstorm session with the lecturer.

Part 2. In this part of the course, we will distil golden standards from our readings in Part 1. These golden standards will be for each chapter of a scientific text: abstract, introduction, results and discussion, including a perspective. We will write some sample texts and take these through at least one round of revision.

Lernergebnisse:

After participating in the module, students will be able to,
- critically examine scientific literature.

- correctly interpret statistical analysis, numerical analysis, controls and presentations.

Lehr- und Lernmethoden:

collaborative, critical discourse, argument, debate, reading, writing, reviewing, receiving individual written feedback

Medienform:

none

Literatur:

Classic, breakthrough or recent publications, to be announced throughout the course.

Modulverantwortliche(r):

Assaad-Gerbert, Farhah, Apl. Prof. Prof. Dr. farhah.assaad@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Scientific Writing Part 2 (Methods and Logic in Molecular Cell Biology) (Seminar, 2 SWS)

Assaad-Gerbert F, Wiese C

Methods and Logic in Molecular Cell Biology and Scientific Writing Part 1 (Seminar, 2 SWS)

Assaad-Gerbert F, Wiese C

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2371: Molekulare Pflanzenphysiologie 2 | Molecular Plant Physiology 2

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2019

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Prüfungsleistung wird in Form einer schriftlichen benoteten Klausur und in Form einer mündlichen Präsentation, die im Rahmen des Seminars stattfindet, erbracht. Die Modulnote wird aus der

Klausurnote (50%) und der Note der mündlichen Präsentation (50%) berechnet.

Die Studierenden zeigen in der Klausur (90 min), dass sie in der Lage sind, die vorgestellten experimentellen Ansätze zum Verständnis der molekularen Mechanismen der Wechselwirkungen zwischen Pflanze und abiotischen Faktoren zu beschreiben und die dabei erhaltenen Versuchsdaten kritisch zu interpretieren. Weiterhin zeigen die Studierenden in der Klausur ihre Fähigkeit, experimentelle Ansätze zur Aufklärung der zugehörigen molekularen Mechanismen selbst zu entwerfen. Dafür sind keine Hilfsmittel zulässig.

In der mündlichen Präsentation, die insgesamt 45 Minuten umfasst und aus einem 30 minütigen Vortrag (PowerPoint-Präsentation) und einer 15 minütigen Diskussion besteht, müssen die Studierenden nachweisen, dass sie in der Lage sind, den Inhalt einer typischen internationalen wissenschaftlichen Studie aus dem Gebiet des Seminars zu erfassen und diesen verständlich und didaktisch sinnvoll aufbereitet zu präsentieren. Dabei weisen die Studierende nach, dass sie auch das theoretische Umfeld der Studie sowie die methodischen Ansätze und die Prinzipien der experimentellen Techniken verstanden haben und nachvollziehbar erläutern können. In der Diskussion zeigen die Studierenden, dass sie in der Lage sind, in einen wissenschaftlichen Diskurs einzutreten und Standpunkte begründet zu vertreten oder zu widerlegen.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Zum Verständnis der vermittelten Inhalte sind ein solides Wissen und praktische Erfahrung in der Molekularbiologie, Biochemie und Pflanzenphysiologie zwingend erforderlich. Ein Besuch des Moduls Molekulare Pflanzenphysiologie 1 ist nicht notwendig.

Inhalt:

In diesem Modul stehen die molekularen Mechanismen der Wechselwirkungen zwischen Pflanze und abiotischen Faktoren im Vordergrund. Abiotischer Stress ist der bedeutendste Faktor, der das Pflanzenwachstum und die Nahrungsproduktion limitiert. Als abiotische Faktoren werden Trockenstress, Salzstress, Sauerstoffmangel, Strahlung (UV-Strahlung, Starklicht), Schwermetalle und Xenobiotika behandelt. Vorgestellt werden induzierte Veränderungen im Metabolismus und beteiligte Signaltransduktionswege sowie Vermeidungs- und Anpassungsstrategien. Besonderes Augenmerk wird dabei auf einzelne stresstolerante Arten oder Ökotypen mit einer Toleranz gegen z.B. Salz oder Schwermetalle und ihre besonders effektiven Anpassungsstrategien gerichtet. Im Seminar setzen sich die Studierenden mit aktuellen Forschungsarbeiten auf dem Gebiet der Stressphysiologie auseinander und arbeiten den Bezug dieser Forschungsergebnisse zum Inhalt der Vorlesung heraus.

Lernergebnisse:

Lernergebnisse:

Nach dem erfolgreichen Abschluss dieses Moduls besitzen die Studierenden vertiefte Kenntnisse über:

- " Analytik und experimentelle Ansätze
- " die Bedeutung abiotischer Stressfaktoren für das Pflanzenwachstum
- " molekulare Mechanismen der Transduktion des Stresssignals
- " Anpassungsstrategien
- " Darstellung und Interpretation wissenschaftlicher Daten
- " Sichtung und Präsentation wissenschaftlicher Literatur

Das vermittelte Wissen kann in verschiedenen Bereichen sowohl der grundlagen- als auch anwendungsorientierten Pflanzenwissenschaften eingesetzt werden. Die Studierenden sind in der Lage, die Ansprüche zu definieren, die Pflanzen für eine erhöhte Toleranz gegenüber abiotischem Streß erfüllen müßten und können daraus erfolgversprechende Strategien zur Generierung bzw. Evaluierung stresstoleranter Pflanzen entwickeln.

Lehr- und Lernmethoden:

Veranstaltungsform/Lehrtechnik: Vorlesung und Seminar

Lernaktivitäten: Studium von Vorlesungsskript, -mitschrift, Interaktion Lehrender - Studierende, Präsentation durch die Studierenden

Medienform:

Präsentationen mittels Powerpoint, Tafelanschrieb, Skript (Downloadmöglichkeit für Vorlesungsmaterial)

Literatur:

Ernst-Detlef Schulze, Erwin Beck, Klaus Müller-Hohenstein: Pflanzenökologie. Spektrum Akademischer Verlag

Peter Schopfer und Axel Brennicke: Pflanzenphysiologie. Spektrum Akademischer Verlag.

Lincoln Taiz and Eduardo Zeiger: Plant Physiology. Spektrum Akademischer Verlag

Park S. Nobel: Physicochemical and Environmental Plant Physiology. Academic Press

Bob Buchanan, Wilhelm Gruissem and Russell L. Jones: Biochemistry & Molecular Biology of Plants. John Wiley & Sons

Fachartikel aus wissenschaftlichen Zeitschriften. Vertiefende Literatur zu einzelnen Arbeitsthemen werden von den Studierenden referiert.

Modulverantwortliche(r):

Erwin Grill (Erwin.Grill@wzw.tum.de)

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2385: Molekulare Pflanzenphysiologie 1 | Molecular Plant Physiology 1

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2019

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Prüfungsleistung wird in Form einer schriftlichen benoteten Klausur und in Form einer mündlichen Präsentation, die im Rahmen des Seminars stattfindet, erbracht. Die Modulnote wird aus der

Klausurnote (50%) und der Note der mündlichen Präsentation (50%) berechnet.

Die Studierenden zeigen in der Klausur (90 min), dass sie in der Lage sind die in dem Modul vorgestellten experimentellen Ansätze zum Verständnis des Wasser- Schwefel- und Stickstoffhaushalts der Pflanzen zu beschreiben und die dabei erhaltenen Versuchsdaten kritisch zu interpretieren. Weiterhin zeigen die Studierenden in der Klausur ihre Fähigkeit, experimentelle Ansätze zur Aufklärung der zugehörigen molekularen Mechanismen selbst zu entwerfen. Dafür sind keine Hilfsmittel zulässig.

In der mündlichen Präsentation, die insgesamt 45 Minuten umfasst und aus einem 30 minütigen Vortrag (PowerPoint-Präsentation) und einer 15 minütigen Diskussion besteht, müssen die Studierenden nachweisen, dass sie in der Lage sind, den Inhalt einer typischen internationalen wissenschaftlichen Studie aus dem Gebiet des Seminars zu erfassen und diesen verständlich und didaktisch sinnvoll aufbereitet zu präsentieren. Dabei weisen die Studierende nach, dass sie auch das theoretische Umfeld der Studie sowie die methodischen Ansätze und die Prinzipien der experimentellen Techniken verstanden haben und nachvollziehbar erläutern können. In der Diskussion zeigen die Studierenden, dass sie in der Lage sind, in einen wissenschaftlichen Diskurs einzutreten und Standpunkte begründet zu vertreten oder zu widerlegen

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Zum Verständnis der vermittelten Inhalte sind ein solides Wissen und praktische Erfahrung in der Molekularbiologie, Biochemie und Pflanzenphysiologie zwingend erforderlich.

Inhalt:

In diesem Modul werden die zentralen Themenkreise Pflanzlicher Wasserhaushalt, Lipidmetabolismus und Schwefelhaushalt behandelt.

Schwerpunkte der Vorlesung sind dabei: chemische und physikalische Eigenschaften von Wasser; das Wasserpotential-Konzept; Transportwiderstände und Regulationsprozesse auf dem Weg des Wassers aus der Bodenlösung in die Pflanze und von dort aus in die Atmosphäre; Aquaporine; Meßmethoden; Biochemie der Cuticula und der epicuticulären Wachse; biogeochemischer Schwefelzyklus, Schwefelaufnahme und -assimilation; Biosynthese zentraler Schwefelverbindungen; Phytochelatine; Schwefelverbindungen und biotische Interaktionen; Entgiftung von Xenobiotika; Stickstoffaufnahme, -assimilation und -transport in der Pflanze; Symbiosen mit Luftstickstoff-fixierenden Partnern; stickstoffhaltige Verbindungen und biotische Interaktionen.

Im Seminar setzen sich die Studierenden mit aktuellen Forschungsarbeiten auf dem Gebiet des pflanzlichen Wasser-, Schwefel- beziehungsweise Stickstoffhaushalts auseinander und arbeiten den Bezug dieser Forschungsergebnisse zum Inhalt der Vorlesung heraus.

Lernergebnisse:

Nach dem erfolgreichen Abschluss des Moduls besitzen die Studierenden vertiefte Kenntnisse über:

- " Analytik und experimentelle Ansätze
- " den pflanzlichen Wasserhaushalt
- " Struktur und Biochemie pflanzlicher Oberflächen
- " den pflanzlichen Schwefelhaushalt
- " den pflanzlichen Lipidstoffwechsel
- " die kritische Sichtung wissenschaftlicher Publikationen
- " Präsentationstechniken

Das vermittelte Wissen kann in verschiedenen Bereichen sowohl der grundlagen- als auch anwendungsorientierten Pflanzenwissenschaften eingesetzt werden.

Die Studierenden können die Belastbarkeit experimenteller Ansätze beurteilen und selbst Ansätze der Beforschung entwickeln.

Lehr- und Lernmethoden:

Veranstaltungsform/Lehrtechnik: Vorlesung und Seminar.

Lernaktivitäten: Studium von Vorlesungsskript, -mitschrift, Interaktion Lehrender - Studierende

Medienform:

Präsentationen mittels Powerpoint, Tafelanschrieb, Skript (Downloadmöglichkeit für Vorlesungsmaterial)

Literatur:

Ernst-Detlef Schulze, Erwin Beck, Klaus Müller-Hohenstein: Pflanzenökologie. Spektrum Akademischer Verlag

Peter Schopfer und Axel Brennicke: Pflanzenphysiologie. Spektrum Akademischer Verlag.

Lincoln Taiz and Eduardo Zeiger: Plant Physiology. Spektrum Akademischer Verlag

Park S. Nobel: Physicochemical and Environmental Plant Physiology. Academic Press

Bob Buchanan, Wilhelm Grissemer and Russell L. Jones: Biochemistry & Molecular Biology of Plants. John Wiley & Sons

Modulverantwortliche(r):

Dr. Alexander Christmann (christma@wzw.tum.de)

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Seminar: Molekulare Pflanzenphysiologie I (Seminar, 2 SWS)

Grill E, Christmann A

Molekulare Pflanzenphysiologie I [WZ2385] (Vorlesung, 2 SWS)

Grill E, Christmann A

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2617: Molekulare Ökologie, Molekulare Systematik und Biogeographie der Pflanzen | Molecular Ecology, Molecular Systematics, and Biogeography of Plants

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2012/13

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Prüfungsdauer (in min.): 60.

Seminarvortrag: 30%; schriftliche Pruefung 70%

Wiederholungsmöglichkeit:

Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Inhalt:

In der Vorlesung werden die Grundlagen der Molekularen Ökologie, Molekularen Systematik und Biogeographie knapp wiederholt, um dann schwerpunktmässig auf neuere Entwicklungen einzugehen: DNA Extraktion und Sequenzierung von sehr altem Material ('ancient DNA' - Mumien, Neandertaler-Knochen, etc.) und komplexen Mischungen (Kot, Mageninhalt, Sedimenten, Bodenproben), Pyrosequenzierung, DNA-Barcoding, Molekulare Uhren, Rekonstruktion von biogeographischen Szenarien mit Hilfe phylogenetischer Datensätze, phylogenetische Analyse von Pflanzengesellschaften. Im Seminar sollen die Studierenden Ergebnisse ausgewählter, aktueller Studien aus dem Bereich Molekulare Ökologie, Molekulare Systematik und Biogeographie der Pflanzen in einem Kurzvortrag in eigenen Worten darstellen. Im Anschluss daran erfolgt eine gemeinsame Diskussion, die u.a. der Themenfindung für zukünftige Forschungsprojekte (inkl. Master- und Doktorarbeiten) dienen soll.

Lernergebnisse:

Verständnis der Entstehung von Pflanzenarten und Pflanzengesellschaften

Lehr- und Lernmethoden:

Vorlesung: Vor- und Nachbearbeitung; Seminar: Literaturrecherche, Zusammenfassung von Forschungsergebnissen aus der Literatur und Präsentation im Rahmen eines Referates mit anschließender Diskussion.

Medienform:

Skriptum, PowerPoint (Folien können heruntergeladen werden), Filme

Literatur:

Coyne, J.A. & Orr, H.A. Speciation, Sinauer Associates; Beebee, T. & Rowe, G. 2008. An introduction to molecular ecology, Oxford University Press; Futuyma, D. 2007. Evolution: Das Original mit Übersetzungshilfen. Spektrum Akademischer Verlag.

Modulverantwortliche(r):

Hanno Schäfer (hanno.schaefer@tum.de)

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Molekulare Ökologie, Molekulare Systematik und Biogeographie der Pflanzen (Seminar, 2 SWS)
Schäfer H

Molekulare Ökologie, Molekulare Systematik und Biogeographie der Pflanzen (Vorlesung, 2 SWS)
Schäfer H

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2657: Methods and Logic in Molecular Cell Biology and Scientific Writing | Methods and Logic in Molecular Cell Biology and Scientific Writing

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2013

Modulniveau: Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 6	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 90

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Inhalt:

Lernergebnisse:

Lehr- und Lernmethoden:

Medienform:

Literatur:

Modulverantwortliche(r):

PD Dr. phil. habil. Assaad-Gerbert

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Methods and Logic in Molecular Cell Biology and Scientific Writing Part 1 (Seminar, 2 SWS)

Assaad-Gerbert F, Wiese C

Scientific Writing Part 2 (Methods and Logic in Molecular Cell Biology) (Seminar, 2 SWS)

Assaad-Gerbert F, Wiese C

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2381: Pflanzensystembiologie (Vorlesung und Seminar) | Plant Systems Biology (Lecture and Seminar)

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2023

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Am Ende des Moduls beantworten die Studierenden selbstständig einen Fragenkatalog im Rahmen einer Wissenschaftlichen Ausarbeitung, für deren Erstellung vier Wochen zur Verfügung stehen.

Die Wissenschaftliche Ausarbeitung prüft das erlernte Wissen anhand eines realen oder fiktiven biologischen Problems oder Befunds nach, und versucht in ihrer Gänze dieses Problem oder den selben Befund von verschiedenen Blickwinkeln zu beleuchten. Hierbei sollen aktiv, anhand von öffentlich zugänglichen online Ressourcen und Datenbanken, biologische und systembiologische Fragestellungen zu der behandelten biologischen Thematik der Auxinbiologie beantwortet werden. Damit werden die biochemischen und genetischen Interaktionsdaten zur Auxinbiologie und zum systembiologischen Arbeiten, insbesondere die multiple Wirkung dieser Pflanzenhormone auf Wachstums- und Differenzierungsprozesse, z.B. mit verschiedenen -omics Ressourcen geprüft. Die Benotung dieser Wissenschaftlichen Ausarbeitung fließt mit 70% in die Gesamtnote ein. Im Seminar stellt jeder Studierende eine aktuelle Veröffentlichung aus dem Bereich der Pflanzensystembiologie in Form eines Vortrags (ca. 30 min) vor. Dadurch zeigen die Studierenden, dass sie in der Lage sind, wissenschaftliche Daten zusammenzufassen, einem Fachpublikum in Form einer Präsentation vorzustellen und die vorgestellten Daten zu diskutieren. Die Qualität des Vortrags (Qualität der Abbildungen, die Konzeption des Vortrags sowie Verständnis, Vermittlung und Diskussion des biologischen Inhalts) wird benotet (30%).

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundlegende Kenntnisse der Pflanzenbiologie, -morphologie und der Zellbiologie sind empfehlenswert.

Das Modul richtet sich an Studierende mit einem biologischen, biochemischen oder biotechnologischen Hintergrund. Vorkenntnisse in Mathematik oder Informatik werden nicht vorausgesetzt.

Das Modul ist thematisch und zeitlich mit der im gleichen Zeitraum angebotene Übung PlaSysBiol abgestimmt und eine gleichzeitige Teilnahme am Übungs-Modul wird empfohlen; die Module können jedoch auch einzeln belegt werden.

Inhalt:

In diesem Modul werden vertiefte Kenntnisse zur systembiologischen Auswertung von Genom-, Proteom- und Metabolomdaten (Überbegriff -omics) vermittelt. Die den einzelnen Ansätzen oder Ressourcen zugrunde liegenden Techniken werden erklärt und in biologischen Zusammenhängen kritisch evaluiert. Im Vordergrund stehen hierbei Transkriptions- und Proteininteraktionsnetzwerke, zellbiologische und biochemische Methoden sowie die Modellierung von zellbiologischen und entwicklungsbiologischen Vorgängen.

Thematisch orientiert sich das Modul weitestgehend an der Biologie des Pflanzenhormons Auxin (Auxinrezeptorwirkung, Auxinsignaltransduktion, Auxintransport, Auxintransportregulation), welches im Hinblick auf systembiologische Studien und Modellierungen momentan am besten verstanden ist und für das Pflanzenwachstum eine nicht zu vernachlässigende Wichtigkeit besitzt. Im begleitenden Seminar präsentieren die Studierenden (PowerPointpräsentation) eine aktuelle Arbeit aus dem Gebiet der pflanzlichen Systembiologie. Die Themen bauen auf den Inhalten der Vorlesung auf, gehen aber thematisch weiter in die Tiefe bzw. ermöglichen den Transfer der in der Vorlesung erlernten Biologie oder Methodologie auf andere Themenbereiche.

Lernergebnisse:

Im Anschluss an die Teilnahme am Modul besitzen die Studenten detailliertes Wissen zur Beantwortung systembiologischer Fragestellungen, speziell, aber nicht ausschließlich, in der Pflanzenbiologie. Hierzu gehören die eigenständige Identifizierung ausgewählter Gene und Genmutanten in Datenbanken, die Suche und Evaluierung proteomischer und phosphoproteomischer sowie von Protein-Protein-Interaktionsdaten in Datenbanken, Kenntnisse über die wichtigsten biochemischen und zellbiologischen Methoden, deren Vor- und Nachteile und damit auch Kenntnisse für die kritische Evaluierung der verfügbaren Datensätze.

Die Studierenden sind in der Lage, wissenschaftliche Daten sinnvoll zusammenzufassen und visuell ansprechend aufzubereiten, einem Fachpublikum kompakt vorzustellen und strittige Daten zu diskutieren.

Lehr- und Lernmethoden:

Lernaktivitäten: Studium des Vorlesungsskripts, -mitschrift und Literatur. Gegebenenfalls Transfer des Erlernten in das in der gleichen Periode stattfindende Modul PlaSysBiol (Übung). Erarbeitung eines neuen Themas (Seminarthema). Vorbereitung und Durchführung von Präsentationen. Konstruktives Kritisieren der eigenen Arbeit und der Arbeit anderer. Arbeiten unter Zeitdruck. Einhalten von Fristen.

Das Modul setzt sich aus einer Vorlesung (2 SWS) und einem Seminar (2 SWS) zusammen.

Das Seminar findet als Blockseminar im Anschluss an den Vorlesungszyklus statt. Im Seminar

präsentieren Studierende in Vorträgen aktuelle Publikationen aus der pflanzlichen Systembiologie. Das Seminarthema wird aus dem Umfeld des in der Vorlesung behandelten Stoffes von den Studierenden ausgewählt.

Eine aktuelle Veröffentlichung wird zusammen mit dem Lehrstuhlinhaber diskutiert und aufbereitet. Der ca. 30- minütige Seminarvortrag kann mit dem Lehrstuhlinhaber im Vorfeld besprochen werden. Mögliche Themen sind systembiologische Arbeiten zu Genexpressionsanalysen, zu Protein-Protein-Interaktionsnetzwerken, oder zu zellbiologischen Ansätzen.

Medienform:

Vorlesung unterstützt durch eine PowerPointpräsentation o.ä.. Die Vorlesungsunterlagen werden online zur Verfügung gestellt.

Literatur:

Plant Physiology (Taiz/Zeiger) 5th edition. Molecular Biology of the Cell (Alberts). Auxin Signaling: From Synthesis to Systems Biology (Estelle/Weijers/Ljung)

Modulverantwortliche(r):

Schwechheimer, Claus, Prof. Dr. claus.schwechheimer@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Pflanzensystembiologie SE (Seminar, 2 SWS)

Schwechheimer C [L], Schwechheimer C, Denninger P, Hammes U

Pflanzensystembiologie VL (Vorlesung, 2 SWS)

Schwechheimer C [L], Schwechheimer C, Denninger P, Hammes U

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2433: Populationsbiologie und Naturschutz | Population Biology and Nature Conservation [Populationsbiologie]

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2018/19

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Prüfungsleistung erfolgt in Form einer mündlichen Prüfung (20 min). Anhand der mündlichen Prüfung zeigen die Studierenden, dass sie die Populationsbiologie von Pflanzen sowie deren Wirkungsmechanismen verstehen und ausgewählte aktuelle Forschungsthemen in diesem Bereich bewerten können.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundkenntnisse ökosystemarer Zusammenhänge und Prozesse

Inhalt:

Die Lehrveranstaltung führt ein in die populationsbiologischen Grundlagen und Wirkungsmechanismen von Pflanzen. Die behandelten Themen sind: Variation und Vererbung in Pflanzenpopulations; evolutionäre und ökologische Genetik; intraspezifische Interaktionen; Populationsdynamik; Altersstruktur von Populationen; regionale Populationsdynamik und Metapopulationen; Konkurrenz und Koexistenz; Evolution der Lebensgeschichte von Pflanzen: Fortpflanzungssysteme, Reproduktion, Wachstum, Seneszenz und Tod. Diese Themen werden mit dem Naturschutz und der Landschaftsplanung verknüpft.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an den Modulveranstaltungen besitzen die Studierenden ein grundlegendes Wissen zur Populationsbiologie der und Wirkungsmechanismen von Pflanzen, sie können aktuelle Forschungsthemen in diesem Bereich bewerten und die Themen in Naturschutz und Landschaftsplanung anwenden.

Lehr- und Lernmethoden:

Vorlesungen mit PPT-Präsentationen, die durch Eigenstudium des Skriptums, des Lehrbuchs und der freiwilligen Hausaufgaben nachgearbeitet werden. In dem Seminar werden die Themen der Vorlesung durch das selbstständige Auswählen, Lesen, Verstehen und Wiedergeben von Originalartikeln wissenschaftlich vertieft.

Medienform:

PPT-Präsentationen, Skript, Lehrbuch, Originalartikel

Literatur:

Silvertown, J. & Charlesworth, D. (2001): Plant Population Biology. – Blackwell Publishing, Malden.

Weitere Literatur:

Crawley, M.J. (Hrsg.) (1997): Plant Ecology. – Blackwell Science, Oxford.

Rockwood, L.L. (2006): Introduction to Population Ecology. – Blackwell Publishing, Malden.

Townsend, C.R., Begon, M. & Harper, J.L. (2008): Essentials of Ecology. – Blackwell Publishing, Malden.

Urbanska, K.M. (1992): Populationsbiologie der Pflanzen. – UTB 1631, Stuttgart.

Themenspezifische Literatur zum Seminar wird zu Veranstaltungsbeginn bekannt gegeben.

Modulverantwortliche(r):

Johannes Kollmann (jkollmann@wzw.tum.de)

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Einführung in die Populationsbiologie der Pflanzen (Vorlesung, 2 SWS)

Kollmann J, Teixeira Pinto L

Seminar Populationsbiologie und Naturschutz (Seminar, 2 SWS)

Teixeira Pinto L

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2567: Phytopathologie von Gehölzen | Phytopathology of Woody Plants

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2011/12

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Prüfungsdauer (in min.): 30.

Regelmäßige, aktive Teilnahme an den Lehrveranstaltungen wird erwartet. Eine mündliche Prüfung (30 min, benotet) dient der Überprüfung der in Vorlesung, Seminar und Praktikum erlernten theoretischen Kompetenzen. Die Studierenden zeigen in der Prüfung, ob sie in der Lage sind, das erlernte Wissen zu strukturieren und die wesentlichen Aspekte darzustellen. Sie sollen die erarbeiteten Informationen beschreiben, interpretieren, sinnvoll kombinieren und auf ähnliche Sachverhalte übertragen können. Die Prüfungsnote bildet die Gesamtnote des Moduls. Zur Kontrolle des Verständnisses sowie der Fähigkeit zur Beschreibung, Auswertung und Interpretation der im Praktikum durchgeführten Experimente ist ein Protokoll zu führen, welches durch Testat überprüft wird (unbenotet). Im Seminar wird ein ca. 30 minütiger Vortrag erwartet.

Wiederholungsmöglichkeit:

Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

keine speziellen Voraussetzungen nötig

Inhalt:

Im Rahmen der beiden Vorlesungen werden Grundkenntnisse zu pilzlichen Pathogenen an Gehölzen erarbeitet. Ihr Vorkommen, die Verschleppung sowie die Bekämpfung der Pathogene wird diskutiert. Desweiteren wird ihre Bedeutung für den Menschen exemplarisch dargestellt. Im Seminar werden aktuelle Probleme im Bereich Pathologie der Gehölze auf der Grundlage wissenschaftlicher Publikationen in Seminarvorträgen zusammengefasst und bewertet. Im Praktikum werden exemplarisch Methoden zur Diagnose von Pathogenen an Gehölzen eingeübt.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an den Modulveranstaltungen besitzen die Studierenden das grundlegende theoretische Verständnis und Fachwissen über pilzliche Pathogene an Gehölzen.

Sie sollen in der Lage sein,

- phytopathologische Fragestellungen und Arbeitstechniken zu verstehen und fachliche Fragen selbst zu entwickeln.
- Schadbilder zu erkennen und zu analysieren, um daraus mögliche Bekämpfungsstrategien abzuleiten.

Lehr- und Lernmethoden:

Veranstaltungsform/Lehrtechnik: Vorlesung, Praktikum Lehrmethode: Vortrag; im Praktikum Anleitungsgespräche, Demonstrationen, Experimente, Partnerarbeit, Ergebnisbesprechungen.

Lernaktivitäten: Studium von Vorlesungsskript, -mitschrift, Praktikumsskript und Literatur; Üben von labortechnischen Fertigkeiten; Anfertigung von Protokollen.

Seminar: Vorbereitung und Durchführung von Präsentationen

Medienform:

Präsentationen mittels Powerpoint,

Skript (Downloadmöglichkeit für Vorlesungsmaterial),

Praktikumsskript

Literatur:

Es ist kein Lehrbuch verfügbar, das alle Inhalte dieses Moduls abdeckt. Als Grundlage oder zur Ergänzung wird empfohlen:

George N. Agrios. Plant Pathology, 5 Auflage 2005, Academic Press, San Diego

Heinz Butin. Krankheiten der Wald und Parkbäume. 2011, Ulmer

Günter Hartmann, Franz Nienhaus, Heinz Butin. Farbatlas Waldschäden (Diagnose von Baumkrankheiten). 3. Auflage 2007, Ulmer

Modulverantwortliche(r):

Wolfgang Oßwald (osswald@wzw.tum.de)

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2581: Pflanzenbiotechnologie | Plant Biotechnology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2021/22

Modulniveau: Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

In the written, supervised examination (Klausur, 90min), by answering questions under time pressure and without helping material, students demonstrate that they have obtained knowledge in the areas of plant biotechnology, plant molecular biology and plant biochemistry.

The examination assesses the theoretical background and applied knowledge obtained on up-to-date aspects of current research.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

A basic knowledge in genetics, genomics, plant development, biochemistry and/or botany is highly recommended

Inhalt:

The module consists of a lecture and a seminar part.

In the lecture, state-of-the-art methods in plant biotechnology and plant molecular biology are introduced, and advantages and disadvantages are discussed. Current challenges are highlighted.

Topics of the lecture include:

- Genetically modified plants: status, regulations, cultivation, concepts;
- Generation of genetically modified plants: methods, vector systems;
- Concepts for yield improvement;
- Concepts for quality improvement;
- New potentials derived from basic research;
- Model system Arabidopsis: development of new techniques;
- Metabolic engineering.

In the seminar part different speakers from the TUM, which are active in research in plant biotechnology or plant molecular biology, introduce cutting-edge research projects that take place

on campus. The seminar part is conceived to highlight the exciting research that currently takes place and advertise opportunities for master thesis projects.

Lernergebnisse:

The students have a profound knowledge in plant biotechnology, plant biochemistry and plant molecular biology. They are aware of new technological approaches and methodology applied in the fields, including plant transformation, construct and vector design, reporter systems and essential DNA, RNA and protein techniques. They are able to comment critically and reflect on technologies and aims of plant biotechnology. They have insight into latest research developments in the respective areas, in particular also in research projects that currently take place at the TUM

Lehr- und Lernmethoden:

Lecture: PowerPoint presentations, short movies and use of the black board. Questions to the audience will actively encourage discussion and enable students to ask questions more freely. Seminar: Power point presentations and use of the black board. The seminar talks are followed by discussions to actively invite students to ask questions. Review papers will be provided as background reading.

Medienform:

Lecture: PowerPoint, black board, discussion.
Seminars: PowerPoint, black board, discussion.
PDFs of the lectures will be made available to the students. Review publications will be made available for background reading on the seminar contents.

Literatur:

Biochemistry and Molecular Biology of Plants. Buchanan, Grissem and Jones, John Wiley & Sons, 2015

Modulverantwortliche(r):

Poppenberger-Sieberer, Brigitte; Prof. Dr.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Pflanzenbiotechnologie (Vorlesung, 2 SWS)

Poppenberger-Sieberer B

Pflanzenbiotechnologie (Seminar, 2 SWS)

Poppenberger-Sieberer B [L], Poppenberger-Sieberer B, Benz J, Assaad-Gerbert F, Avramova V, Sieberer T, Schwechheimer C, Tellier A, Hückelhoven R, Johannes F, Schneitz K, Dawid C, Ahmed M, Bienert G

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ4020: Pflanzenfunktionen im Klimawandel | Effects of Climate Change on Plant Physiology [VT5M3]

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2023/24

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Das Modul wird mit einer mündlichen Prüfung (20 min) abgeschlossen. In dieser soll von den Studierenden nachgewiesen werden, dass sie die Zusammenhänge von Klimawandel, Pflanzenfunktionen und Interaktionen mit biotischen und abiotischen Einflussfaktoren verstehen und daraus mögliche Risiken und Potentiale für Kultur- und Wildpflanzensysteme (mit Schwerpunkt bei Holzpflanzen) ableiten können.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Keine

Inhalt:

- (Holz-)Pflanzensysteme als Komponenten der biogeochemischen Stoffkreisläufe, globalen C-Senkenstärke und funktionellen Biodiversität auf verschiedenen räumlich-zeitlichen Skalenebenen, Reaktionspotentiale gegenüber erhöhter CO₂-Konzentration, chronischer O₃-Belastung, Temperaturerhöhung, Wasserlimitierung und Überflutungen, hoher N-Deposition, gestörter Sukzession (Landnutzungsänderung, Brachen, Energiepflanzen).
- Veränderung der Anfälligkeit, bzw. Resistenz von Holzpflanzen unter "global change"-Bedingungen (erhöhte [CO₂ und O₃]-Werte, N-Eintrag) gegenüber Trockenheit und Hitze. Ursachenforschung und Folgeabschätzung für Ökosysteme mit ihren Lebensgemeinschaften.
- Vertiefung von "global-change" Szenarien in ihrer Wirkung auf Pflanzensysteme im Zusammenwirken biotischer und abiotischer Faktoren, Bedeutung für das C-Quellen/Senken-Verhältnis auf verschiedenen räumlich/zeitlichen Skalenebenen, Internationale Abkommen zur Begrenzung des Ausstoßes von Klimagasen.

4. Einfluss von „global-change“ Faktoren auf Interaktionen zwischen Pflanzen und tierischen Interaktionspartnern.

Lernergebnisse:

Nach erfolgreicher Teilnahme am Modul sind die Studierenden in der Lage auf Basis von prozessbezogenem Denken die Wirkung von "global-change"-Szenarien auf Pflanzen und mit Pflanzen interagierenden Organismen zu verstehen. Darüber hinaus sind sie befähigt Nutzungsmöglichkeiten, Entwicklungspotentiale von und Risiken für Pflanzenarten, –gemeinschaften und -interaktionspartnern einzuschätzen, zu analysieren und zu interpretieren.

Lehr- und Lernmethoden:

Das Modul setzt sich aus Vorlesungen und einem Seminar zusammen. Die Inhalte der Vorlesungen werden im Vortrag und durch Präsentation vermittelt und anhand von Beispielen veranschaulicht. Im Seminar recherchieren die Studierenden zu einem aktuellen Thema und stellen das Ergebnis in Form eines Posters wie auf wissenschaftlichen Tagungen vor. Ursachen und Wirkung der „global change“-Szenarien auf Pflanzen (Vorlesung 1) werden durch evolutionäre und ökologische Aspekte der Lebensform Baum (Vorlesung 2) vertieft und die erworbenen Kenntnisse zur Abschätzung der künftigen Risiken für Pflanze-Insekten-Interaktionen (Vorlesung 3) eingesetzt. Das Seminar bildet die Klammer um die Vorlesungen, in dem die Studierenden den Lernstoff an einem Beispielthema im Selbststudium unter Betreuung vertiefen.

Medienform:

PowerPoint, Anschauungsmaterial, Internetrecherchen, Literaturdatenbanken, Diskussionsrunden

Literatur:

Larcher „Ökophysiologie der Pflanzen“, UTB Ulmer-Verlag, 5. Aufl. 1994; Lambers, Chapin, Pons „Plant Physiological Ecology“, Springer-Verlag, 1998; Matyssek, Fromm, Rennenberg, Roloff "Biologie der Bäume", UTB Ulmer-Verl., 2010; Schlesinger/Bernhardt „Biogeochemistry – An Analysis of Global Change“, Academic Press, 4. Auflage 2020; Schoonhoven, van Loon, Dicke „Insect-Plant Biology“, Oxford Univ. Press, 2005; Smagghe/Diaz (eds.) “Arthropod- Plant Interactions”, Springer, 2012.

Modulverantwortliche(r):

Häberle, Karl-Heinz; Dr. rer. silv.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Pflanzen in der Umwelt von morgen (Vorlesung, 1 SWS)

Grams T

Seminar "Global Change" (Seminar, 1 SWS)

Grams T, Häberle K, Krause A, Leonhardt S, Rüdener F

Erfolgsmodell Baum (Vorlesung, 1 SWS)

Häberle K

Pflanze-Insekten-Interaktionen im Globalen Wandel (Vorlesung, 1 SWS)

Leonhardt S, Rüdener F

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ1031: Quantitative Genetik und Selektion | Quantitative Genetics and Selection

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2023

Modulniveau: Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Prüfungsleistung wird in Form einer Klausur (120 Minuten) erbracht. In dieser soll nachgewiesen werden, dass in begrenzter Zeit und ohne Hilfsmittel Probleme aus dem Bereich der Quantitativen Genetik, Populationsgenetik und Selektionstheorie erkannt und Wege zu einer Lösung gefunden werden können. Die Prüfungsfragen gehen über den gesamten Vorlesungsstoff. Darüber hinaus können kurze Rechenaufgaben gestellt werden.

Wiederholungsmöglichkeit:

Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Erfolgreiche Bachelor Kurse in angewandter Statistik (z.B. Modul Statistische Methoden)

Inhalt:

Die Teilnehmer:innen lernen die Grundprinzipien der Quantitativen Genetik und ihre Relevanz im Kontext der Pflanzenzüchtung kennen. Essenzielle Grundbegriffe der Populationsgenetik, wie die genetische Zusammensetzung von Populationen und die Effekte von natürlicher Selektion und Mutationen werden vermittelt. Für die Pflanzenzüchtung wichtige Konzepte der Quantitativen Genetik wie z.B. Inzucht und Heterosis, Epistasie, phänotypische und genotypische Varianzen, Ähnlichkeit zwischen Verwandten, Heritabilität sowie Genotyp-Umwelt Interaktionen werden vorgestellt. Es wird gezeigt wie diese Konzepte zur Berechnung des Selektionserfolgs und zur Optimierung von Züchtungsprogrammen angewendet werden können.

Lernergebnisse:

Nach der erfolgreichen Teilnahme an diesem Modul sind die Studierenden in der Lage, die grundlegenden Konzepte der Quantitativen Genetik zu verstehen und deren Bedeutung für Probleme der Pflanzenzüchtung zu beurteilen. Sie können wichtige populationsgenetische

Konzepte wie das Hardy-Weinberg-Gesetz erklären, verstehen die Grundprinzipien der Kopplung und des Kopplungsungleichgewichts und wie diese in experimentellen Populationen geschätzt werden können. Die Studierenden machen sich mit den theoretischen Konzepten der Heritabilität, von Zuchtwerten und der Kombinationsfähigkeit vertraut. Sie können Ähnlichkeit zwischen Verwandten identifizieren und quantifizieren. Sie sind in der Lage, diese Konzepte auf die Selektionstheorie zur Optimierung von Zuchtprogrammen anzuwenden.

Lehr- und Lernmethoden:

Das Modul besteht aus einer Vorlesung mit integrierter Übung, in der der theoretische Hintergrund und die Konzepte durch PowerPoint-Präsentationen und Tafelarbeit vermittelt werden. Die Analyse von experimentellen Datensätzen in Computerübungen vertieft das theoretische Wissen.

Medienform:

Präsentationen mittels Powerpoint
Software Übungen

Literatur:

Falconer and Mackay (1996) Introduction to quantitative genetics; Lynch and Walsh (1998) Genetics and analysis of quantitative traits

Modulverantwortliche(r):

Schön, Chris-Carolin; Prof. Dr.sc.agr. habil.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Quantitative Genetik und Selektion (Vorlesung, 4 SWS)

Schön C, Lanzl T, Auinger H

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

LS20016: Rhizosphere Research | Rhizosphere Research

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2022/23

Modulniveau: Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

This module is graded, and students are asked to give a seminar presentation complemented by the submission of an extended summary on a selected topic to demonstrate a solid understanding of topics discussed in the lectures. The oral presentation is expected to be 15 min presentation followed by a subsequent 30 min discussion to demonstrate that he or she is able to respond competently to any questions, suggestions, or discussions brought by the audience and relating to his or her subject area. The extended summary is expected to be a minimum of 5 pages and will be graded. Students will be informed about the grading criteria of their extended summary during the lecture via a template. The presentation will be scheduled within the last three weeks of the semester. The extended summary should be submitted by the end of the semester.

In addition, there is the option of taking a voluntary mid-term assignment as coursework in accordance with APSO §6, 5. For this, an oral examination (30 min) has to be given. The oral exam targets the learning outcomes of the lecture of Soil Biophysics. The module grade can be improved by 0.3 by passing the course work if this better characterizes the student's performance level based on the overall impression and the deviation has no influence on passing the examination. No repeat date is offered for the mid-term performance. Successfully passed mid-term assignments will be considered when retaking a failed module examination at the next possible examination date.

Wiederholungsmöglichkeit:

Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Inhalt:

The scope of this module is to learn fundamental biophysical processes taking place at the root zone and particularly at the root-soil interface and their emerging impacts on water and nutrient exchange between the soil-plant-atmosphere continuum. In this module, we will discuss the basic principles of soil physics in the context of water and nutrient transport within soils and plant roots. The particular attention is to learn why, when, and where soil physics plays an important role in water and nutrient transport across the soil-plant-atmosphere continuum.

Lernergebnisse:

This module aims to enable students:

- 1) To mechanistically describe the theories of water and nutrients retention and transport across the soil-plant-atmosphere continuum
- 2) To mechanistically discuss why and when plant access to soil resources is limited in different soils and how plants may deal with these limitations
- 3) To evaluate the potential roles of different belowground traits (soil and plants) in improving plant access to limited soil resources under different conditions
- 4) To explore the state-of-the-art search in the field of soil-plant interactions and rhizosphere

Lehr- und Lernmethoden:

This module consists of two parts:

1) Lecture on Soil Biophysics: In weekly lectures, students will be introduced to the principle of water and nutrient transport within porous media, such as the soil-plant-atmosphere continuum. We will first begin by introducing students to the fundamental principle of the following key physical processes in soils: water retention in soil, water potential (freedom) in soils, the flow of water within soils, infiltration, evaporation, transpiration, root water uptake, and solute transport within soils. Then we will continue by focusing on the feedback between soil and plants and soil and microorganisms. Students will learn how biota's life (plants and microorganisms) may impact soil's physical properties and how the physical properties of soil may impact the emergence of life in soils.

2) Seminar on New emerging topics in Soil Biophysics: This seminar aims to discuss the fundamental biophysical and biochemical processes taking place across the soil-root interface and their emerging impacts on water, nutrient, and carbon flux across the soil-plant-atmosphere continuum. Students will be briefly introduced to some selected state-of-the-art topics and will be asked to perform a deep literature review and present their findings in the form of an oral presentation and an extended summary at the end of the semester.

Medienform:**Literatur:**

Modulverantwortliche(r):

Zare, Mohsen, Prof. Dr. mohsen.zare@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Soil Biophysics (Vorlesung, 2 SWS)

Zare M

New emerging topics in Soil Biophysics (Seminar, 2 SWS)

Zare M

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2689: Redox-Biochemie der Pflanzen | Plant Redox-Biochemistry

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2017

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 3	Gesamtstunden: 90	Eigenstudiums- stunden: 55	Präsenzstunden: 35

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

1-wöchiges Praktikum mit begleitender Vorlesung. In der Vorlesung zum Praktikum werden insbesondere die Hintergründe und theoretischen Kenntnisse zu den durchgeführten Experimenten vermittelt. Die praktischen Arbeiten werden nach bereitgestellten Protokollen durchgeführt. Die Benotung erfolgt auf Grund der Qualität der Laborarbeit (hier wird primär die Aktivität, Kreativität und Eigenständigkeit jedes Studierenden bewertet) und des Protokolls, das in Form einer wissenschaftlichen Arbeit geschrieben wird. Die Studierenden sollen zeigen, dass Sie in der Lage sind, die wesentlichen Aspekte der Versuche strukturiert und reflektiert darzustellen. Als Vorbereitung zu „Forschungspraktikum Redox-Biochemie bei der Pflanze-Umwelt Interaktion“.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Voraussetzungen sind fundiertes Basiswissen in Protein-Biochemie und molekularer Biologie und ausreichende Sicherheit in Basistechniken des molekularen Labors.

Inhalt:

Im Rahmen des Praktikums werden Grundkenntnisse über Pflanzenbiochemie vermittelt, insbesondere Redox-Biochemie bei der Pflanze-Umwelt Interaktion. Die Inhalte im Einzelnen sind Produktion von ROS und NO, ROS- und NO-Signaling Mechanismen, Redox-Homeostase und Entgiftung von ROS und NO. Im praktischen Teil wird die Produktion von ROS und NO quantifiziert, an redox-sensitiven Enzymen gearbeitet und die Entgiftung von ROS und NO untersucht. Folgende Methoden stehen zur Verfügung: DAB- und NBT-Färbung, H₂O₂-Elektrode zur Quantifizierung von ROS. Fluoreszierende Farbstoffe, NO-Elektrode, NO-Analyser, Griess-Assay zur Quantifizierung von NO. Biochemische Ansätze zur Identifizierung Charakterisierung redox-sensitiver Proteine/Enzyme (Biotin Switch, Herstellung rekombinanter Proteine, Aktivitätstests, Redox-Biochemie am rekombinanten Protein/Enzym).

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an dieser Veranstaltung besitzen die Studierenden das grundlegende theoretische Verständnis und Fachwissen über Redox-Biochemie – wie Redox-Moleküle gebildet werden, wie sie als Signalmoleküle fungieren und wie ihre Konzentrationen kontrolliert werden. Anhand von konkreten Beispielen lernen die Teilnehmer welche physiologischen Prozessen ROS und NO kontrollieren. Außerdem bekommen die Studierenden einen Einblick in die Zusammenhänge von Redox-Prozessen in der Umwelt/Atmosphäre und wie diese Pflanzenwachstum und –entwicklung beeinflussen können.

Lehr- und Lernmethoden:

Das Modul besteht aus einem Praktikum und einer begleitenden Vorlesung. Die Inhalte der Vorlesung werden durch Präsentationen vermittelt. Studierende sollen zum Studium der Literatur und der inhaltlichen Auseinandersetzung mit den Themen angeregt werden. Im Praktikum werden spezielle „Redox-Methoden“ vermittelt, konkrete Fragestellungen beantwortet und ausgesuchte Beispiele bearbeitet, um die Zusammenhänge der Redox-Biochemie zu verstehen

Lernaktivitäten: Studium von Vorlesungs- und Praktikumsskript sowie angegebener Literatur; Aktives Mitarbeiten in Vorlesung und Praktikum.

Medienform:

Vorlesung, Experimentelle Protokolle, Lehrbücher der Biochemie, Stressbiologie und Pflanzenphysiologie, Internet.

Literatur:

Biochemie der Pflanzen; Gerhard Richter
Bioanalytik; Lottspeich und Zorbas

Modulverantwortliche(r):

Christian Lindermayr christian.lindermayr@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Vorlesung

Redox-Biochemie der Pflanzen (Vo/Le)

1 SWS

Praktikum

Redox-Biochemie der Pflanzen (Pr/Pr)

2 SWS

Christian

Lindermayr

Helmholtz Zentrum München, Institut für Biochemische Pflanzenpathologie

lindermayr@helmholtz-muenchen.de

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

MA9613: Statistical Computing and Data Analysis (TUM School of Life Sciences) | Statistical Computing and Data Analysis (TUM School of Life Sciences)

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2022/23

Modulniveau: Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 105	Präsenzstunden: 45

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

In the written exam (60 min) the students solve problems to selected statistical topics. The solution requires the application of the skilled and practiced calculations and heuristics. First the students have to identify and to classify the problem and secondly choose and apply a suitable method.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Bachelor's course in statistics

Inhalt:

Basic statistics review
Categorical data
Analysis of variance and experimental design
Robust methods
Simple regression
Multiple regression
Specification
Model diagnostics
Lack of fit
Model selection
Nonlinear and time series regression
Survival regression
Logistic and poisson regression

Linear mixed models

Sample size and power calculations

Lernergebnisse:

- 1) Become experienced in all facets of the R statistical package.
- 2) Apply data handling methods for visualization and communication.
- 3) Select and apply appropriate statistical methods to design and analyze experimental data.
- 4) Apply appropriate hypothesis tests and confidence interval procedures.
- 5) Perform multiple Normal linear-, mixed-effect-, time-series-, non-linear-, Poisson- and survival-regression.

Lehr- und Lernmethoden:

In the lectures the concepts are introduced and discussed in case studies. In the exercise classes the students solve problems and case studies on their own using the statistical package R. The problems of the case studies are chosen to provide the students guided, hands-on experience to acquire the necessary skills in the projects.

Medienform:

Slides, exercise sheets, R statistical package

Literatur:

Abram, B., Ledolter, J., Introduction to Regression Modeling, Thomson Brooks/Cole

Fitzmaurice, G. M., Laird, N. M., Ware, J. H., Applied longitudinal analysis, Wiley

Collett, D., Modelling Survival Data in Medical Research, Chapman & Hall CRC

Van Belle, G., Fisher, L D., Heagerty, P. J., Lumley, T., Biostatistics: a methodology for the health sciences, Wiley

Peck, R., Olsen, C., Devore, J., Introduction to Statistics and Data Analysis, Brooks/Cole Cengage Learning

Lecture notes, additional material in moodle course

Modulverantwortliche(r):

Ankerst, Donna; Prof. Ph.D.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Statistical Computing and Data Analysis (TUM School of Life Sciences) [MA9613] (Vorlesung, 2 SWS)

Ankerst D, Neumair M

Exercises for Statistical Computing and Data Analysis (TUM School of Life Sciences) [MA9613] (Übung, 1 SWS)

Ankerst D, Neumair M

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ1663: Secondary Plant Metabolites and Human Health | Secondary Plant Metabolites and Human Health

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2016/17

Modulniveau: Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 6	Gesamtstunden: 180	Eigenstudiums- stunden: 120	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Exam duration: 180 min. The students show in the written examination (90 %) that they are able to demonstrate their knowledge on the significance of secondary plant metabolites for the plants life and for human health. In the colloquium they have to present the possibilities to influence the profiles of secondary metabolites in crop plants by agronomic measures, environmental conditions and biotechnology. The examination will cover all topics that have been treated in lectures and lab practical. Students write a lab report (10 % of the examination) about one of the conducted experiments.

Wiederholungsmöglichkeit:

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Basics of chemistry and biochemistry

Inhalt:

Introduction into biochemistry, analysis and biological activity and function of secondary plant metabolites including phenylpropanoids, flavonoids, tannins, carotinoids, terpenoids, glucosinolates etc. Significance of secondary metabolites in plant physiology and resistance against pathogenes as well as possible impact on human health; influence of environmental conditions, of plant cultivation technology and of post-harvest conditions on biosynthesis and accumulation of secondary metabolites in crop plants.

Lernergebnisse:

After participation of the course the students know the chemistry and biochemistry of the most important secondary metabolites in crop plants; the students are able to evaluate their significance in plant physiology, in defence against pathogens and environmental stress. They possess broad

knowledge of tools for management of secondary metabolism in plants by cultivation technology, by environmental conditions and by biotechnology; they can assess the relevance of secondary plant metabolites for human health (pharmacy, human nutrition).

Lehr- und Lernmethoden:

lecture, e-learning

Medienform:

Power Point, script (download in Moodle)

Literatur:

E. Grotewold, The Science of Flavonoids. Springer, 2006

J. B. Harborne, Introduction to Ecological Biochemistry. Academic Press, 1993

E. Haslam, Practical Polyphenolics. Cambridge University Press, 1998

C. Santos-Buelga, G. Williamson (Eds.), Methods in Polyphenol Analysis. The Royal Society of Chemistry, Atheneum Press, 2003

Modulverantwortliche(r):

Susanne Steger susanne.steger@mytum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

VO Secondary Plant Metabolites and Human Health

3 SWS

Laborübung Secondary Plant Metabolites and Human Health

1 SWS

Susanne Steger

susanne.steger@mytum.de

Johanna Graßmann

johanna.graßmann@mytum.de

Harald Schempp

harald.schempp@mytum.de

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2382: Übung in Pflanzensystembiologie | Exercise in Plant Systems Biology [PlaSysBiol (UE)]

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2011/12

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 9	Gesamtstunden: 270	Eigenstudiums- stunden: 150	Präsenzstunden: 120

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Prüfungsdauer (in min.): Der Bericht kann mehrere Wochen nach Beendigung des Praktikums abgegeben werden..

Regelmäßige aktive Teilnahme an der Lehrveranstaltung ist notwendig. Im Anschluss an die dreiwöchige angeleitete Übung in Techniken der Genexpressionsanalyse (Microarrays, quantitative Real-Time PCR und Reporteranalyse im intakten Organismus), der Zellbiologie (Konfokale Mikroskopie, Analyse unterschiedlicher Zellkompartimente mittels GFP-Fusionsproteinen etc.) und der Biochemie (Expression und Aufreinigung rekombinanter Proteine aus Bakterien, Funktionstest) erstellen die Studierenden selbstständig einen Bericht zu den Ergebnissen des praktischen Teils. Die drei Praktikumsteile sind inhaltlich aufeinander abgestimmt. Die übergeordnete Thematik ist die Auxinsignaltransduction und der Auxintransport in der pflanzlichen Entwicklung, so dass der Transfer des in den unterschiedlichen Teilen gewonnenen Wissens notwendig ist. Ähnliches gilt für den Wissenstransfer aus dem im gleichen Zeitraum stattfindenden Modul PlaSysBiol (VL+SE) mit Vorlesung und Seminar und den darin besprochenen Themen. Neben wissenschaftlichen Aspekten wird auch die graphische Aufarbeitung der Abbildungen nach Publikationsmaßstäben mit Adobe Photoshop und Adobe Illustrator bei der Erstellung des Protokolls im Vordergrund stehen. Die Studierenden können selbst einen Termin für die Abgabe des Protokolls bestimmen, so dass ausreichend Zeit für die Erstellung des Berichts verfügbar ist.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Eine grundlegende Kenntnis der Pflanzenbiologie, -morphologie und der -zellbiologie wird empfohlen. Grundlegende Techniken beim Arbeiten im molekularbiologischen Labor sollten bekannt sein, wie z.B. sauberes Pipettieren.

Inhalt:

Die Übung vermittelt eingehende Kenntnisse in Techniken der Genexpressionsanalyse (Auswertung von Microarraydaten, quantitative Real-Time PCR und Reporteranalyse im intakten Organismus), der Zellbiologie (Konfokale Mikroskopie, Analyse unterschiedlicher Zellkompartimente mittels GFP-Fusionsproteinen etc.) und der Biochemie (Expression und Aufreinigung rekombinanter Proteine aus Bakterien, Funktionstest). Die drei Praktikumsteile sind inhaltlich aufeinander abgestimmt und vermitteln zusammengekommen Kenntnisse zur Auxinsignaltransduction und Auxintransport in der pflanzlichen Entwicklung.

Lernergebnisse:

Im Anschluss an die Übung besitzen die Studenten detailliertes praktisches Wissen zur Beantwortung von systembiologischen Fragestellungen in der Biologie, speziell aber nicht ausschließlich in der Pflanzenbiologie.

Lehr- und Lernmethoden:

Lernaktivitäten: Studium des Praktikumsskripts, -mitschrift und Literatur. Gegebenenfalls Transfer des Erlernten in das in der gleichen Periode stattfindende Modul PlaSysBiol (VL+SE). Erstellung eines Praktikumsberichts mit Abbildungen in Publikationsqualität. Arbeiten unter Zeitdruck. Einhalten von Fristen.

Medienform:

Arbeiten mit dem Praktikumsskript. Grundlegende Arbeiten mit einer der beiden Softwares, Adobe Photoshop, Adobe Illustrator. Unabhängiges Arbeiten am Fluoreszenzmikroskop.

Literatur:

Plant Physiology (Taiz/Zeiger) 5th edition. Molecular Biology of the Cell (Alberts). Auxin Signaling: From Synthesis to Systems Biology (Estelle/Weijers/Ljung)

Modulverantwortliche(r):

Claus Schwechheimer (claus.schwechheimer@wzw.tum.de)

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Pflanzensystembiologie UE I, II und III (Übung, 10 SWS)

Schwechheimer C [L], Schwechheimer C, Hammes U, Denninger P, Schröder P

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ6121: Vegetation der Erde | Vegetation of the Earth [VegErd]

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2019/20

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Modulprüfung wird in Form einer mündlichen Prüfung (20 min) erbracht. In der Prüfung zeigen die Studierenden, dass sie die wichtigsten Vegetationstypen und Vegetationszonen der Erde analysieren und beispielhafte Arten, Gattungen, Familien und Lebensformen nennen können. Sie demonstrieren zudem, dass sie die globale Differenzierung der Vegetation anhand funktionaler ökologischer Eigenschaften, evolutionärer Prozesse und biogeographischer Rahmenbedingungen analysieren können. Zusätzlich belegen sie, dass sie die Vegetation zur Klassifikation der standörtlichen und nutzungsbedingten Verhältnisse verwenden können. Eine mündliche Prüfung eignet sich zur Erfassung der genannten Studienleistungen, da die Studierenden hier zeigen können, ob sie die komplexen Zusammenhänge der historischen und aktuellen Landnutzung und der Vegetationsgefährdung bewerten und geeignete Maßnahmen für Naturschutz und Renaturierung entwickeln können.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundkenntnisse der Botanik, der Vegetationsökologie, Geographie, Geologie, Bodenökologie und Klimatologie

Inhalt:

Das Modul umfasst folgende Inhalte:

- Entwicklung, Verbreitung, Gliederung und Ökologie der wichtigsten Vegetationstypen der Erde
- Charakteristische Arten, Gattungen, Familien und Lebensformen
- Steuernde Ökosystemprozesse und die entsprechenden ökologischen Eigenschaften der Vegetationstypen
- Klima-, boden- und nutzungsbedingte Anpassungen von Pflanzen
- Auswirkungen von Landnutzung und anderen anthropogenen Einflüssen

- Optionen für Naturschutz und Renaturierung

Lernergebnisse:

Nach dem erfolgreichen Abschluss dieses Moduls können die Studierenden die wichtigsten Vegetationstypen und Vegetationszonen der Erde unterscheiden und mit beispielhaften Arten, Gattungen, Familien und Lebensformen von verschiedenen Kontinenten kennzeichnen. Die Studierenden können die globale Differenzierung der Vegetation anhand funktionaler ökologischer Eigenschaften, evolutionärer Prozesse und biogeographischer Rahmenbedingungen analysieren. Umgekehrt können die Studierenden anhand der regionalen Vegetation die standörtlichen und nutzungsbedingten Verhältnisse klassifizieren, und zwar unter Verwendung der vorherrschenden Ökosystemprozesse und spezifischer Anpassungsstrategien der Pflanzen. Darüber hinaus sind sie in der Lage, die historische und aktuelle Landnutzung sowie Gefährdung der regionalen natürlichen Vegetation zu bewerten und entsprechende Maßnahmen des Naturschutzes und der Renaturierung zu entwickeln.

Lehr- und Lernmethoden:

Das Modul besteht aus einer Vorlesung mit Powerpoint-Präsentationen, in der den Studierenden die biogeographischen Muster und die sie bedingenden ökologisch-evolutionären Prozesse der Vegetation der Erde vorgetragen werden.

Medienform:

PowerPoint, Handzettel, Tafelanschrieb, Pflanzenmaterial zur Anschauung

Literatur:

Pfadenhauer, J. S. & Klötzli, F. A. (2015) Vegetation der Erde: Grundlagen, Ökologie, Verbreitung. Springer-Verlag
Schultz, J. (2016) Die Ökozonen der Erde. UTB

Modulverantwortliche(r):

Wagner, Thomas; Dr. rer. nat.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Vegetation der Erde (Vorlesung, 4 SWS)

Wagner T [L], Wagner T

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Studienschwerpunkt Zoologie/Tierwissenschaften | Specializing in Zoology/Animal Sciences

Modulbeschreibung

WZ2460: Aktuelle Themen der Neurobiologie | Current Topics in Neurobiology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2018/19

Modulniveau: Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Zweisemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Benoteter Vortrag (20-30 min.)

Die Studierenden werden sich anhand von einführenden Texten in jeder Woche auf das generelle Thema der jeweiligen Stunde vorbereiten müssen; dieser allgemeine Teil wird zu Beginn des Seminars zusammen durchgesprochen. Anschließend wird jeweils ein Studierender einen vertiefenden Text bzw. eine aktuelle Publikation aus einem hochklassigen referierten Journal vortragen; anschließend wird über diese zusätzlichen Informationen diskutiert. Die gesamte Veranstaltung wird auf Englisch abgehalten. Die Gesamtnote des Moduls ermittelt sich aus der Beurteilung der Beteiligung und des Vorwissens an den allgemeinen Vorinformationen und Diskussionen (30 %) sowie aus der eigenen Vortragsleistung (Kategorien Textverständnis, Vollständigkeit, Strukturierung, Vortragsstil, Handout, zusammen 40 %) und der Beteiligung an der Spezialdiskussion (20 %).

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundlegende Kenntnisse der Neurobiologie, mindestens auf dem Niveau der Vorlesung "Human- und Tierphysiologie", sollten vorhanden sein. Idealerweise sollte der Besuch dieses Seminars mit dem gleichzeitigen Besuch der Vorlesung "Neurobiologie" verbunden sein.

Inhalt:

Grundlegende und fortgeschrittene Aspekte der Neurobiologie inklusive Methoden, formalen und theoretischen Grundlagen, Modellsystemen für Grundlagenforschung und für die angewandte

Forschung, pharmazeutischer Forschung, molekularen und molekularbiologischen Aspekten von komplexen Funktionen und Funktionsstörungen. Diese Inhalte werden anhand von grundlegenden Artikeln (meist Lehrbuchauschnitten, seltener einfachere Reviews) basal eingeführt und anschließend anhand von neueren, hochklassig publizierten Artikeln auf den aktuellen Kenntnisstand gebracht. Die Abschätzung von weiteren Entwicklungen in den jeweiligen Forschungsgebieten wird explizit vorgenommen.

Lernergebnisse:

Die Studierenden erwerben wissenschaftlich fundierte, grundlagen-orientierte Kenntnisse zur Neurobiologie sowie die Übersicht der aktuellen Entwicklungen in den wichtigsten Forschungsgebieten. Die Studierenden werden nach Absolvierung dieses Seminars in der Lage sein, aktuelle Forschungsergebnisse aus Publikationen herauszuziehen, diese in einen Kontext zu stellen und in ihr Wissenssystem einzubauen. Die besprochenen Themen sind nicht als ein abgeschlossener historischer Prozess zu begreifen. Insbesondere entwickeln die Studierenden Vorstellungen, wie sich Forschungslinien und -prozesse hinsichtlich ihrer weiteren Entwicklung verhalten und können die Mechanismen des Wissenschaftsbetriebes nachvollziehen.

Lehr- und Lernmethoden:

Veranstaltungsform/Lehrtechnik: Seminar

Lehrmethode: Seminar, Fragend-entwickelnde Methode, Präsentation, Gruppenarbeit

Lernaktivitäten: Studium der ausgeteilten Grundlageninformationen, Materialrecherche, Zusammenfassen von Dokumenten, Vorbereiten und Durchführen von Präsentationen, Erfassen von Informationen im Spezialvortrag, Einbauen von neuen Informationen unterstützt durch fragend- entwickelndes Hinführen.

Medienform:

Literatur wird ausgeteilt bzw. als Download auf Moodle zur Verfügung gestellt. Eigene Präsentationen sollen mittels Powerpoint oder ähnlichen Vortragstechniken erstellt werden. Zusätzlichen Informationen werden auf Moodle kommuniziert (URLs, weitere Texte)

Literatur:

Als grundlegendes Lehrbuch wird "Neuroscience. Exploring the brain." von Bear, Connors, Paradiso aus dem Lippincott, Williams and Wilkins Verlag empfohlen, und zwar in der englischen Variante. Die deutsche Ausgabe ("Neurowissenschaften" aus dem Spektrum Verlag) ist teurer und nicht in der im Seminar verwendeten Sprache. Weitere Lehrbücher der Neurobiologie sind für die grundlegenden Inhalte ebenfalls geeignet.

Modulverantwortliche(r):

Harald Luksch Harald.Luksch@wzw.tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Aktuelle Themen der Neurobiologie: Biologie und Neuroethologie der Fledermäuse (Seminar, 2 SWS)

Firzlaff U

Aktuelle Themen der Neurobiologie: Neurobionik (Seminar, 2 SWS)

Luksch H (Luksch H, Mosedale G)

Aktuelle Themen der Neurobiologie: Zelluläre und molekulare Neurophysiologie (auf Englisch)
(Seminar, 2 SWS)

Weigel S, Michel K, Bühner S

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte
campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2479: Advanced Methods and Findings in Neurophysiology | Advanced Methods and Findings in Neurophysiology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2012/13

Modulniveau: Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Zweimestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 6	Gesamtstunden: 180	Eigenstudiums- stunden: 120	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

The students will prepare and discuss talks on advanced methods and current papers (supplied by us) in the field of neurophysiology. Knowledge gained in the first seminar on methods (winter term) will help the students to evaluate research papers critically that are presented in the second seminar. The final grade for the module is calculated from grades that were achieved for the prepared talks (50%) and the active participation during discussions in the seminars (50%).

Wiederholungsmöglichkeit:

Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Basic knowledge in neurophysiology (e.g. lecture Neurobiology of Prof. Luksch).

Inhalt:

The Seminar consists of two parts: In the first part (winter term) the students will learn about advanced methods in neurophysiology (e.g. live cell imaging with calcium- and membrane potential sensitive dyes, fluorescence microscopy, tracing techniques, electrophysiology with patch clamp and sharp electrodes). Technical and theoretical aspects as well as advantages and limitations of the techniques will be discussed. In the second part (summer term) each student will present a current neurophysiological paper (supplied by the teachers). The paper will be discussed critically in view of the techniques that were learnt in the first part.

Lernergebnisse:

The students will understand advantages and limitations of various neurophysiological methods. This will give them the ability to evaluate research papers critically.

Lehr- und Lernmethoden:

Seminar, Preparation of a (Powerpoint)-Presentation, independent research for relevant information, discussion.

Medienform:

Literatur:

Modulverantwortliche(r):

Michael Schemann (schemann@wzw.tum.de)

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Aktuelle Themen der Neurobiologie: Zelluläre und molekulare Neurophysiologie (auf Englisch)
(Seminar, 2 SWS)

Weigel S, Michel K, Bühner S

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

ME2759: Blutbildende Stammzellen als Modell für somatische Stammzellen | Blood-Forming Stem Cells as a Model for Somatic Stem Cells

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2020/21

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 128	Präsenzstunden: 22

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Der Modul ist aufgebaut aus Vorlesungen (insgesamt 1 SWS: Einleitung somatischer Stammzellen, embryologische Entwicklung des Blutsystems, verschiedene Aspekte der adulten Stammzellen, Stammzellnische, klinische Anwendungen von blutbildenden Stammzellen). Auch werden in Seminare der Kursteilnehmer aktuelle Forschungsbeispiele aus der Literatur vorgestellt und diskutiert (0,5 SWS).

Die Prüfungsleistung stellt sich zusammen aus: Seminarvortrag (etwa 30 min + Diskussion, 40%) und die Verfassung einer Hausarbeit (60%) zur Kontrolle des Verständnisses sowie der Fähigkeit zur Beschreibung, Interpretation und Bewertung. Das Modul ist bestanden, wenn das gemittelte Ergebnis besser als 4,1 ist.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester / Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Zum besseren Verständnis dieses Theorieteils sind gute Kenntnisse in Zellbiologie und Biochemie erforderlich.

Inhalt:

Im Rahmen dieses theoretischen Moduls werden spezielle Kenntnisse über somatische, und insbesondere blutbildender Stamm- und Vorläuferzellen und Stromazellen vermittelt.

Es werden 5 Vorlesungen stattfinden, und anschliessend 5, von den Studenten vorbereiteten Seminare in dem aktuelle Forschungsbeispiele präsentiert und besprochen werden sollten.

Vorlesungen

1. Einleitung in der Stammzellbiologie, somatische Stammzellen
2. Embryologische Entwicklung des Blutsystems und blutbildenden Stammzellen
3. normale Physiologie der blutbildenden Stammzellen und die Stammzellnische
4. Abnorme Physiologie der Stammzellen bei Alterung chronische Erkrankungen und Malignitäten
5. klinische Relevanz von blutbildenden Stammzellen

In den Seminaren sollen von den Teilnehmern aktuelle Forschungsergebnisse der Literatur vorbereitet, präsentiert und diskutiert werden. Dabei werden Themen wie:

- 1 - Stammzellidentität und Isolation
 - 2 - Stammzellverhalten (Regeneration, Apoptose, Überleben, Proliferation, Differenzierung)
 - 3 - Stammzellnische (Identität, Isolation, Relevanz für das Verhalten der Stammzelle)
 - 4 - Maligne Entartungen des Blutsystems und leukämische Stammzellen
- ausführlich zur Sprache kommen

Ergänzt werden die Vorlesungen und Seminare durch eine Hausarbeit (in englischer Sprache) in dem die Teilnehmer ihr Verständnis der erworbenen Kenntnisse beschreiben, Interpretieren und bewerten.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an den Modulveranstaltungen besitzen die Studierenden das theoretische Verständnis und spezielle Fachwissen über blutbildenden Stammzellen. Weiterhin haben sie wesentliche Konzepte somatischer Stammzellen integriert, evaluiert und in einer Hausarbeit beschrieben. Sie haben gelernt:

- die Herkunft der somatischen Stammzellen und deren Entwicklung in Embryonen zu verstehen
- grundlegende funktionelle Verhaltensweisen blutbildender Stammzellen zu verstehen
- (Stamm)zellbiologische Fragestellungen und Arbeitstechniken aus aktuelle Forschungsliteratur zu verstehen, kritisch zu evaluieren und fachliche Fragen selbst zu entwickeln.

Lehr- und Lernmethoden:

Veranstaltungsform/Lehrtechnik: Vorlesungen, Seminare, Hausarbeit.

Lehrmethode: Vorlesungen, Literaturrecherchen, Diskussionen, Präsentationen, Partnerarbeit (bei höheren Studentenzahlen), Ergebnisbesprechungen.

Lernaktivitäten: Studium von Literatur; Präsentation eines aktuellen Forschungsmunuscript; Anfertigung einer Hausarbeit

Medienform:

Original Fachliteratur, Präsentationen mittels Powerpoint, Photoshop

Literatur:

Es ist kein Lehrbuch verfügbar, das alle Inhalte dieses Moduls abdeckt.

Modulverantwortliche(r):

Oostendorp, Robert; Apl. Prof.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Blutbildende Stammzellen als Modell für somatische Stammzellen (Vorlesung, 1 SWS)

Oostendorp R, Schreck C

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

MW2469: Bionik-Seminar | Bio-Inspired Design Seminar [SemBio]

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2022/23

Modulniveau: Bachelor/Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 3	Gesamtstunden: 90	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 30

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Modulprüfung erfolgt in Form einer Projektarbeit (Prüfungsleistung). Diese setzt sich zusammen aus

- einer mündlichen Abschlusspräsentation (15 min + Fragen) der selbstständig erarbeiteten Konzepte, um die Konzeptqualität sowie die Methodenkompetenz und Kommunikationsfähigkeit der Teilnehmenden zu überprüfen
- einem kurzen schriftlichen Bericht (ca. 5 Seiten), um die Fähigkeit des technischen Transfers biologischer Phänomene sowie die interdisziplinäre Zusammenarbeit zu überprüfen
- und dem Bau eines Prototyps und Demonstration am Ende der Arbeit, um die Fähigkeit zu überprüfen, eine technische Problemstellung im Eigenstudium oder mit Anleitung im Rahmen einer Studienarbeit zu konzeptionieren, zu bewerten und eigenständig technische Konzepte anhand biologischer Funktionen zu erstellen.

Die Wertung wird zu gleichen Anteilen erhoben.

Bewertet werden Qualität des Konzepts, Umsetzung der Vorgaben, Transferübertragung biologisches System in die Technik und Präsentationsstil.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Optional: Ringvorlesung Bionik

Optional: Methoden der Produktentwicklung

Inhalt:

Im Bionik-Seminar geht es um Konzeptfindung für technische Probleme durch biologisch inspirierte Lösungsansätze. Es werden möglichst Teams von Biologen und Ingenieuren gebildet, um bionische Konzepte zu bearbeiten und zu erstellen. Es werden aktuelle technische

Problemstellungen in interdisziplinären Teams behandelt. Die Lösungsideen sollen durch den Bau von Prototypen demonstriert werden. Folgende Inhalte werden übermittelt:

- Methoden der Problemlösung/Produktentwicklung als Anwendung in der Bionik: Anforderungen definieren, Funktionsanalyse, Abstraktion, Identifikation biologischer Vorbilder, Analogietransfer und Evaluation
- Top-down/Bottom-up Design in der Bionik
- Anwendungsgebiete der Bionik
- Aktuelle technische Problemstellungen
- Selbstständige Erarbeitung eines Bionik Projekts

Die Veranstaltung findet als zweiwöchige Blockveranstaltung normalerweise im Januar statt. Wir empfehlen, den gesamten Zeitraum zu blocken, da projektbedingt auch außerhalb der Veranstaltungstage Arbeit anfallen kann.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme am Modul Bionik-Seminar sind die Studierenden in der Lage, praxisorientiertes Wissen über Methoden der Konzeptfindung an technischen Problemen durch Bionik anzuwenden.

Sie sind in der Lage, die Kreativitätstechniken und den Analogietransfer natürlicher Phänomene auf technische Probleme anzuwenden.

Die Studierenden sollen am Ende des Moduls in der Lage sein, eine technische Problemstellung im Eigenstudium oder mit Anleitung im Rahmen einer Studienarbeit zu konzeptionieren, zu bewerten und eigenständig technische Konzepte anhand biologischer Funktionen zu erstellen.

Lehr- und Lernmethoden:

Das Seminar findet als Blockveranstaltung in Form eines Workshops (10-tägig) statt. Zuerst nehmen die Studierenden an zwei Pre-events teil (nach den Pre-events könnten Studierende noch von der Teilnahme zurücktreten). Danach erfolgt die Bearbeitung der Projektarbeit in interdisziplinären Teams.

Highlights:

- Werkzeuge und Methoden für die Entwicklung eines Prototypen als Demonstrator werden vor Ort zur Verfügung gestellt
- Die Teilnehmer*innen werden von Expert*innen und Coaches unterstützt, die Methoden und Fachkenntnisse in den Bereichen Produktentwicklung sowie Bionik vermitteln. Dabei wird auch auf etablierten Ansätzen wie Design Thinking, TRIZ, Systems Engineering, Lean and Agile Development aufgebaut.
- Am letzten Tag, dem DemoDay, präsentieren alle Teams ihre Projekte einem Publikum und demonstrieren die Konzepte anhand von Prototypen.

Die Bearbeitung der Projektarbeit erfolgt in

- Gruppenarbeit
- Workshops: Zur Vermittlung essentieller methodischer Grundlagen für die interdisziplinäre Zusammenarbeit und innovative Produktentwicklung
- Hands-on Learning: Alle Teilnehmer*innen werden dazu aufgefordert, selbst aktiv zu werden und durch praktische Erfahrung zu lernen.

Die praktische Ausarbeitung des Projektthemas innerhalb der Gruppen mit möglicher Lehrbetreuung hilft den Studierenden, die Problemstellungen zu bewerten und eigenständig technische Konzepte anhand biologischer Funktionen zu erstellen sowie interdisziplinäre Zusammenarbeit zu schulen.

Proaktivität, Selbstwirksamkeit und Eigenverantwortung im Team sind dabei Grundvoraussetzung. So lernen Sie anhand aktueller Problemstellungen und biologischen Phänomenen, eigenständig bionische Lösungen zu finden, zu konzeptionieren und zu entwickeln.

Medienform:

Vortrag, Präsentation, selbstständiges Recherche am Rechner, Teamarbeit an Flipboards, etc.

Literatur:

Nachtigall, W.; Wisser, A. (2013): Bionik in Beispielen: 250 illustrierte Ansätze: Springer Berlin Heidelberg. Online verfügbar unter <https://books.google.de/books?id=iv4Y9Xol26IC>.

Nachtigall, Werner; Wisser, Alfred (2015): Bionics by examples. 250 scenarios from classical to modern times. Online verfügbar unter <http://www.springer.com/>.

Nachtigall, Werner (2002): Bionik. Grundlagen und Beispiele für Ingenieure und Naturwissenschaftler. 2. Auflage. Berlin, Heidelberg, s.l.: Springer Berlin Heidelberg.

Hashemi Farzaneh, Helena; Lindemann, Udo (2019): A Practical Guide to Bio-inspired Design. Berlin, Heidelberg: Springer Berlin Heidelberg.

Corazza, Giovanni Emanuele; Agnoli, Sergio (Hg.) (2016): Multidisciplinary contributions to the science of creative thinking. Singapore: Springer (Creativity in the twenty first century).

Modulverantwortliche(r):

Zimmermann, Markus; Prof. Dr.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Seminar: Bionik (Seminar, 2 SWS)

Zimmermann M [L], Frank J, Zimmermann M

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ0371: Biotechnologie der Tiere (P) | Practical: Animal Biotechnology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2013/14

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 2	Gesamtstunden: 54	Eigenstudiums- stunden: 24	Präsenzstunden: 30

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Prüfungsdauer (in min.): 20.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

keine

Inhalt:

Lernergebnisse:

Lehr- und Lernmethoden:

Medienform:

Literatur:

Modulverantwortliche(r):

Angelika Schnieke (angelika.schnieke@mytum.de)

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Biotechnologie der Tiere 2 Seminar (Seminar, 2 SWS)

Flisikowski K

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ0404: Biotechnologie der Tiere 2 | Animal Biotechnology 2

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2012

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 90

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Prüfungsdauer (in min.): 90 schriftlich + 20 mündlich.

Das Modul besteht aus Vorlesung und Seminar. Regelmäßige, aktive Teilnahme an den Lehrveranstaltungen wird erwartet. Eine Klausur (90 min, benotet) dient der Überprüfung der in den Vorlesungen erlernten theoretischen Kompetenzen. Die Studierenden zeigen in der Klausur, ob sie in der Lage sind, das erlernte Wissen zu strukturieren und die wesentlichen Aspekte darzustellen. Sie sollen die erarbeiteten Informationen beschreiben, interpretieren, sinnvoll kombinieren und auf ähnliche Sachverhalte übertragen können. Im Seminar werden auf Fachliteratur basierte Referate zu aktuellen Themen aus Grundlagen- und angewandter Forschung erarbeitet, präsentiert und diskutiert (benotet). Letzteres dient zur Überprüfung, ob die in der Vorlesung erlernten wissenschaftlichen Methoden und Sachverhalte verstanden wurden und auf neue Fragestellungen übertragen werden können.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Das Modul ist geeignet für BSc Studenten im 6 Semester oder für Master Studenten. Grundkenntnisse in molekular biologischen Methoden wären hilfreich.

Inhalt:

Im Rahmen der Vorlesung werden unterschiedliche Ansätze in der regenerativen Medizin gelehrt, hierzu zählt die Xeno-Transplantation, Allo- und Autoallotransplantation, sowie die Stammzell-Therapie mit adulten und pluripotenten Stammzellen. Es werden Kenntnisse in der Differenzierung, De- und Transdifferenzierung von Zellen erworben. Es werden die Vor- und Nachteile der unterschiedlichen Therapiestrategien besprochen und aktuelle Beispiele für die medizinischen Anwendungen aufgeführt. Wo relevant werden ethische und soziale Aspekte angesprochen. Im Seminar werden die erworbenen Kenntnisse vertieft bzw. erweitert.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an den Modulveranstaltungen besitzen die Studierenden das grundlegende theoretische Verständnis und Fachwissen über den möglichen Einsatz von transgenen Tieren in der Xenotransplantation sowie über Grundlagenwissen über humane Stammzelltherapie und Möglichkeiten des Tissue Engineering. für Anwendungen in der Grundlagenforschung, in der Biomedizin oder im Agrarbereich.

Sie sollen gelernt haben,

" in wieweit Xeno-Transplantation eine realistische Option für Zell-, Gewebe- oder

Organtransplantation ist und welche genetischen Modifikation dazu beim Tier notwendig sind.

" wie pluripotente Stammzellen gezielt differenziert werden können und welche Zellen für autolog- oder allogene Transplantation eingesetzt werden können und welche Limitationen es gibt.

" sie sollten in der Lage sein, für bestimmte Fragestellungen die best möglichen Techniken zu identifizieren und eventuell experimentell umzusetzen.

Lehr- und Lernmethoden:

Veranstaltungsform/Lehrtechnik: Vorlesung, Seminar

Lehrmethode: Vortrag; beim Seminar Besprechung der Literatur, Anleitung zur Präsentation

Lernaktivitäten: Studium von Vorlesungsskript, -mitschrift, und eigenständiges erarbeiten von Themen aus der Fachliteratur und Präsentation.

Medienform:

Präsentationen mittels Powerpoint, Skript (Downloadmöglichkeit für Vorlesungsmaterial)

Literatur:

Es ist kein Lehrbuch verfügbar, das alle Inhalte dieses Moduls abdeckt. Als Grundlage oder zur Ergänzung wird empfohlen: NIH Report Regenerative Medicine (<http://stemcells.nih.gov/info/2006report/>), Stem Cells: Scientific Progress and Future Research Directions (<http://stemcells.nih.gov/info/2001report/2001report.htm>)

Modulverantwortliche(r):

Angelika Schnieke (schnieke@wzw.tum.de)

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Biotechnologie der Tiere 2 Vorlesung (Vorlesung, 2 SWS)

Flisikowska T, Fischer K, Flisikowski K

Biotechnologie der Tiere 2 Seminar (Seminar, 2 SWS)

Flisikowski K

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2664: Biotechnologie der Tiere 1 | Animal Biotechnology 1

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2014

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 90

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Prüfungsdauer (in min.): 90 schriftlich + 20 mündlich.

Das Modul besteht aus Vorlesung und Praktikum, wobei das Praktikum eine Hausarbeit mit einschließt. Regelmäßige, aktive Teilnahme an den Lehrveranstaltungen wird erwartet. Eine Klausur (90 min, benotet) dient der Überprüfung der in den Vorlesungen erlernten theoretischen Kompetenzen. Die Studierenden zeigen in der Klausur, ob sie in der Lage sind, das erlernte Wissen zu strukturieren und die wesentlichen Aspekte darzustellen. Sie sollen die erarbeiteten Informationen beschreiben, interpretieren, sinnvoll kombinieren und auf ähnliche Sachverhalte übertragen können. Zur Kontrolle des Verständnisses sowie der Fähigkeit zur Beschreibung, Auswertung und Interpretation der im Praktikum durchgeführten Experimente ist ein Protokoll zu führen und eine Hausaufgabe zu erledigen. Die mündliche Präsentation des Praktikums und Hausarbeit werden gemeinsam benotet. Diese mündliche Prüfung dient zur Überprüfung, ob die erlernten Arbeitstechniken und ihre Anwendungsgebiete verstanden wurden und bei neuen Fragestellungen eingesetzt werden können. Das Notenergebnis der schriftlichen Klausur und das der mündlichen Präsentation des Protokolls und der Hausaufgabe werden 3:2 verrechnet.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Das Modul ist geeignet für BSc Studenten im 5-6 Semester oder für Master Studenten. Grundkenntnisse in molekular- biologischen Methoden wären hilfreich.

Inhalt:

Im Rahmen der Vorlesung werden zum einen die unterschiedlichen Methoden zur Erzeugung von genetisch modifizierten Säugetier-Zellen und Säugetieren gelehrt. Hierzu zählen die Mikroinjektion, der Einsatz von viralen Vektoren, Transposons, RNAi, Zinc Finger Nukleasen, Kerntransfer, die präzise genetische Manipulation mittels homologer Rekombination und die Derivation

von pluripotenten Stammzellen bei den verschiedenen Tierspezies und beim Menschen. Für jede Methode werden die Vor- und Nachteile diskutiert und Anwendungsbeispiele präsentiert (zum Beispiel: Erzeugung pharmazeutischer Proteine, Erzeugung von Tiermodellen für humanerkrankungen). Wo relevant werden ethische und soziale Aspekte angesprochen. Im zweigeteilten Praktikum werden wichtige Aspekte der Reproduktion und Embryomanipulation gelehrt sowie Grundkenntnisse in der Konstruktion rekombinanter DNA Vektoren.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an den Modulveranstaltungen besitzen die Studierenden das grundlegende theoretische Verständnis und Fachwissen über gentechnische Methoden und Techniken zur Erzeugung transgener Tiere für Anwendungen in der Grundlagenforschung, in der Biomedizin oder im Agrarbereich.

Sie sollen gelernt haben,

" gentechnische Fragestellungen und Arbeitstechniken zu verstehen und fachliche Fragen selbst zu entwickeln.

" das erworbene Wissen auf vertiefte Fragestellungen anzuwenden.

" sie sollten in der Lage sein, für bestimmte Fragestellungen die best möglichen Techniken zu identifizieren und eventuell experimentell umzusetzen.

Lehr- und Lernmethoden:

Veranstaltungsform/Lehrtechnik: Vorlesung, Praktikum Lehrmethode: Vortrag; im Praktikum Anleitungsgespräche, Demonstrationen, Experimente, Partnerarbeit, Ergebnisbesprechungen. Lernaktivitäten: Studium von Vorlesungsskript, -mitschrift, Praktikumsskript und Literatur; Üben von labortechnischen Fertigkeiten zur Reproduktions-Biotechnologie und Embryomanipulation, und Vektor-Design; Zusammenarbeit mit Praktikumpartner; Anfertigung von Protokollen, Hausarbeit und Präsentation.

Medienform:

Präsentationen mittels Powerpoint, Skript (Downloadmöglichkeit für Vorlesungsmaterial)

Literatur:

Es ist kein Lehrbuch verfügbar, das alle Inhalte dieses Moduls abdeckt. Als Grundlage oder zur Ergänzung wird empfohlen:

Transgenic Animal Technology: A Laboratory Handbook
by Carl A. Pinkert;

Gene Targeting: A Practical Approach by Alexandra L. Joyner;
Tier-Biotechnologie von Hermann Geldermann

Modulverantwortliche(r):

Angelika Schnieke (schnieke@wzw.tum.de)

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Biotechnologie der Tiere 1 Vorlesung (Vorlesung, 2 SWS)
Flisikowska T, Flisikowski K

Biotechnologie der Tiere 1 Praktikum (Praktikum, 2 SWS)

Flisikowska T, Flisikowski K, Bauer B, Schusser B

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2750: Blockpraktikum: Neurobiologie am isolierten Gewebe | Course block: Neurobiology of isolated tissue

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2015

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 240

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Modulprüfung besteht aus einer wissenschaftlichen Ausarbeitung, in der die Studierenden nachweisen sollen, dass sie den theoretischen Hintergrund und die praktische Durchführung der Experimente verstanden haben und diskutieren können. Weiterhin sollen die Studierenden zeigen, dass sie in der Lage sind in Übereinstimmung mit heute gültigen wissenschaftlichen Standards Versuche zu planen, durchzuführen und auszuwerten.

Wiederholungsmöglichkeit:

Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundlegende Kenntnisse der Physiologie und Neurobiologie sind nötig. Der vorherige Besuch der Vorlesungen "Human- & Tierphysiologie", "Neurobiologie" und "Sinnesphysiologie" wird empfohlen.

Inhalt:

4 Wochen intrazelluläre Anfärbungen an Neuronen in Slices vom Hühnergehirn, 1 Woche Patch-Physiologie, 1 Woche optical imaging von Hirnschnitten.

Lernergebnisse:

Nach erfolgreicher Teilnahme an dem Modul sind die Studierenden in der Lage: a) theoretische Hintergründe der Neurobiologie darzustellen, b) verschiedene elektrophysiologische Methoden auf ihre Anwendbarkeit in isolierten Geweben einzuschätzen, c) Techniken zur Durchführung elektrophysiologischer Versuche an in vitro Präparaten anzuwenden. Dies beinhaltet die Herstellung von in vitro Präparaten, Techniken zur Analyse neuronaler Netzwerke (z.B. Einzelzelleableitung, Optical Imaging, Tracing) sowie histologische Aufbereitungen. Außerdem lernen die Studierenden Auswertmethoden, statistische Methoden und die grafische Darstellung von Ergebnissen kennen.

Lehr- und Lernmethoden:

Laborlehre: schwerpunktmäßig praktische Tätigkeiten im Labor unter Anleitung, anschließend selbstständiges Arbeiten mit den erlernten Methoden und Ergebnisgespräche

Medienform:

Studium von Literatur, Üben labortechnischer Fähigkeiten

Literatur:

Als grundlegendes Lehrbuch wird "Neuroscience: Exploring the brain" von Baer empfohlen. Spezialliteratur steht dem Studenten im Labor zur Verfügung.

Modulverantwortliche(r):

Prof. Dr. Harald Luksch

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Blockpraktikum: Neurobiologie am isolierten Gewebe (Praktikum, 16 SWS)

Weigel S [L], Weigel S

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2753: Blockpraktikum: Neurobiologie am intakten Organismus | Course block: Neurobiology of intact animals

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2016

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 30	Präsenzstunden: 120

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Am Anfang des Praktikums sollen die TeilnehmerInnen einen kurzen Vortrag zu einem relevanten Aspekt der neuronalen Schallverarbeitung halten.

Die Modulprüfung besteht aus einer wissenschaftlichen Ausarbeitung, in der die Studierenden nachweisen sollen, dass sie den theoretischen Hintergrund und die praktische Durchführung der Experimente verstanden haben und diskutieren können. Weiterhin sollen die Studierenden zeigen, dass sie in der Lage sind in Übereinstimmung mit heute gültigen wissenschaftlichen Standards Versuche zu planen, durchzuführen und auszuwerten.

Wiederholungsmöglichkeit:

Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundlegende Kenntnisse der Physiologie und Neurobiologie sind nötig. Der vorherige Besuch der Vorlesungen "Human- & Tierphysiologie", "Neurobiologie" und "Sinnesphysiologie" wird empfohlen.

Inhalt:

3 Wochen extrazelluläre Ableitungen im auditorischen Mittelhirn (IC) der Maus inklusive Generierung akustischer Stimuli und Datenanalyse mit Matlab®. Dies schließt die Durchführung von Tierexperimenten (unter Anleitung des Betreuers) mit ein.

Lernergebnisse:

Nach erfolgreicher Teilnahme an dem Modul sind die Studierenden in der Lage: a) Techniken zur Durchführung elektrophysiologischer Versuche an in-vivo Präparationen (Maus) unter Anleitung des Betreuer anzuwenden. Dies beinhaltet Narkose, Operation und extrazelluläre Ableitungen von

Neuronen. b) Außerdem lernen die Studierenden Auswertmethoden, statistische Methoden und Methoden zur Generierung akustischer Stimuli mit Matlab®

Lehr- und Lernmethoden:

Laborlehre: Die Studenten werden nach einer Einarbeitungszeit die Versuche selbständig durchführen, auswerten und die Ergebnisse intern präsentieren.

Medienform:

Studium von Literatur, Üben labortechnischer Fähigkeiten

Literatur:

Als grundlegendes Lehrbuch wird "Neuroscience: Exploring the brain" von Baer empfohlen. Spezialliteratur steht dem Studenten im Labor zur Verfügung.

Modulverantwortliche(r):

PD Dr Uwe Firzlaff, Prof. Harald Luksch

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Blockpraktikum: Neurobiologie am intakten Organismus (Praktikum, 8 SWS)

Firzlaff U [L], Firzlaff U

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2693: Cognitive Neuroscience | Cognitive Neuroscience

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2018/19

Modulniveau: Bachelor/Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 3	Gesamtstunden: 90	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 30

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Studierenden zeigen in der Klausur (60 min.), dass sie einen Überblick der kognitiven Prozesse im Gehirn besitzen. Sie können die zu kognitiver Verarbeitung führenden zellulären Grundlagen und die Netzwerkarchitektur im Cortex beschreiben und den wissenschaftlichen Kenntnisstand zur corticalen Verarbeitung bei verschiedenen kognitiven Aufgaben erläutern. Weiterhin verstehen sie die Konsequenzen von Läsionen und Störungen des Cortex für psychologische Aspekte und haben einen Überblick der methodischen Ansätze, mit denen cortikale Funktionen analysiert werden.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundlegende Kenntnisse der Neurobiologie, mindestens auf dem Niveau der Vorlesung "Human- und Tierphysiologie", sollten vorhanden sein. Idealerweise wurde zuvor die Vorlesung "Neurobiologie" besucht.

Inhalt:

Verarbeitung von Informationen im Cortex der Säugetiere; Unterscheidung Corticale von nicht-corticalen Vorderhirnstrukturen, Aufbau des Cortex, Canonical circuit, Verarbeitungsprinzipien im Cortex, Modelle der corticalen Funktion, Störungen des Cortex bei Pathologien, Rolle des Präfrontalcortex, Hippocampale Verarbeitung, Funktion des Cortex bei sensorischer Verarbeitung, Schlaf, Nahrungsaufnahme, Entscheidungen, Sucht, Emotionen, Bewußtsein und freiem Willen. Weiterhin werden Möglichkeiten der technischen Interaktionen mit dem Gehirn besprochen und ein Überblick des heutigen methodischen Arsenal zur Analyse von corticalen Funktionen besprochen.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an diesem Modul sind die Studierenden in der Lage, corticale Prozesse zu skizzieren, aus ihren neurobiologischen Randbedingungen abzuleiten und ihre Funktion für den Organismus zu erläutern. Studierende erwerben spezielles Wissen über die zentralen Funktionen des Cortex, können Befunde in dieses Wissensgerüst einordnen, und haben einen Überblick über die Pathophysiologie und die Manipulationsmöglichkeiten kognitiver Prozesse.

Lehr- und Lernmethoden:

Veranstaltungsform/Lehrtechnik: Vorlesung

Lehrmethode: Präsentation, Vortrag, Fragend-entwickelnde Methode

Lernaktivitäten: Studium der ausgeteilten Grundlageninformationen, Nacharbeitung der vermittelten Informationen, Materialrecherche, Zusammenfassen von Dokumenten,

Medienform:

Ein Skript zu diesem Praktikum wird ausgeteilt bzw. als Download auf Moodle zur Verfügung gestellt. Zusätzlichen Informationen werden auf Moodle kommuniziert (URLs, weitere Texte)

Literatur:

Als grundlegendes Lehrbuch wird "Neuroscience. Exploring the brain." von Bear, Connors, Paradiso aus dem Lippincott, Williams and Wilkins Verlag empfohlen, und zwar in der englischen Variante. Weitere Lehrbücher der Neurobiologie sind für die grundlegenden Inhalte ebenfalls geeignet.

Modulverantwortliche(r):

Harald Luksch Harald.Luksch@wzw.tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Cognitive Neuroscience (Vorlesung, 2 SWS)

Jacob S, Kreuzer M, Luksch H, Rammes G

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2938: Course block: Neuroscience of vision | Course block: Neuroscience of vision

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2018

Modulniveau: Master	Sprache:	Semesterdauer:	Häufigkeit:
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 30	Präsenzstunden: 120

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

The module-related work will be completion of lab-related assignments (oral and written reports), as well as the completion of a final written project and presentation.

Wiederholungsmöglichkeit:

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Basic knowledge in physiology and neurobiology are required. Prior attending of the lectures 'Human and animal physiology', 'Neurobiology' and 'Sensory physiology' is recommended. Prior experience with programming is recommended (not mandatory). Basic calculus and linear algebra is also recommended.

Inhalt:

3 weeks of intensive lectures and lab practicals: 9:00-12:00 lecture; 13:00-17:00 lab practical. First part covers topics ranging from animal vision, eye anatomy, color, motion, and depth vision. Second part covers computational aspects of vision research including receptive field estimation, retinotopic maps and optics

Lernergebnisse:

Students will be able to explain the anatomy of different animal eyes and their corresponding optics, distinguish between different modes of vision, and explain how visual information is encoded in the brain. They will be exposed to concepts and tools of theoretical neuroscience, and use computational tools such as Matlab to visualize data, write simple scripts to automatize tasks.

Lehr- und Lernmethoden:

Laboratory skills and protocols, dissection, oral reporting, self-study, programming, modeling of neural data

Medienform:

Media: study of specialist literature, powerpoint, google VR, Matlab®.

Literatur:

Visual Ecology Thomas W. Cronin, Sönke Johnsen, N. Justin Marshall & Eric J. Warrant; Animal Eyes Dan-Eric Nilsson and Michael F. Land; Theoretical Neuroscience P. Dayan and L. F. Abbott; Specialist literature will be provided during the course.

Modulverantwortliche(r):

Prof. Harald Luksch

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Dr. Janie Ondracek (1st part), Dr. Marina Wosniack (2nd part)

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2404: Einführung in die Kultivierung von Säugetierzellen | Introduction to Mammalian Cell Culture

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2022/23

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 75	Präsenzstunden: 75

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Das Modul setzt sich aus den Lehrveranstaltungen "Praktikum" und "Seminar" zusammen.

Die Prüfungsleistung der LV „Praktikum“ erfolgt anhand einer Laborleistung, die sich aus einem Testat (30 Minuten), einer Präsentation (10 Minuten) sowie der Bewertung der praktischen Arbeit zusammensetzt. Die Bewertungskriterien der praktischen Arbeit umfassen die Fortschritte bei den praktischen Fähigkeiten, Motivation und Kenntnisse über den Praktikumsablauf. Die Gewichtung der drei Teilnoten erfolgt 1:1:1.

Mit der erfolgreichen Ablage der Prüfungsteile weisen die Studierenden die Befähigung nach, das erlernte Wissen zu strukturieren und die wesentlichen Aspekte darzustellen. Sie sollen die erarbeiteten Informationen beschreiben, interpretieren, sinnvoll kombinieren und auf ähnliche Sachverhalte übertragen können. Das Manuskript zum Praktikum dient zur Vorbereitung für das Praktikum.

Zusätzlich zum Praktikum werden mit den Studierenden Seminare durchgeführt, in denen sie mittels Literatur praktische Themen der Kultivierung von Säugetierzellen erarbeiten und präsentieren müssen. Die Prüfungsleistung im Seminar umfasst eine Präsentation (15 Minuten).

Gewichtung Laborleistung:Präsentation = 6:4.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Bachelor-Abschluss in Biologie bzw. Molekulare Biotechnologie

Inhalt:

Im Rahmen des Praktikums werden Grundkenntnisse über die Isolierung, Charakterisierung und genetische Manipulierung von Säugetierzellen vermittelt. Inhalte sind u.a.: Steriles Arbeiten, Mikroskopie, Kulturbedingungen, Etablierung und Konservierung von Zelllinien und Primärkulturen, Bestimmung von Zellzahlen, Transfektionsmethoden, Isolierung und Expansion von Zellklonen, Anwendung und Detektierung von Markergenen.

Im Seminar werden insbesondere die Hintergründe und theoretischen Kenntnisse zu den durchgeführten Experimenten vermittelt. Im Rahmen des Praktikums werden grundlegende Methoden zu praktischen Arbeiten mit Säugetierzellen vermittelt. Im zugehörigen Seminar stellen die Studierenden relevante Literatur bezüglich Zellkultur vor.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an den Modulveranstaltungen besitzen die Studierenden das grundlegende theoretische Verständnis und Fachwissen für die Kultivierung und genetische Manipulierung von Säugetierzellen. Weiterhin haben sie grundlegende zellbiologische Arbeitstechniken erlernt und geübt. Sie verstehen zellbiologische Fragestellungen und Arbeitstechniken und können das erworbene Wissen auf vertiefte Fragestellungen anwenden.

Die Studierenden haben weiterhin Fähigkeiten zum Lösen von Problemen entwickelt, sowie Einblicke in die Zellbiologie und zellbiologische Problemen erworben.

Lehr- und Lernmethoden:

Veranstaltungsform/Lehrtechnik: Praktikum, Seminar

Lehrmethode im Praktikum: Anleitungsgespräche, Demonstrationen, Experimente, Partnerarbeit, Ergebnisbesprechungen.

Lehrmethode im Seminar: Vortrag

Lernaktivitäten: Studium von Skripten, -mitschrift, Praktikumsskript und Literatur; Üben von labortechnischen Fertigkeiten und zellbiologischen Arbeitstechniken; Zusammenarbeit mit Praktikumpartner; Anfertigung von Protokollen und Präsentationen.

Medienform:

Präsentationen mittels PowerPoint,

Praktikumsskript (Downloadmöglichkeit für Vorlesungsmaterial) Publikationen zu zellkulturspezifischen Themen

Literatur:

Es ist kein Lehrbuch verfügbar, das alle Inhalte dieses Moduls abdeckt.

Als Grundlage oder zur Ergänzung wird empfohlen:

Sabine Schmitz; Der Experimentator: Zellkultur;

R. Ian Freshney: Culture of Animal Cells: A Manual of Basic Technique

Modulverantwortliche(r):

Schusser, Benjamin; Prof. Dr.med.vet.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Einführung in die Kultivierung von Säugetierzellen (Zellkultur - Praktikum) (Praktikum, 3 SWS)

Bak A, Bauer B, Fischer K, Flisikowska T, Preisinger D, Winogrodzki T

Zellbiologische Fragestellungen (Zellkultur - Seminar) (Seminar, 2 SWS)

Fischer K

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2459: Entwicklungsbiologie und Histologie der Tiere | Developmental Biology and Histology of Animals

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2011/12

Modulniveau:	Sprache:	Semesterdauer:	Häufigkeit:
Credits:* 6	Gesamtstunden:	Eigenstudiums- stunden:	Präsenzstunden:

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Wiederholungsmöglichkeit:

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Inhalt:

Lernergebnisse:

Lehr- und Lernmethoden:

Medienform:

Literatur:

Modulverantwortliche(r):

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

CH0172: Forschungspraktikum: Biotechnologische Verfahren in Säugetierzellen | Practical Lab Course: Biotechnological Techniques in Mammalian Cells

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2021/22

Modulniveau: Bachelor/Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 150	Präsenzstunden: 150

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Prüfungsleistung des Moduls wird in Form einer Laborleistung erbracht. Während der Laborleistung wird ein aktuelles Forschungsthema im Bereich der biotechnologischen Verfahren in Säugetierzellen bearbeitet. Die Laborleistung setzt sich aus den folgenden Elementen zusammen: Tätigkeit im Labor, Forschungsprotokoll mit Auswertung und Diskussion und Vortrag (Präsentation, ca. 20 min) im Verhältnis 3:3:1.

Die Studierenden weisen in der Prüfung nach, dass sie Labor-Experimente mit allen relevanten Proben und zugehörigen Kontrollen planen, durchführen und statistisch auswerten können. Die resultierenden Daten können die Studierenden im Zusammenhang der übergeordneten biotechnologischen Zielsetzung interpretieren, so dass möglichst informative Nachfolgeexperimente geplant werden können.

Wiederholungsmöglichkeit:

Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Ein naturwissenschaftlicher Bachelorabschluss ist von Vorteil. Die Studierenden sollten über ein solides Verständnis molekularbiologischer Techniken und der Physiologie von Säugetierzellen verfügen.

Inhalt:

Praktische und analytische Forschungsarbeiten im Labor, eingebettet in aktuelle biotechnologische Projekte zum Gen- und Protein-Engineering von Säugetierzellen, unter Einbeziehung modernster Gene-Editing-Methoden, fortschrittlicher Reportersysteme, molekularer Steuerung zellulärer Prozesse und Tissue Engineering.

Lernergebnisse:

Nach erfolgreicher Absolvierung des Moduls sind die Studierenden in der Lage:

- eine realistische Einschätzung der biotechnologischen Möglichkeiten und Grenzen der aktuellen Forschung zum Gen- und Protein-Engineering von Säugetierzellen und deren Auswirkungen auf regenerative Medizinansätze zu geben,
- Optionen für die Analyse und Manipulation zellulärer Prozesse durch genetisch kodierte Komponenten zu beurteilen,
- fortgeschrittene Klonierungsmethoden zu beherrschen,
- modernste Säugetierzellkulturtechniken, einschließlich modernster Gen-Editing-Methoden, zu beherrschen.

Lehr- und Lernmethoden:

Das Modul besteht aus einem 12-wöchigem Forschungspraktikum (10 SWS). Während dem Praktikum bearbeiten die Studierenden ein Forschungsthema unter Bereuung. Die experimentelle Arbeit an aktuellen (Teil-)Projekten, die Analyse und Präsentation der Forschungsergebnisse sollen die Studierenden zum selbstständigen Arbeiten und kritischen Denken anregen.

Medienform:

Literaturrecherche, Laborarbeit, digitale Datenauswertung, Powerpoint-Präsentation.

Literatur:

Geeignete Primärliteratur wird vom Dozenten bekannt geben. Nachfolgend soll eigenständige Literaturrecherche stattfinden.

Modulverantwortliche(r):

Westmeyer, Gil; Prof. Dr.med.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Forschungspraktikum: Biotechnologische Verfahren in Säugetierzellen (CH0172)
(Forschungspraktikum, 10 SWS)

Westmeyer G

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

LS20006: Forschungspraktikum Entomologie | Research Practical Entomology [FP Ento]

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2022

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 150	Präsenzstunden: 150

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Prüfungsleistung des Moduls wird in Form eines Berichts erbracht.

Zum Abschluss des Forschungspraktikums soll in einem Bericht (maximal 30 Seiten) nachgewiesen werden, dass die Studierenden ihre Aufgaben im Rahmen einer aktuellen Forschungsfrage der Entomologie im Forschungspraktikum wissenschaftlich umgesetzt und gelöst haben (Methoden, Durchführung, Auswertung und Diskussion der Ergebnisse). Die Diskussion bietet den Studierenden die Gelegenheit, den breiteren Rahmen der Forschungsfrage zu reflektieren, zum Beispiel der technologischen Relevanz der Forschungsergebnisse oder deren Bedeutung für die Biodiversität der Insekten. Zum Bericht gehört auch eine Liste der verwendeten Quellen. Die Abgabefrist für den Bericht beträgt maximal 8 Wochen nach Beendigung der praktischen Arbeit.

Wiederholungsmöglichkeit:

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Inhalt:

Inhalte dieses Forschungspraktikum sind:

- Herstellung und Konservierung von Insektenproben, in der Regel Kutikula-Präparate,
- Untersuchung und Dokumentation kutikulärer Mikrostrukturen/-partikeln mit Hilfe von Licht- und Rasterelektronen-Mikroskopie,
- Replikation der Strukturen/Partikel durch Kunstharz-Abformungen,
- Untersuchung der Physik der biologischen Proben und deren Replikate durch Kontaktwinkel-Messungen Reflexions-Spektroskopie und Haftkraft-Messungen,
- quantitative Analyse morphologischer Merkmale (ImageJ, R-Paket „patternize“),

- Extraktion und Aufbereitung von DNA aus Insektengeweben,
- DNA-‘barcoding’, Rekonstruktion Sequenz-basierter Phylogramme (R, Genious, Mega X und andere Software),
- Phylogenie der Orthoptera und anderer Taxa,
- Tiefgreifende statistische Analyse von Meßergebnissen mit Schwerpunkt GLM und multivariate Statistik.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme am Forschungspraktikum „Entomologie“ werden die Studierenden in der Lage sein,

grundlegende Fragestellungen in der Entomologie zu analysieren und daraus Ansätze zur Untersuchung der betreffenden Fragestellung abzuleiten,

- Strategien zur statistischen Analyse von Meßwerten zu entwickeln,
- Wechselwirkungen proximaler und ultimer Ursachen und deren Einfluß auf die Evolution von Merkmalen zu bewerten,
- den möglichen Einfluß der eigenen (biologischen) Forschungstätigkeit auf technische Innovationen abzuschätzen,
- die Bedeutung von Insekten als die artenreichste Tiergruppe für die Biodiversität zu verstehen und Argumente für den Schutz dieser Tiergruppe zu entwickeln.

Lehr- und Lernmethoden:

Veranstaltungsform/Lehrtechnik: Forschungspraktikum.

Die Studierenden erhalten eine Einführung in die aktuelle wissenschaftliche Forschung. Im Forschungspraktikum bearbeiten die Studierenden ein wissenschaftliches Projekt alleine oder im kleinen Team mit Planung, Durchführung und Auswertung der Experimente begleitet durch den Dozenten.

Medienform:

Literatur:

Die Literatur zum Forschungs-Praktikum hängt von der Wahl des Themas ab. Die Literatur zum Thema wird zu Beginn des Forschungspraktikums ausgegeben und gegebenenfalls recherchiert. Relevant sind Artikel aus der Primärliteratur zum Thema.

Modulverantwortliche(r):

Gebhardt, Michael, Dr. rer. nat. michael.gebhardt@mytum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Forschungspraktikum Entomologie (Forschungspraktikum, 10 SWS)

Gebhardt M [L], Gebhardt M

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ0003: Forschungspraktikum Biotechnologie der Reproduktion | Internship Reproductive Biotechnology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2018/19

Modulniveau:	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 240

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Praktikumsbericht/Präsentation

Wiederholungsmöglichkeit:

Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

B.Sc. Biowissenschaften; Grundkenntnisse Molekularbiologie und Immunologie

Inhalt:

Im Rahmen des Praktikums wird die/der Student(in) ein eigenständiges Teilprojekt im Bereich Reproduktionsbiotechnologie/Immunologie bearbeiten und unterschiedliche wissenschaftliche Methoden erlernen. Das Teilprojekt ist in ein größeres Gesamtprojekt integriert. Abhängig von dem Projekt werden Techniken der Molekularbiologie, zellbiologische, tierzüchterische und embryologische Methoden erlernt. Die/der Studierende wird sein Wissen in Bereichen der Embryologie, Stammzellbiologie, Immunologie und Molekularbiologie erweitern.

Lernergebnisse:

Nach Teilnahme der Modulveranstaltung sind die Studierenden in der Lage molekularbiologische, zellbiologische, embryologische und immunologische Methoden anzuwenden und Daten zu analysieren.

Lehr- und Lernmethoden:

Üben von labortechnischen Fähigkeiten, Vorbereiten und Durchführen einer Präsentation

Medienform:

Literatur:

Modulverantwortliche(r):

Benjamin Schusser benjamin.schusser@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Forschungspraktikum Biotechnologie der Reproduktion (Forschungspraktikum, 10 SWS)

Schusser B [L], Bauer B, Schusser B, Sid H

Forschungsprojekt Biotechnologie der Reproduktion (Projekt, 5 SWS)

Schusser B [L], Schusser B, Sid H

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ1331: Forschungspraktikum Chronobiologie | Research Project Chronobiology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2020

Modulniveau: Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 75	Präsenzstunden: 225

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

In einem 6-8 wöchigen geblockten Laborpraktikum werden Fragestellungen zum Einfluss der inneren Uhr auf den Verlauf von chronisch entzündlichen Darmerkrankungen bzw. auf die Mikrobiota Zusammensetzung/Funktion im Rahmen laufender Forschungsarbeiten untersucht. Am Ende des Praktikums wird ein Protokoll über das durchgeführte Projekt geschrieben/ ein Vortrag darüber gehalten.

Wiederholungsmöglichkeit:

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Inhalt:

Das Praktikum wendet die Grundlagen der Chronobiologie auf wissenschaftliche Fragestellungen an.

Auf Basis dieser Grundkenntnisse soll ein Verständnis für die Pathogenese verschiedenster zirkadian-relevanter Krankheiten entwickelt werden, besonders im Fokus liegen hier entzündliche Prozesse im Magen-Darm-Trakt. Der Gegenseitig Einfluss von Entzündungsvorgängen und dem Mikrobiom auf den zirkadianen Rhythmus und umgekehrt wird mit verschiedenen Methoden und Mausmodellen untersucht. An ausgewählten Beispielen wird der Einfluss von zirkadianen Veränderungen z.B. bei chronischem Jetlag oder Schichtarbeit auf bestimmte Pathologien hin untersucht. Dabei werden Parameter wie Entzündungsmarker, Immunzellen, die Permeabilität des Darmes, verschiedenste Nahrungsformen und der gesamt Zustand der Mäuse überprüft. Durch das Anwenden und übertragen des Erlernten mit Einbezug einer zirkadianen Fragestellung soll die Relevanz für den Menschen und potentielle Therapie Methoden für chronisch entzündliche Darmerkrankungen dargestellt und bewertet werden, sowie das Verständnis gefestigt werden.

Lernergebnisse:

Die Absolvierenden können eigenständig Methoden aus dem Bereich der Chronobiologie, insbesondere Bereich der circadianen Störungen auswählen, beurteilen und deren Grenzen einschätzen. Sie können weitgehend eigenständig in einem Chronobiologie-Labor arbeiten.

Lehr- und Lernmethoden:

Praktisches wissenschaftliches Arbeiten im Labor, mit welcher neben der praktischen Durchführung von Experimenten Recherchearbeit, Nachbearbeitung, Selbstorganisation, die Führung eines Laborbuches und die Anfertigung von Protokollen einhergeht. Dadurch erlangen die Studierende ein tieferes Verständnis der Thematik und entwickeln die Fähigkeit sich und ihre Arbeit im Labor zu organisieren.

Medienform:

Literatur:

Circadian Physiology; Roberto Refinetti, PhD.; CRC Press: ISBN 9780849322334; Biological Timekeeping: Clocks, Rhythms and Behaviour; Vinod Kumar, Springer, ISBN 978-81-322-3688-7

Modulverantwortliche(r):

Haller, Dirk, Prof. Dr. rer. nat. dirk.haller@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ1415: Forschungspraktikum zu verhaltensphysiologischen Interaktionen zwischen Pflanzen und Insekten | Research Project: Behavioral Physiology of Plant-insect Interactions

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2022/23

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 240	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Prüfungsleistung ist eine Laborleistung, d.h. die Studierenden sollen eine oder mehrere Forschungsfragen weitgehend selbständig bearbeiten. Zur Durchführung liegen zum Teil vorgegebene Protokolle vor. Die Studierenden führen teilweise Freiland als auch Laborarbeiten durch und werden dabei jeweils in die Arbeitsmethoden und Geräten eingewiesen, so dass sie die Methoden meist vollkommen selbständig, in einigen speziellen Fällen unter Anleitung, nutzen können. Im Rahmen des Forschungspraktikums erheben sie Daten, die sie auswerten und präsentieren. Hierbei wird erwartet, dass sie die erhaltenen Ergebnisse in Bezug zu den Fragestellungen und selbst entwickelten Hypothesen setzen und in einen breiteren wissenschaftlichen Kontext stellen.

Im Anschluss an das Praktikum wird der Kompetenzzugewinn in Form eines benoteten, wissenschaftlichen Standards genügendem Protokolls schriftlich abgeprüft, welches innerhalb von 4-6 Wochen nach Abschluss des Praktikums vorzulegen ist. Dabei handelt es sich um eine 20-50 Seiten umfassende schriftliche Arbeit, die zunächst auf das zu bearbeitende Thema unter Aufführung bereits publizierter wissenschaftlicher Vorarbeiten hinführen, die Forschungsfragen und -hypothesen erläutern, dann die verwendeten Methoden (inklusive Statistik) im Detail aufführen, alle Ergebnisse darstellen und zuletzt in Bezug auf bestehende Literatur diskutieren soll. Mit dem Protokoll weisen die Studierenden nach, dass Sie eine zwar thematisch begrenzte, aber anspruchsvolle Fragestellung der Insekten-Pflanzen Interaktion mit Fokus auf die damit verbundenen Verhaltensphysiologischen Grundlagen innerhalb begrenzter Zeit erfolgreich bearbeiten und entsprechend den wissenschaftlichen Gepflogenheiten darstellen und abschließen können. Um auch die notwendige Fähigkeit zur Vermittlung der Ergebnisse zu prüfen und benachbarte Themen, die nicht Kernbestandteil des Protokolls sind, abzufragen, muss im Rahmen der Laborleistung und nach Abschluss von Datenaufnahme und -auswertung ein Vortrag (20 min)

innerhalb der Arbeitsgruppe gehalten werden. Es wird empfohlen, den Vortrag 2-3 Woche vor Protokollabgabe zu halten.

Die Leistungen von Protokoll und Vortrag werden mit einer Note bewertet, wobei das Protokoll einen etwa doppelt so hohen Anteil wie der Vortrag hat.

Die Kontaktzeit mit dem Betreuenden sind ungefähr 60 Stunden. Die restlichen 240 Stunden bestehen aus eigenständiger Arbeit in Feld, Labor und Bibliothek. Davon entfallen etwa 40 Stunden auf die Erstellung des Protokolls und des Vortrags.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester / Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundlegende Kenntnisse der Ökologie, Botanik und/oder Entomologie sind nötig, beispielsweise auf dem Niveau der Module "Allgemeine Ökologie", "Grundkurs/Allgemeine Botanik" und/oder "Grundkurs/Allgemeine Zoologie". Abhängig vom finalen Projektthema sind grundlegende Kenntnisse der Biodiversität, Ernährungsökologie, Physiologie oder Neurobiologie wünschenswert, beispielsweise auf dem Niveau der Vorlesungen/Seminare "Diversität und Evolution der Farn- und Samenpflanzen", "Vegetation der Erde", "Funktion und Interaktion von Insekten in Waldökosystemen", "Bienenkunde", "Cognitive Neuroscience" oder "Sinnesphysiologie".

Inhalt:

Innerhalb dieses Forschungspraktikums können Themen aus dem Bereich der Ökologie von Insekten behandelt werden. Beispielhaft wären die Themen „Einfluss Pestiziden auf das Lern- und Sammelverhalten von Bienen“ oder "Nährstoffperzeption bei verschiedenen Bienenarten"; dies beinhaltet in der Regel eine Kombination aus Verhaltensversuchen und Freiland- oder Käfigbeobachtungen. Weiterhin können Verhaltensversuche auch mit chemischen Analysen (z.B. GCMS) kombiniert werden. Auch Experimente mit anderen Insekten (Schmetterlinge, Fliegen, Käfer, Ameisen) sind möglich. Der Schwerpunkt in diesem Forschungsmodul liegt auf der Untersuchung der Physiologie des Verhaltens, welche Interaktionen zwischen bestimmten Insektenarten und bestimmten Pflanzenarten zur Grunde liegt. Die Studierenden werden, soweit wie möglich, die Versuche selbstständig durchführen und auswerten. Das genaue Thema ist nach Absprache mit den jeweiligen Dozenten zu vereinbaren.

Lernergebnisse:

Nach erfolgreichem Abschluss des Moduls sind die Studierenden in der Lage, Versuche zu den verhaltensphysiologischen Interaktionen zwischen Pflanzen und Insekten sowie deren Auswertung weitgehend oder vollständig eigenständig durchzuführen. Dazu gehört das Designen von Feldexperimenten, die systematische Datenaufnahme im Feld, die Konditionierung von Bienen anhand bestehender Laborprotokolle und die statistische Auswertung von Versuchsergebnissen mit Hilfe des "open software" Programms R. Darüber hinaus erlernen sie die Fähigkeit, in wissenschaftlich strukturiertem Format zu schreiben und ihre Ergebnisse in Bezug zu den erhaltenen Fragestellungen und selbst entwickelten Hypothesen zu setzen sowie in einen breiteren wissenschaftlichen Kontext zu stellen.

Lehr- und Lernmethoden:

Lehrmethode: Gespräch, Anleitung an Spezialgeräten, wie z.B. Mikromanipulatoren, bis eigenständiges Arbeiten möglich ist; Anleitung zu Arbeiten im Freiland, bis eigenständige Feldarbeit durchgeführt werden kann; Diskussionen von Zwischenergebnissen in Lehrstuhlseminar; ggf Anleitung zur Erstellung einer wissenschaftlichen Arbeit.

Lernmethode: Arbeit in Freiland und Labor; systematische Datenerfassung und Auswertung; graphische Darstellung von Ergebnissen, Niederschrift und Vortrag; Studium der Literatur und der grundständigen Lehrbücher.

Medienform:

Anleitungen zu Freilandarbeiten und Laborversuchen, Protokolle zu Konditionierung und Auswertungen, Arbeitsgruppen-Seminare und Gespräche, mündliche statistische Einführung, R-Skripte, wissenschaftliche Literatur, Bücher, Datenbanken

Literatur:

Wissenschaftliche Literatur wird innerhalb des Praktikums ausgegeben und soll zusätzlich in eigenständiger Literaturrecherche erarbeitet werden.

Beispiel für Standardwerk zum Thema:

Nickolas M. Waser & Jeff Ollerton (2006): Plant-Pollinator Interactions: From Specialization to Generalization

Stephen J. Simpson & David Raubenheimer (2012) The Nature of Nutrition

Modulverantwortliche(r):

Leonhardt, Sara Diana; Prof. Dr. rer. nat.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Forschungspraktikum zu verhaltensphysiologischen Interaktionen zwischen Pflanzen und Insekten (Praktikum, 10 SWS)

Leonhardt S [L], Leonhardt S, Rüdener F

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2455: Forschungspraktikum Neurobiologie von Arthropoden | Practical Course in Neurobiology of Arthropods

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2012

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 240

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Regelmäßige Anwesenheit am Laborarbeitsplatz sind die Grundlage des Forschungspraktikums. Die Studierenden zeigen durch ein Protokoll zum Projekt, dass Sie in der Lage sind, die selbst erarbeiteten Daten zu strukturieren und überzeugend darzustellen. Das Protokoll zeigt außerdem die Fähigkeit der Studierenden, die Versuchsergebnisse methodisch richtig auszuwerten und in den Kontext des Forschungsgebietes einzuordnen und einen Zusammenhang zu bestehen Hypothesen herzustellen.

Wiederholungsmöglichkeit:

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Vorlesung Tier- und Humanphysiologie (Lv-Nr.920807938).

Die Vorlesungen Neurobiologie (Lv-Nr. 240866469) und Sinnesphysiologie (Lv-Nr. 920996974) sind vorteilhaft.

Inhalt:

Das Forschungspraktikum hat wechselnde Themen aus der Verhaltens- und Neurobiologie von Arthropoden (hauptsächlich Insekten) zum Inhalt. Beispiele sind:

- " Verhaltensversuche zur Wind-evozierten Flucht von Grillen.
- " Elektrophysiologie der filiformen Haarsensillen auf den Cerci von Grillen.
- " Elektrophysiologie von Insekten-Infrarot- und Wärmesensillen.
- " Untersuchungen zur Funktion von Oberflächen von Insekten.

Die Ergebnisse der Versuche werden mit modernen Methoden ausgewertet, wobei ein besonderes Augenmerk auf die statistische Analyse und grafische Darstellung der Daten liegt.

Lernergebnisse:

Die Studierenden erwerben die Kompetenz, unter Anleitung ein neuro- oder verhaltensbiologisches wissenschaftliches Projekt durchzuführen und die Ergebnisse adäquat darzustellen und zu diskutieren. Sie bekommen einen vertieften Eindruck vom wissenschaftlichen Arbeiten in diesen Teilgebieten der Biologie. Neben des Verständnisses des fachspezifischen Sicherheits- und Materialwissens stehen in diesem Modul besonders die Analyse eines spezifischen wissenschaftlichen Problems und die Synthese des in den Semestern zuvor erworbenen Methoden- und Sachwissens.

Lehr- und Lernmethoden:

Veranstaltungsform/Lehrtechnik: Praktikum und Seminar.

Lehrmethode: Seminar, Fragend-entwickelnde Methode, Gruppenarbeit, Präsentation

Lernaktivitäten: Studium der ausgeteilten Literatur, Vorbereiten und Durchführen von Präsentationen, Einbauen von neuen Informationen unterstützt durch fragend- entwickelndes Hinführen.

Medienform:

Literatur wird ausgeteilt bzw. als Download auf Moodle zur Verfügung gestellt. Die Seminar-Vorträge sollen mittels PowerPoint oder ähnlichen Vortragstechniken erstellt werden.

Literatur:

Zum Projekt passende, spezielle Literatur wird zu Beginn des Praktikums verteilt.

Modulverantwortliche(r):

Michael Gebhardt (Michael.Gebhardt@wzw.tum.de)

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2463: Forschungspraktikum Neurobiologie an Vögeln | Research Project Neurobiology of Birds

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2012

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 240

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Regelmäßige, aktive Teilnahme ist erforderlich. Die Studierenden werden sich anhand von Eigenrecherche mit geeigneter Literatur auf die jeweils untersuchten Aspekte der visuellen und multimodalen Verarbeitung vorbereiten; die Studierenden werden in die Lage versetzt, in Übereinstimmung mit heute gültigen wissenschaftlichen Standards Versuche zu planen, durchzuführen und auszuwerten. Im Anschluß an das Praktikum wird der Kompetenzzuwachs in Form eines Protokolls schriftlich abgeprüft.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Weiterhin sind grundlegende Kenntnisse der Physiologie und Neurobiologie nötig, beispielsweise auf dem Niveau der Vorlesung "Human- und Tierphysiologie", oder auch der Besuch der Vorlesungen "Neurobiologie" und/oder "Sinnesphysiologie"

Inhalt:

Innerhalb dieses Praktikums wird das Thema visuelle Verarbeitung und multimodale Integration behandelt. Dies beinhaltet gängige in vivo Techniken zur Untersuchung visueller und multimodaler Verarbeitung oder Dressur von Hühnern in einem Verhaltensversuch. Die Studierenden werden dabei, soweit wie möglich, die Versuche selbstständig durchführen und auswerten. Dies beinhaltet auch die Pflege und Betreuung der Versuchstiere vor und nach den Experimenten. Das genaue Thema ist nach Absprache mit Dr. J. Verhaal zu vereinbaren.

Lernergebnisse:

Ziel ist das Erlernen von Techniken zur Durchführung von gebräuchlichen Techniken für die selbstständige Durchführung von Versuchen sowie die Analyse und Auswertung. Darüber hinaus werden Grundlagen zur Generierung visueller und multimodaler Stimuli erlernt. Dabei werden Grundlagen im programmieren (MATLAB oder Python) erlernt. Dieses Praktikum beinhaltet auch Auswertmethoden, statistische Methoden und die graphische Darstellung von den Messdaten.

Lehr- und Lernmethoden:

Veranstaltungsform/Lehrtechnik: Übung, Laborarbeit

Lehrmethode: Fragend-entwickelnde Methode, Einzelarbeit, eigenständige Präparation, Datenaufnahme und Datenauswertung.

Lernaktivitäten: Studium der ausgeteilten Grundlageninformationen, Einbauen von neuen Informationen unterstützt durch fragend- entwickelndes Hinführen und eigenständige Versuchsdurchführung.

Medienform:

Praktikumsschrift und wissenschaftliche Literatur

Literatur:

Wissenschaftliche Literatur wird innerhalb des Kurses ausgegeben. Während des Kurses werden die Studenten geprüft ob Sie die Literatur verstanden haben.

Modulverantwortliche(r):

Harald Luksch Harald.Luksch@wzw.tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2464: Forschungspraktikum Neuronale Netzwerkanalyse | Research Project Neurobiology of Isolated Networks

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2011/12

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 240

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Regelmäßige, aktive Teilnahme ist erforderlich. Die Studierenden werden sich anhand von Eigenrecherche mit geeigneter Literatur auf die jeweils untersuchten Aspekte der visuellen und multimodalen Verarbeitung vorbereiten; die Studierenden werden in die Lage versetzt, in Übereinstimmung mit heute gültigen wissenschaftlichen Standards Versuche zu planen, durchzuführen und auszuwerten. Im Anschluß an das Praktikum wird der Kompetenzzuwachs in Form eines Protokolls schriftlich abgeprüft.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundlegende Kenntnisse der Physiologie und Neurobiologie auf dem Niveau der Vorlesung "Neurobiologie" sind nötig. Der vorherige Besuch dieser Vorlesung wird empfohlen.

Inhalt:

In dem Praktikum werden wissenschaftliche Vorgehensweisen zur Analyse neuronaler Netzwerke am Beispiel von in vitro Präparationen des Hühnerhirns theoretisch und praktisch vorgestellt. Dies beinhaltet elektrophysiologische Versuche an Nervenzellen in Hirnschnitten. Die Studenten werden nach einer Einarbeitungszeit die Versuche selbständig durchführen, auswerten und die Ergebnisse präsentieren.

Lernergebnisse:

Ziel ist das Erlernen von Techniken zur Durchführung elektrophysiologischer Versuche an in vitro Präparaten. Dies beinhaltet die Herstellung von in vitro Präparaten, Techniken zur Analyse neuronaler Netzwerke (z.B. Einzelzelleableitung, Optical Imaging, Tracing) sowie histologische

Aufbereitungen. Darüber hinaus werden Auswertmethoden, statistische Methoden und die grafische Darstellung von Ergebnissen erlernt.

Lehr- und Lernmethoden:

Veranstaltungsform/Lehrtechnik: Laborlehre

Lehrmethode: Fragend-entwickelnde Methode, Einzelarbeit, praktische Demonstrationen, eigenständige Labortätigkeit, Experiment. Lernaktivitäten: Studium der ausgeteilten Grundlageninformationen, Bearbeiten von Problemen und deren Lösungsfindung, Üben von labortechnischen Fertigkeiten, Produktion von wissenschaftlichen Berichten..

Medienform:

Ein Skript zu diesem Praktikum wird ausgeteilt bzw. als Download auf Moodle zur Verfügung gestellt. Zusätzlichen Informationen werden auf Moodle kommuniziert (URLs, weitere Texte).

Literatur:

Als grundlegendes Lehrbuch wird "Neuroscience: Exploring the brain" von Baer empfohlen. Spezialliteratur steht dem Studenten im Labor zur Verfügung.

Modulverantwortliche(r):

Harald Luksch (Harald.Luksch@wzw.tum.de)

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Forschungspraktikum Neuronale Netzwerkanalyse (Forschungspraktikum, 10 SWS)

Luksch H, Weigel S

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2465: Forschungspraktikum Neurobiologie der Echoortung | Research Project Neurobiology of Ultrasound Orientation

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2011/12

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 240

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Regelmäßige, aktive Teilnahme ist erforderlich. Die Studierenden werden sich anhand von Eigenrecherche mit geeigneter Literatur auf die jeweils untersuchten Aspekte der Echoortung vorbereiten; Die Studierenden werden in die Lage versetzt, in Übereinstimmung mit heute gültigen wissenschaftlichen Standards neurophysiologische Versuche zur Echoortung zu planen, durchzuführen und auszuwerten. Im Anschluß an das Praktikum wird der Kompetenzzuwachs in Form eines Protokolls schriftlich abgeprüft.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Weiterhin sind grundlegende Kenntnisse der Physiologie und Neurobiologie nötig, beispielsweise auf dem Niveau der Vorlesung "Human- und Tierphysiologie", oder auch der Besuch der Vorlesungen "Neurobiologie" und/oder "Sinnesphysiologie"

Inhalt:

Die Studierenden werden in einem Forschungsprojekt zur Neurobiologie der Echoortung bei Fledermäusen teilnehmen. Dies beinhaltet elektrophysiologische Versuche mit extrazellulären Ableitungen von Neuronen der Hörbahnen von narkotisierten Fledermäusen oder die Andressur von Fledermäusen in einem psychophysikalischen Verhaltensversuch. Die Studierenden werden dabei, soweit wie möglich, die Versuche selbstständig durchführen und auswerten. Dies beinhaltet auch die Pflege und Betreuung der Versuchstiere vor und nach den Experimenten.

Lernergebnisse:

Ziel ist das Erlernen von Techniken zur Durchführung von elektrophysiologischen Versuchen. Dies beinhaltet Narkosemethoden, Durchführung der chirurgischen Eingriffe (unter Anleitung des

Betreuers) und Handhabung der Tiere im akuten Versuch. Darüber hinaus werden Grundlagen zur Generierung und Präsentation akustischer Stimuli (digitale Signalverarbeitung) sowie Techniken zur extrazellulären Ableitung von neuronalen Potentialen erlernt. Dies beinhaltet auch Auswertmethoden, statistische Methoden und die graphische Darstellung von Messdaten. Dabei werden Grundlagen im Umgang mit dem Programm Matlab® erlernt. Je nach Versuchsthema werden auch Grundlagen der Veraltensdressur von Fledermäusen erlernt. Zusätzlich werden grundlegende neuroanatomische Methoden (z.B. Tracerapplikationen) vermittelt.

Lehr- und Lernmethoden:

Veranstaltungsform/Lehrtechnik: Übung

Lehrmethode: Fragend-entwickelnde Methode, Einzelarbeit, eigenständige Präparation, Datenaufnahme und Datenauswertung. Lernaktivitäten: Studium der ausgeteilten Grundlageninformationen, Einbauen von neuen Informationen unterstützt durch fragend-entwickelndes Hinführen und eigenständige Versuchsdurchführung.

Medienform:

Literatur zu diesem Praktikum wird ausgeteilt bzw. als Download auf Moodle zur Verfügung gestellt. Zusätzlichen Informationen werden auf Moodle kommuniziert (URLs, weitere Texte)

Literatur:

Als grundlegendes Lehrbuch zur Neurobiologie der Echoortung wird 'Biologie der Fledermäuse' von Gerhard Neuweiler empfohlen und vorrausgesetzt. Spezialliteratur zur Pysiologie und Psychologie des Hörens wird vom Betreuer zur Verfügung gestellt.

Modulverantwortliche(r):

Harald.Luksch@wzw.tum.de Luksch (Harald.Luksch@wzw.tum.de)

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Forschungspraktikum Neurobiologie der Echoortung (Forschungspraktikum, 10 SWS)

Firzlaff U

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2474: Forschungspraktikum Molekulare Physiologie | Research Project in Molecular Physiology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2023

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 240

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Prüfungsleistung erfolgt im Rahmen einer Laborleistung, die sich aus der Mitarbeit im Praktikum, einem Bericht (15-20 Seiten) und einer Präsentation (20-30 Minuten) zusammensetzt. Die Prüfungsleistungen gehen zu je einem Drittel in die Prüfungsleistung ein.

Regelmäßige Teilnahme während des Praktikums ist erforderlich. Eine schriftliche Zusammenfassung der praktischen Arbeit mit theoretischem Hintergrund dient der Überprüfung der im Praktikum erlernten Kompetenzen. Die Studierenden sollen das Erarbeitete in angemessener wissenschaftlicher Weise dokumentieren und das dabei erlernte Wissen zu strukturieren und in wesentlichen Aspekten darzustellen. Innerhalb der Arbeitsgruppe oder im institutsinternen Seminar wird über die Arbeit ein Vortrag gehalten.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Keine Angabe

Inhalt:

Zellisolierung, Zellkultur, Gewebekultur, Extraktion von NS und Proteinen, Transcriptomics, Expressionsanalytik (real-time RT-PCR), Proteinanalytik mittels EIA, Blot-Techniken, Nutzung von Datenbanken, Sequenzanalyse, Bioinformatik, Biostatistik, etc.

Lernergebnisse:

Die Studierenden erlangen nach Teilnahme am Modul Fähigkeiten und Fertigkeiten für das molekularbiologische Arbeiten im Labor. Darüber hinaus erhalten Sie die Fähigkeit, die eigenen experimentellen Ergebnisse kritisch nach Varianzursachen zu hinterfragen. Sie

erlangen Kenntnisse über die korrekte Dokumentation der Ergebnisse. Im Vortrag sowie im Praktikumsbericht legen sie einen schriftlichen Bericht hierüber ab, der besonders klar aufzeigt, dass eine Strukturierung nach wissenschaftlichen Themen von der chronologischen Herangehensweise unterschieden werden muss.

Lehr- und Lernmethoden:

Lehrtechnik: Laborarbeit

Lehrmethode: Einzelarbeit, Experimente

Lernaktivitäten: Literaturrecherche, Durchführung von Experimenten, Kritische Beurteilung der Ergebnisse, Suche nach Varianzursachen, Zusammenfassung im schriftlichen und mündlichen Vortrag

Medienform:

Eigene Laborarbeit, Datenerfassung, Auswertung, Präsentationen mittels Powerpoint

Literatur:

Modulverantwortliche(r):

Zehn, Dietmar; Prof. Dr.med.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Forschungspraktikum Molekulare Physiologie, BiologieM (Forschungspraktikum, 10 SWS)

Zehn D, Pfaffl M

Forschungspraktikum Molekulare Physiologie, BiologieM (Forschungspraktikum, 10 SWS)

Zehn D, Pfaffl M

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2478: Forschungspraktikum Neurophysiologie | Research Project Neurophysiology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2011/12

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 240

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Prüfungsdauer (in min.): 20.

Das Praktikum wird nur nach vorheriger Absprache mit dem Modulverantwortlichen abgehalten!

Eine regelmäßige, aktive Teilnahme der Studierenden am gesamten Praktikum wird erwartet.

Ein Vortrag (20min, benotet) am Ende des Praktikums zeigt ob die Studierenden die erworbenen praktischen und theoretischen Fertigkeiten darstellen und zueinander in Zusammenhang stellen können. Sie sollen die erarbeiteten Informationen beschreiben, interpretieren, sinnvoll kombinieren und auf ähnliche Sachverhalte übertragen können. Zur Kontrolle des Verständnisses sowie der Fähigkeit zur Beschreibung, Auswertung und Interpretation der im Praktikum durchgeführten Experimente ist ein Protokoll zu führen (unbenotet). Die Note des Vortrags bildet die Gesamtnote des Moduls.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester / Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundwissen aus dem Bereich Neurophysiologie.

Inhalt:

Im Praktikum bearbeiten die Studenten ein kleineres Forschungsvorhaben aus dem Bereich der Neurophysiologie. Abhängig von der konkreten Aufgabe arbeiten die Studierenden dabei mit am Lehrstuhl etablierten Methoden (z.B.: Primärkultur enterischer Neurone, Immunhistochemie, Darstellung von Neuronenaktivität mit spannungssensitiven oder Calciumsensitiven Farbstoffen).

Lernergebnisse:

Die Studierenden haben Einblick in aktuelle Forschungsschwerpunkte des Lehrstuhls. Sie erhalten Gelegenheit den Vorlesungsstoff aus dem Bereich Neurophysiologie anzuwenden und werden

dazu angeregt die Zweckmäßigkeit verschiedener experimenteller Vorgehensweisen kritisch zu bewerten.

Lehr- und Lernmethoden:

Lehrtechniken und Lehrmethoden: Laborlehre, Experiment. Lernaktivitäten: Üben von technischen und labortechnischen Fertigkeiten, Produktion von Berichten.

Medienform:

Experimente, Präsentationen

Literatur:

Modulverantwortliche(r):

Michael Schemann schemann@wzw.tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2532: Forschungspraktikum Conservation Genetics | Research Project Conservation Genetics

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2011

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 30	Präsenzstunden: 120

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Regelmäßige, aktive Teilnahme mit 8h je Tag für 3 Wochen ist erforderlich. Die Prüfungsleistung wird in Form eines Abschlussvortrages und eines Abschlussberichtes sowie durch eine laufende Beurteilung erbracht.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundlegende Kenntnisse der Zoologie, Ökologie und Genetik sollten vorhanden sein.

Inhalt:

DNA/RNA Präparation, PCR, Mikrosatelliten und SNP-Genotypisierung populationsgenetische Statistik, Zellkulturen, Zellfärbemethoden, quantitative realtime-PCR.

Lernergebnisse:

Nach Teilnahme der Modulveranstaltung sind die Studierenden in der Lage die interdisziplinären Methoden der Bereiche Genomik und Transkriptomik im Fachgebiet der "Ecological and Evolutionary Functional Genomics" anzuwenden und Projektkonzepte zu verstehen. Zudem haben Sie Einblick in die Organisation und Konzeption von Laborabläufen. Sie haben ein Verständnis über die Möglichkeiten und Probleme von genetisch-physiologischen und genetisch-funktionellen Forschungsansätzen

Lehr- und Lernmethoden:

Veranstaltungsform/Lehrtechnik: Laborlehre

Lehrmethode: Fragend-entwickelnde Methode, Einzelarbeit bzw. Gruppenarbeit, praktische Demonstrationen, eigenständige Labortätigkeit, Experiment.

Lernaktivitäten: Studium der ausgeteilten Grundlageninformationen, Bearbeiten von Problemen und deren Lösungsfindung, Üben von labortechnischen Fertigkeiten, Produktion von wissenschaftlichen Berichten.

Medienform:

Arbeitsprotokolle zu diesem Praktikum werden ausgeteilt.

Literatur:

The Condensed Protokolls, From Molecular Cloning: A Laboratory Manual (Sambrook)

Der Experimentator Microarray (Müller)

Der Experimentator Genomics (Mülhart)

Functional Genomics (Hunt)

Modulverantwortliche(r):

Ralph Kühn (RalphKuehn@mytum.de)

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Forschungspraktikum: "Conservation Genetics" für Master-Studierende (Forschungspraktikum, 8 SWS)

Kühn R

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2533: Forschungspraktikum Molekulare Zoologie | Research Project Molecular Zoology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2011

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 240

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Regelmäßige, aktive Teilnahme mit 8h je Tag für 6 Wochen ist erforderlich. Die Prüfungsleistung wird in Form eines Einführungs- und Abschlussvortrages und eines Abschlussberichtes (paper - style) sowie durch eine laufende Beurteilung erbracht.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundlegende Kenntnisse der Zoologie, Ökologie und Genetik sollten vorhanden sein.

Inhalt:

DNA/RNA Präparation, PCR, Mikrosatelliten und SNP-Genotypisierung populationsgenetische Statistik, Zellkulturen, Zellfärbemethoden, quantitative realtime-PCR, Gen-Expressionsanalytik, Microarrayanalytik, Mikroarrayauswertung.

Lernergebnisse:

Nach Teilnahme der Modulveranstaltung sind die Studierenden in der Lage die interdisziplinären Methoden der Bereiche Genomik und Transkriptomik im Fachgebiet der "Ecological and Evolutionary Functional Genomics" anzuwenden und Projektkonzepte zu evaluieren sowie selbst Projekte zu konzipieren. Zudem sind sie fähig selbständig Laborabläufe zu organisieren und zu konzipieren. Die Studenten können Möglichkeiten und Probleme von genetisch-physiologischen und genetisch-funktionellen Forschungsansätzen bewerten.

Lehr- und Lernmethoden:

Veranstaltungsform/Lehrtechnik: Laborlehre

Lehrmethode: Fragend-entwickelnde Methode, Einzelarbeit bzw. Gruppenarbeit, praktische Demonstrationen, eigenständige Labortätigkeit, Experiment.

Lernaktivitäten: Studium der ausgeteilten Grundlageninformationen, Bearbeiten von Problemen und deren Lösungsfindung, Üben von labortechnischen Fertigkeiten, Produktion von wissenschaftlichen Berichten.

Medienform:

Arbeitsprotokolle zu diesem Praktikum werden ausgeteilt.

Literatur:

The Condensed Protokolls, From Molecular Cloning: A Laboratory Manual (Sambrook)

Der Experimentator Microarray (Müller)

Der Experimentator Genomics (Mülhart)

Functional Genomics (Hunt)

Modulverantwortliche(r):

Ralph Kühn (RalphKuehn@mytum.de)

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Forschungspraktikum: "Molekulare Zoologie" für Master-Studierende (Forschungspraktikum, 16 SWS)

Kühn R

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2534: Forschungspraktikum Wildtiergenetisches Praktikum | Research Project Wildlife Genetics

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2023

Modulniveau: Bachelor	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 30	Präsenzstunden: 120

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Prüfungsleistung wird in Form einer Laborleistung, bestehend aus dem Protokoll zu den praktischen Laborarbeiten und deren Ergebnissen sowie einer abschließenden Vorstellung und Diskussion der Ergebnisse abgeprüft (Abschlusspräsentation) und mit einer Note bewertet, wobei Protokoll und Präsentation gleichwertig gewichtet werden.

Das Protokoll zu der in Forschungspraktikum durchgeführten Fragestellung (z. B. Etablierung einer molekularen Toolbox für natürliche tierische Populationen, Genotypisierung von natürlichen tierischen Populationen) ist ähnlich einer wissenschaftlichen Publikation zu verfassen (Einleitung, Material und Methoden, Ergebnisse, Diskussion, Literatur) und beträgt maximal fünfzehn Seiten. Die Abschlusspräsentation (20 Minuten, davon 10 Minuten Vortrag und 10 Minuten Diskussion) dient der Überprüfung des Verständnisses durchgeführter methodischer und konzeptioneller Ansätze, schafft Platz für weitere Fragen und erlaubt auch eine einfache wissenschaftliche Diskussion.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundlegende Kenntnisse der Zoologie, Ökologie und Genetik sollten vorhanden sein.

Inhalt:

DNA Präparation, PCR, Mikrosatelliten-Etablierung, Mikrosatelliten-Analyse, Sequenzierung, SNP-Etablierung, SNP- Analyse, Populationsgenetische Auswertung.

Lernergebnisse:

Nach Teilnahme der Modulveranstaltung haben die Studierenden einen ersten Einblick in die Organisation und Konzeption von Laborabläufen in einem Labor zur molekularen Zoologie

gewonnen. Sie sind in der Lage grundlegende molekulargenetische Methoden im Artenschutz anzuwenden und Projektkonzepte zu verstehen, die Ergebnisse in einfachen wissenschaftlichen Berichten zu dokumentieren und zu erste Ansätze der Interpretation zu leisten. Sie können die Ergebnisse vor einem gemischten Publikum (Studierende, Mitarbeiter) präsentieren und diese auch diskutieren. Sie haben ein Verständnis über die Möglichkeiten und Probleme von molekulargenetischen Ansätzen zur Sicherung der faunistischen Biodiversität gewonnen.

Lehr- und Lernmethoden:

Lehrmethode: Fragend-entwickelnde Methode, Einzelarbeit bzw Gruppenarbeit, praktische Demonstrationen,

eigenständige Labortätigkeit, Experiment.

Lernaktivitäten: Studium der ausgeteilten Grundlageninformationen, Bearbeiten von Problemen und deren Lösungsfindung, Üben von labortechnischen Fertigkeiten, Produktion von wissenschaftlichen Berichten.

Medienform:

Arbeitsprotokolle zu diesem Praktikum werden ausgeteilt.

Literatur:

The Condensed Protokolls, From Molecular Cloning: A Laboratory Manual (Sambrook)
Der Experimentator Genomiks (Mülhart)

Modulverantwortliche(r):

Kühn, Ralph, Apl. Prof. Dr. agr. habil. ralph.kuehn@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Wildtiergenetisches Praktikum für Bachelor-Studierende (Praktikum, 8 SWS)

Kühn R

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2545: Forschungspraktikum Biotechnologie der Tiere | Research Project Animal Biotechnology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2023

Modulniveau: Bachelor/Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 150	Präsenzstunden: 150

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Als Prüfungsleistung wird eine Laborleistung angesetzt.

Im Rahmen der Veranstaltung erfolgt eine Beurteilung der Laborleistungen, also der Vorbereitung und praktischen Durchführung der Experimente, ggf. notwendige Berechnungen, ihre Dokumentation und Auswertung in Form eines Laborprotokolls, sowie die Deutung der Ergebnisse hinsichtlich der zu erarbeitenden Erkenntnisse. Die Studierenden zeigen in dem Protokoll, ob sie in der Lage sind, die von ihnen durchgeführten Arbeiten zu strukturieren und die wesentlichen Aspekte darzustellen. Sie sollen die Ergebnisse beschreiben, interpretieren und in einen sinnvollen Zusammenhang zu dem im Praktikum vermittelten Kenntnisstand stellen können.

Die Laborleistung wird durch eine Abschlusspräsentation (15 min) ergänzt, um die kommunikative Kompetenz bei der Darstellung von wissenschaftlichen Themen vor einer Zuhörerschaft zu überprüfen.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Das Modul ist geeignet für Studierende im BSc (5. /6. Semester) oder Master. Grundkenntnisse in molekular biologischen Methoden sind empfohlen.

Inhalt:

Im Rahmen des Forschungspraktikums Biotechnologie der Tiere werden die Studierenden ein eigenständiges Teilprojekt erarbeiten und dabei unterschiedliche wissenschaftliche Methoden kennenlernen oder evtl. neue methodische Ansätze selbst etablieren. Das Projekt wird Teil eines Gesamtprojektes sein und die Studierenden werden lernen ein spezifisches Aufgabengebiet im größeren Zusammenhang zu verstehen. Je nach Projekt werden sie praktische Kenntnisse in molekular-, zellbiologischen oder embryologischen Methoden erlernen und ihr akademisches

Wissen im Bereich Stammzellbiologie, Tiermodelle für die Tumorforschung oder anderen human Erkrankungen und Xenotransplantation erweitern.

Lernergebnisse:

Die Studierenden werden folgende Punkte lernen:

- Eigenständiges wissenschaftliches Arbeiten
- Aneignung neuer Methoden, wie z. B. Genome Editing, PCR, Zellkultur
- Projektplanung und praktische Durchführung
- Problemlösungen selbständig zu erarbeiten
- Projektbeschreibung und Präsentation
- Eigenständig Literatursuche durchzuführen und praktische Umsetzung theoretischer Kenntnisse
- Integration und Zusammenarbeit in einer Gruppe, soziale Kompetenz

Lehr- und Lernmethoden:

Eigenständiges Erarbeiten von relevanter Literatur, Durchführung eines eigenständigen Teil-Projektes unter Anleitung eines Projektleiters.

Medienform:

Präsentationen mittels PowerPoint
Praktikumsbericht

Literatur:

Projektrelevante Literatur

Modulverantwortliche(r):

Flisikowska, Tatiana; Dr.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Forschungspraktikum Biotechnologie der Tiere (Forschungspraktikum, 10 SWS)

Fischer K, Flisikowska T, Flisikowski K

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2639: Forschungspraktikum Neurobiologie des Verhaltens | Research Project Neurobiology of behavior

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2013/14

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 240

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Prüfungsdauer (in min.): 40 min (20min Vortrag, 20min wissenschaftliche Diskussion).
Regelmäßige und aktive Teilnahme während des gesamten Forschungsmoduls ist erforderlich.
Die Studierenden werden sich nach Einweisung durch den Praktikumsbetreuer und durch Eigenrecherche mit geeigneter Literatur auf die jeweils untersuchten Aspekte des Kurses vorbereiten; der grundlegende Kenntnisstand wird zu Beginn der Bearbeitung abgefragt. Die Studierenden werden in die Lage versetzt, die Neurobiologie tierischen Verhaltens auf verschiedenen Analyseebenen zu beurteilen. Dabei können verschiedene Untersuchungsmethoden angewendet werden, beispielsweise Testverfahren zur Charakterisierung von Tiermodellen in der biomedizinischen Grundlagenforschung, Verhaltenstraining mit Tieren zur Ermittlung von sensorischen Schwellen oder des Lernverhaltens, invasive Methoden zur Analyse neuroendokriner und/oder molekularbiologischer Aspekte, oder auch pharmakologische Beeinflussungen spezieller Verhaltensweisen. Darüber hinaus werden die verwendeten Untersuchungsmethoden, die Aussagekraft der Paradigmen und die Interpretation der Ergebnisse kritisch evaluiert. Im Anschluss an die Übung wird der Kompetenzzuwachs mündlich abgeprüft.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester / Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Erfolgreiche Teilnahme am zoologischen Grundkurs wird vorausgesetzt. Weiterhin sind grundlegende Kenntnisse der Anatomie und Physiologie nötig, sowie die Bereitschaft tierexperimentell mit den jeweils zu untersuchenden Spezies zu arbeiten und sich in ein Team zu integrieren.

Inhalt:

Das Praktikum befasst sich mit der grundlegenden Charakterisierung von Tiermodellen in der biologischen und biomedizinischen Forschung. Der Schwerpunkt kann auf verhaltensbiologische, neuroendokrine, pharmakologische und/oder molekularbiologische Aspekte gelegt werden, wobei die bearbeiteten Themen an aktuelle Projekte der jeweiligen Arbeitsgruppe angelehnt bzw. in diese integriert sein werden. Das angebotene Themenspektrum umfasst u.a. die pharmakologische Modulation des Stresshormonsystems und deren Auswirkungen auf neuroendokrine Parameter, emotionales Verhalten sowie die Untersuchung der zu Grunde liegenden molekularen Mechanismen, Quantifikation der sensorischen Verarbeitung, beispielsweise im visuellen oder auditorischen System bzw. bei multimodaler Verarbeitung, Lernverhalten, Analyse von motorischen Reaktionen auf sensorische Stimulation etc. Die Versuche werden mit verschiedenen Tiermodellen durchgeführt, beispielsweise mit genetischen Mausmodellen für psychiatrische Störungen (generiert durch gezielte genetische Manipulation oder durch selektive bidirektionale Zucht), Hühnerküken, Fledermäusen, verschiedenen Insekten oder verschiedenen infrarot-sensitiven Schlangen.

Lernergebnisse:

Die Studierenden erwerben wissenschaftlich fundierte, grundlagen-orientierte Kenntnisse zur Charakterisierung von Verhaltensreaktionen bei tierischen Organismen. Vermittelt werden die jeweils relevanten theoretischen Hintergründe, beispielsweise zum Thema Stress, affektive Störungen, multimodale Integration, Augenbewegungen etc., sowie zum Einsatz entsprechender Tiermodelle. Weiterhin werden Kenntnisse zur Konzeption, Planung, Durchführung und Auswertung von neurowissenschaftlichen und/oder pharmakologischen Studien erlangt, die auch die Erhebung und Analyse zahlreicher verhaltensbiologischer und neuroendokriner Parameter umfassen. Je nach Themenschwerpunkt wird den Studierenden eine Einführung in molekularbiologische Analysetechniken (Genexpression, Hormonmessung, Proteinbestimmung) vermittelt, sowie Methoden zur adäquaten graphischen Darstellung und statistischen Auswertung von wissenschaftlichen Daten. Lernziel ist ebenfalls eine Einführung in das eigenständige Verfassen einer wissenschaftlichen Arbeit unter Einbeziehung aktueller Fachliteratur. Darüber hinaus werden in allen genannten Bereichen methodische Fragen (Vorteile und Limitierungen der Technik) besprochen, so dass die Studierenden die eingesetzten Methoden kritisch hinterfragen und die Eignung für die unterschiedlichsten wissenschaftlichen Fragestellungen evaluieren können.

Lehr- und Lernmethoden:

Veranstaltungsform/Lehrtechnik: Übung; Lehrmethoden: Fragend-entwickelnde Methode, Vorträge zu den einzelnen Themen/Techniken, Einzelarbeit, praktische Demonstrationen, eigenständige Durchführung von Experimenten inklusive Datenaufnahme und Dokumentation; Lernaktivitäten: Studium der zur Verfügung gestellten Grundlageninformationen, Einbauen von neuen Informationen unterstützt durch fragend-entwickelndes Hinführen und eigenständige experimentelle Tätigkeit.

Medienform:

Literatur:

Einschlägige Fachliteratur; Lehrbücher und Zeitschriftenartikel zur Einarbeitung in die Thematik des Projekts, die teilweise vom Betreuer gestellt oder von den Studierenden selbstständig gesucht werden.

Modulverantwortliche(r):

Harald Luksch Harald.Luksch@wzw.tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Forschungspraktikum "Neurobiologie des Verhaltens" (Forschungspraktikum, 10 SWS)

Luksch H, Firzlaff U

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2653: Forschungspraktikum Neurobiologie von Wirbeltieren | Research Project Neurobiology of Vertebrates

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2013

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 240

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Regelmäßige, aktive Teilnahme ist erforderlich. Die Studierenden werden sich anhand von Eigenrecherche mit geeigneter Literatur auf die jeweils untersuchten Aspekte der visuellen und multimodalen Verarbeitung vorbereiten; die Studierenden werden in die Lage versetzt, in Übereinstimmung mit heute gültigen wissenschaftlichen Standards Versuche zu planen, durchzuführen und auszuwerten. Im Anschluß an das Praktikum wird der Kompetenzzuwachs in Form eines Protokolls schriftlich abgeprüft.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Weiterhin sind grundlegende Kenntnisse der Physiologie und Neurobiologie nötig, beispielsweise auf dem Niveau der Vorlesung "Human- und Tierphysiologie", oder auch der Besuch der Vorlesungen "Neurobiologie" und/oder "Sinnesphysiologie".

Inhalt:

Innerhalb dieses Praktikums können verschiedene Themen aus dem Bereich der Wirbeltier-Neurobiologie behandelt werden. Beispielhaft wäre das Thema visuelle Verarbeitung und multimodale Integration; dies beinhaltet gängige in vivo Techniken zur Untersuchung visueller und multimodaler Verarbeitung oder Dressur von Hühnern in einem Verhaltensversuch. Weiterhin können aber auch Experimente mit anderen Wirbeltieren (Amphibien, Reptilien, Säugetiere) erfolgen. Der Schwerpunkt in diesem Forschungsmodul liegt auf der Analyse des intakten Tieres; es können invasive Techniken (elektrophysiologische Ableitungen, pharmakologische Beeinflussungen, Transmitterblocker etc.) zur Anwendung kommen. Die Studierenden werden, soweit wie möglich, die Versuche selbstständig durchführen und auswerten. Dies beinhaltet auch

die Pflege und Betreuung der Versuchstiere vor und nach den Experimenten. Das genaue Thema ist nach Absprache mit den jeweiligen Dozenten zu vereinbaren.

Lernergebnisse:

Ziel ist das Erlernen von Techniken zur Durchführung von gebräuchlichen Techniken für die selbstständige Durchführung von Versuchen sowie die Analyse und Auswertung. Darüber hinaus werden Grundlagen zur Generierung sensorischer Stimuli erlernt. Dabei werden Grundlagen im programmieren (MATLAB oder Python) erlernt. Dieses Praktikum beinhaltet auch Auswertmethoden, statistische Methoden und die graphische Darstellung von den Messdaten.

Lehr- und Lernmethoden:

Veranstaltungsform/Lehrtechnik: Übung, Laborarbeit

Lehrmethode: Fragend-entwickelnde Methode, Einzelarbeit, eigenständige Präparation, Datenaufnahme und Datenauswertung.

Lernaktivitäten: Studium der ausgeteilten Grundlageninformationen, Einbauen von neuen Informationen unterstützt durch fragend- entwickelndes Hinführen und eigenständige Versuchsdurchführung.

Medienform:

Praktikumsschrift und wissenschaftliche Literatur

Literatur:

Wissenschaftliche Literatur wird innerhalb des Kurses ausgegeben. Während des Kurses werden die Studenten regelmäßig abgefragt, um das Verständnis der Literatur abzu prüfen. Die Studierenden werden auch zur eigenen Literatursuche aufgefordert.

Modulverantwortliche(r):

Harald.Luksch Harald.Luksch@wzw.tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2680: Forschungspraktikum Zoologische Systematik | Research Project in Zoological Systematics

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2016/17

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 120	Präsenzstunden: 180

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Vortrag und Protokoll

Wiederholungsmöglichkeit:

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundkenntnisse in Zoologischer Systematik.

Inhalt:

Das Modul beinhaltet faunistisch-systematische Untersuchungen an Tieren, v.a. Insekten, aber auch andere Wirbellose sowie in Einzelfällen Wirbeltiere. Im Vordergrund stehen morphologische (inkl. genitalmorphologische) und taxonomische Untersuchungen, aber auch Arbeiten mit verhaltensbiologischem Hintergrund, die in Richtung phylogenetische Systematik und Evolution gehen.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an diesem Forschungspraktikum sind die Studierenden in der Lage, komplexe Ansätze in Hinblick auf Vorgehensweise und Ziele morphologischer, taxonomischer oder verhaltensbiologischer Arbeitswesen zu verstehen und in differenzierter Weise bezüglich anderer Zielorganismen zu bewerten und anzuwenden.

Lehr- und Lernmethoden:

Einarbeitung in die Morphologie des Modellorganismus, Üben präparationstechnischer Fähigkeiten, Erhebung diverser Messwerte, Dokumentation über wissenschaftliche Zeichnungen und fotografische Erfassung per Mikroskopie und Rasterelektronen-Mikroskopie.

Verhaltensbiologische Untersuchungstechniken, ihre Analyse und ihre Interpretation werden (im Bedarfsfall) vermittelt.

Medienform:

Wissenschaftliche Originalartikel und Bücher

Literatur:

Wird individuell abgestimmt auf den Modellorganismus

Modulverantwortliche(r):

Gerstmeier, Roland r.gerstmeier@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2687: Forschungspraktikum Neuronale Netzwerke und Verhalten | Research Project Mapping Neural Circuits Underpinning Behavior

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2017/18

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 150	Präsenzstunden: 150

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Prüfung besteht aus einer Laborleistung, die durch eine Präsentation und strukturierten Einträgen im digitalen Laborbuch 'labfolder' ergänzt wird. Die Laborarbeiten setzen sich hierbei aus praktischen Arbeiten im Labor (z.B. konfokales Mikroskopieren, Verhaltensexperimente mit Optogenetik, einfache Elektrophysiologie), Versuchsauswertung mithilfe von Matlab, Excel, GraphPad u.ä. und Vor- und Nachbereitung inklusive Planung von Experimenten zusammen. Die Laborarbeit soll die theoretischen und praktischen Fähigkeiten und das Laborbuch und die Präsentation die theoretischen, didaktischen und gestalterischen Fähigkeiten des Studenten evaluieren.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Vorkenntnisse in Neurobiologie, Genetik und/oder molekulare Biotechnologie werden erwartet.

Inhalt:

Der Inhalt setzt sich je nach Projekt aus verschiedenen Komponenten zusammen, welche in wesentlichen Grundzügen hier beschrieben sind. Es werden nicht alle Methoden in allen Projekten durchgeführt:

- Durchführung von Verhaltensexperimenten am Modell der Fliege *D. melanogaster* (z.B. Larve und Adult; Präferenz für Düfte und Geschmäcker) händisch und mittels Computer und
- Videoanalyse (Nutzung der Programme CTraxx/Matlab und ImageJ)
- Präparation von Fliegenhirn und Analyse von olfaktorischen Nerven und höheren Hirnzentren mittels genetisch kodierten Fluoreszenzmarkern (z.B. synaptisches GFP) und spezifischen genetischen Reportersystemen wie z.B.

GAL4/UAS, *lexA/lexAop*, genetische Intersektion; Immunfärbungen

- Aufnahmen am Fluoreszenzmikroskop oder Konfokalmikroskop
- Bildanalyse dieser Aufnahmen mittels ImageJ software
- extrazelluläre Elektrophysiologie am Geruchs- und

Geschmacksorgan der Fliege

- Nutzung von Optogenetik zur Verhaltenssteuerung von Fliegenlarven
- Einsatz von Mutanten zur Veranschaulichung der Rolle von olfaktorischen und gustatorischen Rezeptoren in Duft- und

Geschmackpräferenzen mittels Verhaltensanalyse

- statistische Auswertung aller Ergebnisse mittels GraphPad software; Erstellung von Graphiken und Präsentationen

in Graphpad, Photoshop und Powerpoint

- Diskussion von Ergebnissen im Vergleich mit Erwartung/Hypothese und publizierten Ergebnissen; Diskussion von und brainstorming

zu möglichen Innovationen und Verbesserungen von genetischen, biotechnologischen und computerbasierten Methoden zur Analyse von Verhalten und neuronalen Netzwerken.

Lernergebnisse:

Nach der erfolgreichen Teilnahme an diesem Research Projekt Modul sind die Studierenden in der Lage (konkret spielt der genaue Inhalt des Research Projekts hier eine wichtige Rolle, z.B. Verhaltensanalyse, Anatomie, Mikroskopie etc.):

- neurogenetische Methoden am Beispiel des chemosensorischen Systems des genetischen Modellsystems *Drosophila melanogaster* (extrazelluläre Ableitung von Sensillen, Computerbasierte Analyse von

Verhalten mittels Videotracking, Optogenetik, Mutagenese von chemosensorischen Rezeptoren) zu erklären und zumindest teilweise selbstständig durchzuführen.

Lehr- und Lernmethoden:

Es kommen verschiedene Methoden zum Einsatz: 1. praktische Laborarbeit (z.B. konfokale Mikroskopie, chemosensorisches Verhalten mit Optogenetik). Hier soll dem Studenten die praktische Laborarbeit vermittelt werden. Weiterhin lernt der Student, Experimente zu planen und vorzubereiten. 2. Literaturrecherche (z.B. Anhand von Datenbanken wie Pubmed). Der Student soll an die selbstständige Literaturrecherche in Datenbanken und Internet herangeführt werden und lernen die wichtigen Publikationen von weniger wichtigen Publikationen zu trennen. 3. Präsentationstechniken (z.B. Powerpoint). Neben der Datengenerierung und Auswertung ist die Präsentation von Daten und dem entsprechenden Hintergrund in englischer Sprache entscheidend für das wissenschaftliche Arbeiten und den späteren Erfolg. Der Student soll so lernen, wie ein Forschungsprojekt dargestellt, erklärt und ggf. verteidigt wird. 4. Dateninterpretation (z.B. durch Diskussionen im Labor, nach der Präsentation, mit dem Projektleiter). Hier soll der Student die Möglichkeit bekommen selbstständig und mit Hilfestellung Daten zu interpretieren und ggf. Hypothesen zu formulieren, die in der Zukunft getestet werden können. 5. digitale Laborbuchführung mit Computerprogramm 'labfolder'. Das strukturierte Dokumentieren von Versuchen und Laborarbeiten ist absolut essentiell für das erfolgreiche wissenschaftliche Arbeiten.

Zunehmend ersetzen digitale die klassischen handschriftlichen Laborbücher. Der Student wird somit mit modernen Methoden der Laborbuchführung konfrontiert.

Medienform:

Datenbanken (z.B. Pubmed); ePaper; Labfolder; direkte Interaktion mit Betreuer

Literatur:

Projektspezifische Literatur wird zur Verfügung gestellt und soll auch durch eigene Literaturrecherche gefunden werden.

Modulverantwortliche(r):

Ilona Grunwald Kadow grunwald@wzw.tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2695: Forschungspraktikum Wildbiologie | Research Project Wildlife Biology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2018/19

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 240

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Das anzufertigende wissenschaftliche Protokoll (Einleitung, Material und Methode, Ergebnisse und Diskussion, Umfang 15-25 Seiten) dient der Überprüfung der Fähigkeit zur Beschreibung, Auswertung und Interpretation der im Praktikum durchgeführten Experimente zum Thema Wildbiologie. Die im Praktikum durchgeführten und im Protokoll beschriebenen Experimente oder Datenanalysen sind darüber hinaus in Form eines Vortrags in der Arbeitsgruppe des betreuenden Dozenten vorzustellen, so dass auch die Fähigkeit zur mündlichen Darstellung der wissenschaftlichen Arbeit und die Befähigung zur wissenschaftlich- kritischen Diskussion über das schriftlich formulierte hinaus überprüft werden kann. Für die gesamte Leistung (Qualität der Feld- und / oder Laborarbeit, Protokoll, Vortrag) wird eine Note vergeben.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

BSc Biologie

Inhalt:

Das Modul beschäftigt sich mit der Entwicklung, Konzeption, Methodik und Auswertung von Forschungsarbeiten, Feld- und Labordaten sowie deren wissenschaftlichen Aufbereitung. Arbeitsschwerpunkte sind im Bereich der Populationschätzung über direkte und indirekte Zählmethoden sowie mathematische Verfahren wie Kohortenrechnungen, Raum und Konditions bezogenen Reproduktionsanalysen bei Gams und Reh, Überlebensraten von Jungtieren, Krankheiten und Parasiten bei Wildtieren, Analyse von Organveränderungen im Jahresverlauf, Raum-Zeitanalysen von Wildtieren. Wichtig bei all den Themen ist jedesmal der Raum, Zeit zur Umwelt sowie der hiermit verbundenen Konditionsbezug der Einzeltiere sowie Populationsgruppen.

Lernergebnisse:

Studierenden erwerben Kenntnisse und Fähigkeiten in der Konzeptionierung, Durchführung, Datengewinnung und Analyse von Forschungsarbeiten und -ergebnissen zu verschiedenen Säugetier- und Vogelarten im Freiland und Labor. Sie werden in die Lage gesetzt, Telemetriedaten auszuwerten und zu analysieren, die verschiedenen Methoden der Populationschätzung anzuwenden und ihre Grenzen zu bewerten, Einflüsse von Habitat, Klima, Populationsdichte auf die Reproduktion und Krankheitsgeschehen von Wildtierpopulationen zu beurteilen und zu bewerten.

Lehr- und Lernmethoden:

Mitarbeit in Feld- und Labortechniken in den laufenden verschiedenen Forschungsprojekten der Arbeitsgruppe Wildbiologie und Wildtiermanagement. Zusammenarbeit mit den Praktikumpartnern vor Ort und im Labor.

Medienform:

Aktuelle Fachliteratur und aktuelle Veröffentlichungen. Vorhandene und selbst zu erzeugende Datensätze.

Literatur:

Gossow: Wildökologie, BLV Verlag; Krausmann, P. 2002: Introduction to wildlife management. Pearson Education, Upper Saddle River, New Jersey; Conover, M. 2001: Resolving Human-Wildlife Conflicts. Lewis Publishers, Boca Raton. Bolen, Robinson 1999: Wildlife Ecology and Management

Modulverantwortliche(r):

König, Andreas; Apl. Prof. Dr. rer. silv. habil.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Forschungspraktikum Wildbiologie (Praktikum, 10 SWS)

Dahl S, König A

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

LS20007: Introduction to Computational Neuroscience | Introduction to Computational Neuroscience

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2022/23

Modulniveau: Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 7	Gesamtstunden: 210	Eigenstudiums- stunden: 120	Präsenzstunden: 90

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

In a graded final 20 minute presentation (slides, e.g. with Power Point) the students present their project work, where they aim for reproducing results from a scientific paper with methods of computational neuroscience, that are taught in the lecture and practiced in the tutorials. In addition, the students should synthesize the relevant findings of the paper and critically discuss the modeling choices of the authors, following examples that are given throughout the lecture.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Previous exposure to python is helpful, but not required.

Basic knowledge of neuroscience/neurophysiology is recommended.

Inhalt:

Introduction to programming with python

The concepts and implementation in python of:

Neuroelectronics - Cable Properties, different neuron models and synaptic conductances

Network models - Feed-forward and recurrent models with spiking and rate-based neurons

Plasticity and Learning - spike time dependent and rate based plasticity rules and synaptic normalization

Neural Codes - Mutual information, Spike trains and receptive fields

Machine Learning - Dimensionality reduction, Model fitting, Generalized Linear Models,

Reinforcement learning

Lernergebnisse:

Upon completion of the module students will be able to

- describe the field of computational neuroscience and its sub-disciplines, like dynamical systems, machine learning, stochastic processes and information processing.
- understand the different levels of, and approaches to modeling of biological processes
- understand general concepts of model fitting, like mean squared error, maximum likelihood estimate and the variance/bias trade-off
- implement classical but still relevant models of computational neuroscience (e.g. Leaky Integrate and Fire, Hodgkin-Huxley, Wilson-Cowan, Hopfield), compare their level of description and analyze their strength and weaknesses.

Finally, they will be able to deconstruct computational neuroscience papers into the components taught in the lecture.

Lehr- und Lernmethoden:

The students learn the basic concepts of computational neuroscience in the lecture and can solidify the learned material in hands-on tutorials with peer-programming tasks and interactive notebooks. Furthermore, they will apply the learned concepts from the lecture and the tutorials in a group-project, that consists of a mix of self-study and guided sessions and leads to a final presentation; where the students present their findings and how they relate to the learned concepts.

Medienform:

The lecture consists of a PowerPoint presentation.

The tutorials consist peer-programming sessions with the use of interactive notebooks. The project work consist of self-study sessions and guided sessions and a Power Point presentations prepared by the students.

Literatur:

Dayan, P., & Abbott, L. F. (2005). Theoretical neuroscience: computational and mathematical modeling of neural systems. MIT press.

Bear, M., Connors, B., & Paradiso, M. A. (2020). Neuroscience: Exploring the Brain, Enhanced Edition: Exploring the Brain. Jones & Bartlett Learning.

MacKay, D. J., & Mac Kay, D. J. (2003). Information theory, inference and learning algorithms. Cambridge university press.

Modulverantwortliche(r):

Gjorgjieva, Julijana, Prof. Ph.D. gjorgjieva@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Introduction to Computational Neuroscience – Lecture (M.Sc.) (Vorlesung, 2 SWS)

Gjorgjieva J

Introduction to Computational Neuroscience – Project Work (M.Sc.) (Projekt, 2 SWS)

Onasch S

Introduction to Computational Neuroscience – Exercise (M.Sc.) (Übung, 2 SWS)

Onasch S

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZme2670: Innovative Ansätze in der viralen Gentechnologie | Innovative Approaches in Viral Gene Technology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2015/16

Modulniveau: Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 105	Präsenzstunden: 45

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Modulprüfung besteht aus einer

- Präsentation (Dauer 30 Minuten) (Präsenzzeit 1SWS = 45 h), in der die Studierenden die wichtigsten Inhalte mit Hilfsmitteln verstehen und bewerten sollen. Der Zeitaufwand im Eigenstudium beträgt ca. 2 SWS, da alle Studierenden alle Papers lesen müssen und die eigenen Präsentation vorbereiten.
- Hausarbeit. Die Modulleistung wird in Form einer selbsterklärenden Präsentation abgenommen. In dieser soll nachgewiesen werden, dass die Basiselemente des viralen Gentransfers/der viralen Gentechnologie sowie funktionale Zusammenhänge verstanden werden. Der Zeitaufwand beträgt 3SWS.

Die Abnahme der Prüfung erfolgt als (benotete) Prüfungsleistung

Unterschiedliche Prüfungstypen sind notwendig, da nur in der mündlichen Präsentation die Kompetenz- und das Lernergebnis der Präsentationsfähigkeit und Diskussion überprüft werden kann, wohingegen in der der Hausarbeit die Kompetenz- und das Lernergebnis im Bereich Basiswissen und sicherer Umgang mit Literatur überprüft wird. Die Prüfungsergebnisse werden wie folgt verrechnet 2:1.

Präsentation im Seminar: aktive Teilnahme an der Diskussion im Seminar 2.

Hausarbeit 1.

Das Modul ist ab einer gewichteten Modulnote besser als 4,09 bestanden.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Studierende sollten gute Grundkenntnisse der molekularen Genetik besitzen. Der Besuch der Vorlesung „Viraler und nichtviraler Nukleinsäuretransfer – Methoden und Anwendungen in Forschung und Therapie“ wird empfohlen.

Inhalt:

Virale Vektoren werden auf Grund ihrer hohen Effizienz einerseits in therapeutischen Ansätzen, aber viel häufiger als molekulare Werkzeuge verwendet. Neue Entwicklungen der letzten Jahre im Feld der viralen Gentechnologie umfassen einerseits die Weiterentwicklung bereits genutzter, meist attenuierter (abgeschwächter) Viren durch weitere genetische Modifikationen und/oder die Kombination mit chemischen und physikalischen Methoden, aber auch die Entwicklung von Vektortypen basierend auf bisher nicht/selten verwendeten Viren, um die gezielte Infektion von ausgewählten Zielzellen sowohl *in vitro* als auch *in vivo* zu erlauben. Während im Feld der Tumortherapie vor allem onkolytische Viren verwendet werden, werden in regenerativen Ansätzen, aber vor allem in der Grundlagenforschung verschiedene virale Vektoren zur Erzeugung von iPS, zur Genregulation über miRNAs oder zur Editierung des Genoms durch CRISPR/Cas, etc. verwendet. Bei Verwendung von integrierenden Viren ist außerdem eine Analyse und Modifikation der Integrationsmechanismen und -orte von eminenter Bedeutung für die Sicherheit der verwendeten Vektoren.

Da Grundlagenforscher im Feld der Molekularbiologie vermehrt Umgang mit viralen Vektoren haben werden ist ein gutes Basiswissen sowie die Kenntnis fortgeschrittener Techniken unerlässlich.

Lernergebnisse:

Nach dem erfolgreichen Abschluss des Moduls verstehen die Studierenden einzelne Aspekte innovativer Entwicklungen im Feld der viralen Gentechnologie mit dem Schwerpunkt viraler Gentransfer. Die Studierenden sind in der Lage:

- Publikationen bzgl. Wissenschaftlicher Schlüssigkeit, Kontrollen, etc. kritisch zu lesen.
- Daten und Hintergrundinformationen übersichtlich und prägnant darzustellen (Powerpoint Präsentationen)
- aktiv an der Diskussion der präsentierten Daten teilzunehmen und
- mit kritischen Kommentaren der Mitstudierenden umzugehen.

Lehr- und Lernmethoden:

Seminar

In diesem Seminar wählen die Studierenden aus einer vom Dozenten zu Semesterbeginn vorgegebenen Liste aus neuen Publikationen aus dem Feld der Gentechnologie jeweils ein Paper

aus. Dabei wird besonders der Bereich des viralen Gentransfers und der viralen Gentherapie abgedeckt.

Die Studierenden geben englische PowerPoint Präsentationen, die jeweils Hintergrundinformation, die wichtigsten Daten des Papers, die Schlussfolgerung der Autoren sowie ihre eigene Einschätzung und Interpretation der Daten und der Schlussfolgerung beinhalten.

Die Präsentation wird von einer aktiven Diskussion der wissenschaftlichen Daten gefolgt, an der alle Studierenden teilnehmen sollen. Diese wird von der Dozentin moderiert.

Dieses Format des Seminars verbindet in einmaliger Weise die Möglichkeit neueste technologische Entwicklungen aus dem Feld des viralen Gentransfers kenn zu lernen mit der Möglichkeit Präsentationsgeschick (auf Englisch) zu üben, sich zu trauen Fragen zu stellen und als Präsentierender zu lernen mit kritischen Fragen des Publikums umzugehen.

Hausarbeit

Während im Seminar vor allem neueste Entwicklungen der viralen Gentechnologie behandelt werden, sollen in der Hausarbeit weitere Grundlagen erarbeitet werden, die das Verständnis der präsentierten Techniken vertiefen.

Dazu wird im Zusammenhang mit dem im Seminar präsentierten Paper jeweils ein Aspekt wie z.B. virale Replikationszyklen, Aufbau von Virionen, etc. bearbeitet, der über die Präsentation des wissenschaftlichen Hintergrunds des Papers hinausgeht. Zum von der Dozentin vorgegeben Thema werden die Studierenden Literaturrecherche betreiben. Die Abhandlung des Themas wird in vielen Fällen auf älterer, aber grundlegender Literatur beruhen.

Neben der Abhandlung an sich umfasst die Hausarbeit einen Literaturteil und einen Teil, der den Weg der Literaturrecherche beschreibt.

Medienform:

Z.B. Semesterapparat, Reader, Skriptum, Folien, Blog, Tafelarbeit, Übungsblätter, Übungsaufgabensammlung, Flipchart, PowerPoint, Filme

Praktikumsskript

PowerPoint

Literatur:

Literaturrecherche in PubMed.

Modulverantwortliche(r):

Anton, Martina; PD Dr. rer. nat.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Präsentation und Diskussion innovativer Ansätze in der Gentechnologie Hausarbeit (Seminar, 3 SWS)

Anton M [L], Anton M

Präsentation und Diskussion innovativer Ansätze in der Gentechnologie (Seminar, 2 SWS)

Anton M [L], Anton M, Plank C

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ1085: Labortierwissenschaft | Science of Laboratory Animals

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2012

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Prüfungsdauer (in min.): 60.

Regelmäßige, aktive Teilnahme an den Lehrveranstaltungen wird erwartet. Eine Klausur (60 min, benotet) dient der Überprüfung der in Vorlesung und Praktikum erlernten theoretischen Kompetenzen. Die Studierenden zeigen in der Klausur, ob sie in der Lage sind, das erlernte Wissen zu strukturieren und die wesentlichen Aspekte darzustellen. Sie sollen die erarbeiteten Informationen beschreiben, interpretieren, sinnvoll kombinieren und auf ähnliche Sachverhalte übertragen können. Die Klausurnote bildet die Gesamtnote des Moduls.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Zum besseren Verständnis sind Kenntnisse in Zoologie und/oder Tierwissenschaft erforderlich

Inhalt:

Umfang, Art und Zweck von Tierversuchen in Deutschland; Ethische Abwägungen, 3-R-Prinzip; Anatomische, physiologische und ethologische Grundlagen von Labortieren; Fütterung, Haltung, Züchtung und Krankheiten von Labortieren; Hygienemaßnahmen in der Labortierhaltung; Tierschutzrecht und rechtliche Grundlagen zur Betreuung von Versuchstierhaltungen.

Lernergebnisse:

Tierartgerechte Haltung und Umgang mit Labortieren unter den spezifischen Anforderungen größerer und kleinerer Forschungslaboratorien; Vorbereitung auf die Konzeption von Tierversuchen und Tierversuchsanträgen; Reduktion von Tierversuchen nach dem 3-R-Prinzip

Lehr- und Lernmethoden:

Vorlesung im Seminarstil

Medienform:

Powerpoint-Präsentationen, die den Teilnehmern zur Verfügung gestellt werden

Literatur:

Weiss, J., Maeß, J., Nebendahl, K. (Hrsg.): Haus- und Versuchstierpflege, 2. Auflage, 2003, Enke-Verlag, Stuttgart.

Modulverantwortliche(r):

Dr. Karsten Meyer (karsten.meyer@wzw.tum.de)

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Labortierwissenschaften (Vorlesung, 4 SWS)

Meyer K, Paulicks B, Flisikowski K, Kliem H, Kisling S, Schwamberger S

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2690: Latest Neuroscience - Presenting Papers to Researchers and the General Public | Latest Neuroscience - Presenting Papers to Researchers and the General Public

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2017

Modulniveau: Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 3	Gesamtstunden: 90	Eigenstudiums- stunden: 58	Präsenzstunden: 32

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

This seminar series will start with an introductory lecture by the course lecturers, followed by an assignment of 2 reviews and 1 research paper to each student. Research paper and reviews will be read and analyzed during self-study hours and discussed with the lecturer during individual meetings. During three and a half days of block seminar, students will in the first two days present the main points of their paper including aims, results and discussion in the context of a comprehensive background that is to be researched and based in part on the distributed reviews. During the second part, students will learn how to present a research finding to the general public and how to write a press release for the layman. Papers and reviews will comprise landmark and latest papers in the field of neuroscience research with a special focus on internal and metabolic state and neuromodulation. Students will discuss the mechanisms of state-dependent neuromodulation and its implications in animal behavior, disease etc. Students will also discuss the latest scientific tools that are used to study neuromodulation in different animal models based on the assigned papers. In the first part, each student will give a 45 minutes presentation of the selected paper in front of the group. In addition, the students will prepare questions to be discussed with the other participants following the presentations. In the second part, the first half day will be used to look at press releases in the group and to dissect their structure, wording etc. After 1 and a half days of home work, students will present their paper in a presentation format aimed at the general public with general introductions, schemata, conclusions etc. In addition, the students are requested to write a press release on their paper at home, which is again aimed at the general public and should be concise and interesting with some illustrations. The evaluation is based on the presentations, the press release, and the discussion of the selected papers (70%) and the participation in the course (30%).

Wiederholungsmöglichkeit:

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Basic knowledge of neurobiology is mandatory.

Inhalt:

Group seminar with a 3 hours introductory meeting/discussion and a block of 3 and a half days of presentations by students.

Lernergebnisse:

Students who successfully complete this module will understand the concept of how internal and metabolic states influence neurons and neuronal processing by neuromodulation and its implications in animal behavior including human behavior in health and disease. In particular, they will know important landmark works, know different modes and forms of neuromodulation including neuropeptides and monoamines, be able to name and describe important techniques used to study neuromodulation. Furthermore, they understand the importance of neuromodulation and neuromodulatory mechanisms in the treatment of common diseases including diabetes, obesity, depression, and get first insights into concepts of drug design and function. Students will learn different ways of presenting scientific works - to a scientific audience as well as to a layman audience. Students will understand the difference between a scientific presentation and manuscript and an article and presentation aimed at the general public to promote Science and important findings. They will have been introduced on how to write a press release and how to explain a scientific problem and finding to a layman.

Lehr- und Lernmethoden:

A general introduction on the topic and list of proposed papers will be given during the preparatory meeting (3 hrs). Then students will have the option to choose a paper and will have a week to prepare a presentation based on the paper and two accompanying reviews. In addition, students have the opportunity to meet the lecturer in a one-on-one meeting prior to their presentations of the paper to discuss questions. Students will individually present the paper in the group meeting. In the first part, each student will get 45 minutes to present the paper and 20 minutes for discussion. A feedback will be given after each presentation by the group and lecturer and if requested also individually at a later time. In the second part, press releases will be read and analyzed in the group together with the lecturer. Then each student will present a short laymen slide presentation to the group. Finally, each student has to formulate a press release at home.

Medienform:

Pubmed, powerpoint, black board

Literatur:

Literature for reading will be provided or suggested during the introductory meeting. The internet will be used to find examples of good (and less inspiring) press releases and newspaper articles.

Furthermore, TED talks and other science interviews will be studied. In addition, the textbook 'Principles of Neural Science' by Eric Kandel and colleagues is recommended.

Modulverantwortliche(r):

Ilona Grunwald Kadow ilona.grunwald@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Übung/seminar

Current topics in neuromodulation

1 SWS

Jean-Francois De Backer

Übung/seminar

Latest Neuroscience - presenting papers to researchers and the general public

1 SWS

Ilona Grunwald Kadow

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

LS10014: Managing Poultry Health | Managing Poultry Health

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2023

Modulniveau: Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

The examination performance of the module will be a 20 minutes oral presentation of a research paper about a published case report. The presented case report will demonstrate the ability of the student to summarize the subject and present it to an audience. Students have to add and elaborate on the gained theoretical knowledge by choosing specific case reports, which will reflect their personal opinion and how they would manage similar problems in the future. The discussion with the tutor and the recommendations at the end of their presentations will show the importance of the problem in the field and what will they suggest to improve the health status of the animals.

Wiederholungsmöglichkeit:

Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Basic knowledge of animal sciences and pathology

B.Sc. in various areas of Life Sciences including Agricultural and Horticultural Sciences

Inhalt:

In this module, students are introduced to theoretical background regarding various aspects in poultry production that start with the hatch and breeding to the environment and technical measures. In addition, different case reports from the field will be analyzed and discussed. The students will be able to make a judgement regarding the health status of the birds and suggest alternative solutions based on the theoretical background.

The following elements will be approached during the lecture and the seminars:

- Particular features of poultry and what to consider in poultry production
- Causes of major health disorders
- Intoxications
- Disease prevention
- Important regulations for poultry production

Lernergebnisse:

After successful participation in this module, students will be able to understand the important aspects required for the success of poultry production. They will differentiate between different production systems and what makes the poultry flock achieve best agricultural performances. They will be able to determine the risk associated with suboptimal management or health problems and to provide suggestions to improve the situation.

Students will understand various practical problems related to poultry production. They will evaluate the risk factors that may decrease poultry productivity. They will be able to analyze field problems and to evaluate clinical cases in a critical manner by determining their importance depending on the clinical outcome and economic impact.

Lehr- und Lernmethoden:

The module consists of lectures in the topic of poultry health, which will be followed by the seminars. After gaining a basic knowledge about possible problems that may face poultry health and welfare, the students will independently choose and present relevant topics related to the management of poultry health and the problems that may affect the productivity and the welfare of poultry flocks. The presented cases will be carefully discussed in groups and conclusions will be drawn.

Medienform:

PowerPoint presentations, round table discussions

Literatur:

Avian Immunology 2nd edition, Elsevier 2013

Veterinary Immunology 10th edition, Elsevier 2017

PowerPoint slides:

Avian Pathology: <https://www.tandfonline.com/toc/cavp20/current>

Avian Diseases: <https://www.aaap.info/aviandiseases>

Review and original literature is additionally provided.

Modulverantwortliche(r):

Sid, Hicham, Ph.D. hicham.sid@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Managing Poultry Health (Vorlesung, 2 SWS)

Sid H [L], Bauer B, Schusser B, Sid H

Journal club – practical problems facing poultry production and breeding (Seminar, 2 SWS)

Sid H [L], Bauer B, Schusser B, Sid H

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

LS20005: Models in Computational Neuroscience (M.Sc.) | Models in Computational Neuroscience (M.Sc.)

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2022

Modulniveau: Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 10	Gesamtstunden: 300	Eigenstudiums- stunden: 150	Präsenzstunden: 150

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

The examination of the module is carried out in the form of a laboratory performance, which consists of the following elements: activity in the laboratory, lab report (~10 pages) with evaluation and discussion and presentation (30 minutes) in a ratio of 3:3:1. In it, the students demonstrate the ability to design models in computational neuroscience, code computer programs, analyze data and visualize data. They also demonstrate the ability to present their data to other computational neuroscientists, and synthesize what they learned in a concise written up record of their work.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Students are expected to have some mathematical knowledge (linear algebra, differential equations) and some programming skills (Matlab, Python or C/C++).

Inhalt:

Minimum of 6-8 weeks research project in laboratory with hands on training in the analysis of neuroscience data and the building of network models.

Depending on the aim of the research project, different methods and questions will be in focus. For instance:

- simulating network models in Julia, Python or Matlab
- designing differential equation descriptions of network interactions

- mathematical analysis based on dynamical systems
- image analysis using ImageJ software
- statistical analysis with Julia, Python or Matlab
- dimensionality reduction techniques of high-dimensional data
- extracting model parameters from experimental data
- conceptual discussion and literature searches to understand and propose ideas, results, hypotheses

Lernergebnisse:

Upon successful participation the students are able to:

- Analyze neuroscience data from electrophysiological or calcium imaging recordings
- Build network models of connected excitatory and inhibitory neurons in numerical simulations
- Include synaptic plasticity rules in the network models for the self-organization of network connectivity
- Analyze the output of the networks in terms of activity and connectivity
- Interpret the numerical results to make predictions for experiments
- Work in the laboratory independently

Lehr- und Lernmethoden:

Students will work in the lab and learn from PhD students.

They will be given detailed instructions and sample numerical code to perform the simulations.

They will read scientific literature to determine new parameters for their models.

They will learn mathematical methods for writing down differential equations, analyzing them using dynamical

systems and visualizing them from PhD students and sample code from related projects.

They will have weekly meetings with their other PhD students and give regular presentations on their progress to get feedback.

They will get regular help with checking their code and analysis.

Medienform:

Literatur:

Modulverantwortliche(r):

Gjorgjieva, Julijana, Prof. Ph.D. gjorgjieva@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Models in Computational Neuroscience (M.Sc.) (Forschungspraktikum, 10 SWS)

Gjorgjieva J, Dauphin A, Dwulet J, Onasch S, Parkinson-Schwarz J

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2457: Neurobiologie | Neurobiology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2020/21

Modulniveau: Bachelor/Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 3	Gesamtstunden: 90	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 30

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Aufgrund des Pandemiegeschehens hat der/die Studierende auch die Möglichkeit, an einer beaufsichtigten elektronischen schriftlichen Fernprüfung (Aufsicht mit Proctorio, 90 min.) teilzunehmen (Onlineprüfung: WZ2457o). Diese schriftliche Prüfung wird zeitgleich parallel in Präsenz angeboten (WZ2457).

Die Studierenden zeigen in einer benoteten Klausur (90 min), das sie in der Lage sind in einer begrenzten Zeit und ohne Hilfsmittel die zugrunde liegenden Mechanismen und Randbedingungen neurobiologischer Prozesse zu verstehen und darzulegen. Sie müssen neurobiologische Befunde auf ihre entwicklungsbiologischen und molekularbiologischen Ursachen zurückführen, komplexe Krankheitsbilder in ihrer Entstehung beurteilen, und physiologische Erklärungen für Gehirnleistungen darstellen. In Transferaufgaben sind sie in der Lage, auf der Basis des erworbenen Orientierungswissens der gesamten Neurobiologie Befunde einzuordnen und einzuschätzen

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundlegende Kenntnisse der Neurobiologie, mindestens auf dem Niveau der Vorlesung "Human- und Tierphysiologie", sollten vorhanden sein.

Inhalt:

Die Studierenden erwerben grundlegende und weiterführende Kompetenzen im Umgang mit neurobiologischen Fragestellungen. Auf der Grundlage theoretischer Überlegungen wird ein Überblick verschiedener neurobiologischer Themen behandelt. Darüber hinaus werden

methodische Aspekte der verwendeten Untersuchungsmethoden und die Aussagekraft kritisch evaluiert.

Grundlegende Neurobiologie: Entwicklung des Nervensystems, Neurophysiologie, Biophysik, synaptische Übertragung, Lernen, Modulation, Emotion, Sprache, Degenerative Erkrankungen, Mentale Erkrankungen, Bewußtsein

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an dieser Vorlesung sind die Studierenden in der Lage, neurobiologische Prozesse aus ihren physikalischen und chemischen Randbedingungen abzuleiten und ihren Verlauf und ihre Steuerung über den Organismus zu verstehen. Die Studierenden besitzen Orientierungswissen in der gesamten Neurobiologie, können Befunde in dieses Grundgerüst einordnen und haben einen Überblick verschiedenster Themen.

Lehr- und Lernmethoden:

Veranstaltungsform/Lehrtechnik: Vorlesung

Lehrmethode: Präsentation, Vortrag, Fragend-entwickelnde Methode

Lernaktivitäten: Studium der ausgeteilten Grundlageninformationen, Nacharbeitung der vermittelten Informationen, Materialrecherche, Zusammenfassen von Dokumenten,

Medienform:

Ein Skript zu diesem Praktikum wird ausgeteilt bzw. als Download auf Moodle zur Verfügung gestellt. Zusätzlichen Informationen werden auf Moodle kommuniziert (URLs, weitere Texte)

Literatur:

Als grundlegendes Lehrbuch wird "Neuroscience. Exploring the brain." von Bear, Connors, Paradiso aus dem Lippincott, Williams and Wilkins Verlag empfohlen, und zwar in der englischen Variante. Weitere Lehrbücher der Neurobiologie sind für die grundlegenden Inhalte ebenfalls geeignet.

Modulverantwortliche(r):

Luksch, Harald; Prof. Dr. rer. nat.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Neurobiologie (Vorlesung, 2 SWS)

Luksch H, Weigel S

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ0033: Physiologie des Wachstums, der Reproduktion und der Laktation | Physiology of Growth, Reproduction and Lactation

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2023

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Modulprüfung erfolgt anhand einer 30 minütigen mündlichen Prüfung. In dieser soll nachgewiesen werden, dass ohne Hilfsmittel, die physiologischen Vorgänge bei Wachstum, Reproduktion und Laktation sowie die anatomischen und histologischen Grundlagen bei verschiedenen Nutztierarten bewerten können. Die Studierenden weisen nach, dass sie die Einflussfaktoren, z.B. durch die Umwelt, Haltung, Gesundheit oder Fütterung, auf die molekularen Regelkreise einschätzen können. Die Studierenden antworten mit eigenen freien Formulierungen.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Erfolgreiche Grundlagen- und Orientierungsprüfung Bachelor Agrarwissenschaften oder äquivalenter Abschluss.

Inhalt:

Vorlesung: Wachstums- und Reproduktionsbiologie der Wirbeltiere (Regelmechanismen, Anatomie (v.a. Skelett und Muskulatur, Zellaufbau), Morphologie, vergleichende Physiologie;
Systematik der Reproduktionshormone und Hormonrezeptoren, Wirkungsmechanismen der Reproduktionshormone, Hypothalamus-Hypophysen System, Spermatogenese; Oogenese, Sexualzyklusregulation und Manipulation, Gravidität und Geburt; Reproduktionsmanagement);
Exkursion(en): Milchprüfing in Wolnzach und/oder zu einer Besamungsstation.

Praktische Übung: Anatomie der Geschlechtsorgane und des Euters beim Rind. Erkennung funktionaler Veränderungen bei unterschiedlichen Phasen der Reproduktion.

Physiologie und Anatomie der Milchdrüsenentwicklung, Milchbildung und Aufrechterhaltung der Laktation, Kolostrumbildung und Bedeutung, Laktationsverlauf bei verschiedenen Spezies, Probleme in der Laktation und Euterentzündung, aktuelle Forschungsprojekte im Bereich der Milchdrüse, Milchentzug und Melktechnik.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an der Modulveranstaltung sind die Studierenden in der Lage,

- die wesentlichen Grundprinzipien und Zusammenhänge der physiologischen Regelungen bis zum molekularen Level zu charakterisieren,
- die physiologischen Abläufe des Wachstums, der Reproduktion und der Laktation bei verschiedenen Nutztier-Spezies zu bewerten. Neben dem Schwein wird der Schwerpunkt beim Rind liegen,
- Regel- sowie Wirkungsmechanismen im Kontext Wachstum, Reproduktion und Laktation zu analysieren und zu bewerten.
- positive und negative Einflussfaktoren auf die Tiergesundheit und das Tierwohl zu analysieren.

Lehr- und Lernmethoden:

Das Modul setzt sich primär aus Vorlesungen (80%), sowie einer Vorlesung mit integrierter Übung zusammen. Letztere umfasst neben der Vorlesung eine Exkursion (10%) sowie praktischen Übungsstunden (10%).

Die Vorlesungen sollen die komplexen Regelkreise der Physiologie bis auf die molekulare Ebene erklären und lehren.

Eine Exkursion zum Milchprüfing Bayern und zu einer Besamungssation gibt den Studierenden aktuelle Einblicke in die gesetzlich vorgeschriebene Überwachung der Milch für den menschlichen Verzehr und über die Bedeutung der Fortpflanzungshygiene.

Die praktische Übung am Euter sowie den präparierten Geschlechtsorganen vertieft das Verständnis für den anatomischen Aufbau und die physiologische Funktion des Gewebe.

Medienform:

Präsentationen, Skripten

Literatur:

Friedemann Döcke "Veterinärmedizinische Endokrinologie", Gustav Fischer Verlag Jena, Stuttgart 1994, ISBN 3-334-60432-2

Modulverantwortliche(r):

Pfaffl, Michael; Apl. Prof. Dr.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Wachstums- und Reproduktionsbiologie (Vorlesung, 2 SWS)

Pfaffl M, Berisha B

Laktationsphysiologie (Vorlesung mit integrierten Übungen, 2 SWS)

Pfaffl M, Kliem H

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2405: Phylogenie und Zoologie der Vertebraten | Phylogeny and Zoology of Vertebrates

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2022/23

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Prüfungsleistung wird in Form einer Klausur (90 min) erbracht. Die Prüfungsfragen gehen über den gesamten Vorlesungsstoff. Die Antworten erfordern eigene Formulierungen, Rechenaufgaben werden nicht gestellt.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundlegende Kenntnisse der Zoologie, Ökologie und Genetik sollten vorhanden sein.

Inhalt:

Vorlesung: 1. Einführung in die Klassifizierung, Systematik und Taxonomie, 2. Grundlagen der Phylogenetik und phylogenetischen Rekonstruktion, 3. Micro- und Macroevolution, 4. Die Chordaten im Überblick, 5. Merkmale der Chordaten, Merkmale der Vertebraten, 6. Phylogenie und Zoologie der Fische, 7. Bauliche und funktionelle Anpassung der Fische, 8. Phylogenie und Zoologie der Amphibien, 9. Phylogenie und Zoologie der Reptilien 10. Merkmale der Reptilien vs Amphibien, 11. Phylogenie der Vögel, 12. Flug, Flugfähigkeit, Flugunfähigkeit, 13. Grundlagen der Physiologie, des Sozialverhalten und der Fortpflanzung der Vögel, 14. Evolution und Phylogenie der Säugetiere, 15. Bauliche und funktionelle Anpassung der Säugetiere, 16. Unsere frühen Vorfahren.

Seminar: Übung mit Vorträgen und Diskussion mit Themenbezug zu aquatischer und terrestrischen Ökologie und Naturschutzbiologie. Schwerpunkte liegen auf der Lösung wissenschaftlicher Probleme durch Möglichkeiten der Eingrenzung von Fragestellungen / Hypothesenformulierung, Versuchsplanung, Versuchsauswertung und Statistik, Darstellung und

Interpretation von Versuchsergebnissen, Präsentation von Ergebnissen, kritische Reflexion und Diskussion, Vorgehensweise bei wissenschaftlichen Veröffentlichungen und Recherchemethoden

Lernergebnisse:

Nach Teilnahme des Moduls verstehen die Studenten die Unterschiede der Disziplinen in der Systematik und haben Einblick in die phylogenetische Rekonstruktion. Sie sind fähig die Artbildung der Vertebraten im micro- und macro evolutiven Kontext darzustellen und haben einen detaillierten Überblick zu deren Evolution und Phylogenie basierend auf ein interdisziplinäres Verständnis von Genetik, Evolution und Physiologie sowie Sozialverhalten und Fortpflanzung. Zudem erhalten die Studenten ein Verständnis von wissenschaftlichen Arbeitsweisen in den Bereichen Zoologie und Naturschutzbiologie und damit die Befähigung zur effizienten Planung und Durchführung eigenständiger Forschungsprojekte (z.B. im Rahmen einer Bachelor-, Master- oder Doktorarbeit).

Lehr- und Lernmethoden:

Veranstaltungsform/Lehrtechnik: Vorlesung

Lehrmethode: Präsentation, Vortrag, Fragend-entwickelnde Methode

Lernaktivitäten: Studium der ausgeteilten Grundlageninformationen, Nacharbeitung der vermittelten Informationen, Materialrecherche, Zusammenfassen von Dokumenten,

Medienform:

Ein Skript zu dieser Vorlesung wird ausgeteilt bzw. als Download auf Moodle zur Verfügung gestellt. Zusätzliche Informationen werden auf Moodle kommuniziert (URLs, weitere Texte)

Literatur:

Zoologie (CP Hickman) Spezielle Zoologie (Westheide)

Grundlagen der Phylogenetischen Systematik (Wägele) Evolutionsbiologie (V Storch)

Systematische Zoologie (Storch)

Modulverantwortliche(r):

Kühn, Ralph, Apl. Prof. Dr. agr. habil. ralph.kuehn@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Phylogenie und Zoologie der Vertebraten (Vorlesung, 2 SWS)

Kühn R

Wissenschaftliche Konzepte in aquatischer und terrestrischer Ökologie (Seminar, 2 SWS)

Kühn R

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ5240: Praktikum Nachweis genetisch modifizierter Organismen | Laboratory Course Detection of Genetically Modified Organisms

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2023

Modulniveau: Bachelor/Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 2	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 105	Präsenzstunden: 45

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Das Lernergebnis des GMO Praktikums wird mit einer 60 minütigen schriftlichen Klausur abgefragt. Zu jedem Praktikumsteil, (1) den Referaten, (2) den Extraktionsmethoden, (3) dem GMO Nachweis via PCR und qPCR sowie (4) dem GMO Nachweis via ELISA, müssen Fragen beantwortet werden:

- Die verschiedenen Extraktionsmethoden von DNA und Proteinen müssen exemplarisch beschrieben werden.
- Der Aufbau, der Ablauf und die Funktionsprinzipien verschiedener Nachweismethoden wie PCR und ELISA müssen z.T. anhand von Skizzen erklärt werden. Zudem müssen Einflussfaktoren benannt und beurteilt werden.
- Der Einsatz von GMOs muss an aktuellen Beispielen vor dem Hintergrund der gesellschaftlichen und politischen Problematik von GMOs auf nationaler und internationaler Ebene diskutiert werden.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Keine.

Inhalt:

Im Praktikum "GMO Nachweis in Lebensmitteln" soll den Studenten der molekularbiologische Nachweis von gentechnisch modifizierter Organismen (GMO) in Lebensmitteln nahe gebracht werden.

Die behandelten Themen sind:

- GMO und deren Problematik in Deutschland, Europa und weltweit
- Proteinextraktion aus Pflanzen
- ELISA Immunoassay

- DNA Extraktion aus Pflanzen
- PCR und quantitative PCR (qPCR)

Lernergebnisse:

Nach der erfolgreichen Teilnahme am Modul kennen die Studierenden die rechtlichen Grundlagen zu GMO in Deutschland und Europa und können die gesellschaftlichen und politischen Diskussionen über GMO einschätzen und bewerten. Sie sind in der Lage einen DNA- und Proteinnachweis von GMO in Lebensmitteln selbst im Labor durchzuführen und die Ergebnisse zu interpretieren und zu bewerten.

Lehr- und Lernmethoden:

Die theoretischen Grundlagen zu den oben genannten Themen werden in einem Seminar vermittelt. Die Studierenden halten Vorträge dazu und diskutieren diese mit dem Dozenten. Dabei werden den Studierenden die nationale und internationale Problematik um GMO verständlich gemacht. Die praktischen Teile der Lehrveranstaltung (verschiedene Extraktion, PCR, qPCR und ELISA) sollen dem Studierenden die Methoden näherbringen sodass er diese in der Praxis anwenden kann. Gängige Labormethoden zum Nachweis von GMO werden anschließend am Beispiel Mais in einem Laborpraktikum eingeübt. Dazu wird von einem transgenen (Bt-176) und einem isogenen (konventionellem) Mais aus Pflanzenmaterial (Maisblätter und Maiskörnern) sowie aus einem verarbeiteten Lebensmittel (selbst hergestelltes Popcorn) DNA und Protein extrahiert und verglichen. Mit folgenden Methoden werden spezifische Marker detektiert und quantifiziert:

- auf DNA Ebene (transgene Cry1Ab DNA) mittels PCR und qPCR
- auf Proteinebene (Cry1Ab Protein) mittels ELISA Immunoassay

Medienform:

PowerPoint Präsentationen und Tafelskizzen während der Präsentationen und dem Praktikum.

Literatur:

Gesetz zur Regelung der Gentechnik -- <https://www.gesetze-im-internet.de/gentg/index.html>

GMO @ BFR -- <https://www.bfr.bund.de/en/>

authorisation_of_genetically_modified_food_and_feed-4960.html

GMO Q BVL -- https://www.bvl.bund.de/EN/Tasks/06_Genetic_engineering/genetic_engineering_node.html

GMO @ EFSA -- <https://www.efsa.europa.eu/en/topics/topic/gmo>

Modulverantwortliche(r):

Pfaffl, Michael, Apl. Prof. Dr. michael.pfaffl@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Nachweis gentechnisch modifizierter Organismen (Praktikum, 3 SWS)

Pfaffl M

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2127: Reproduktionsbiologie der Vertebraten | Reproductive Physiology of Vertebrates

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2023

Modulniveau: Bachelor/Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Prüfungsdauer (in min.): mündlich 30 min.

Regelmäßige Teilnahme an den Lehrveranstaltungen wird erwartet. Eine mündliche Prüfung (30 min, benotet) dient der Überprüfung der in der Vorlesung erlernten theoretischen Kompetenzen.

Die Studierenden zeigen in der Prüfung, ob sie in der Lage sind, das erlernte Wissen zu strukturieren und die wesentlichen Aspekte darzustellen. Sie sollen die erarbeiteten Informationen beschreiben, interpretieren, sinnvoll kombinieren und auf ähnliche Sachverhalte übertragen können.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Inhalt:

Reproduktionsbiologie und Endokrinologie der Wirbeltiere und des Menschen (Regelmechanismen, Anatomie, Morphologie, vergleichende Physiologie)

Lernergebnisse:

Die Studierenden haben nach Teilnahme am Modul das grundlegende theoretische Verständnis und Fachwissen zur weiblichen und männlichen Reproduktionsendokrinologie und können darüber hinaus pathogene Situationen in den physiologischen Kontext einordnen. Das Modul soll das Interesse an vergleichender Physiologie, insbesondere durch den Vergleich zwischen Mensch, Nutz- und Wildtieren und deren Bedeutung für anwendungsorientierte Fragestellungen fördern.

Lehr- und Lernmethoden:

Lehrtechnik: Vorlesung

Lehrmethode: Vortrag, interaktiver Diskurs mit Studenten während der Vorlesung.

Lernaktivitäten: Studium von Vorlesungsfolien und Mitschrift, Studium von Literatur

Medienform:

Präsentationen mittels Powerpoint, ggf. Tafelanschrieb, Downloadmöglichkeit der Folien

Literatur:

Döcke, Veterinärmedizinische Endokrinologie

Modulverantwortliche(r):

Pfaffl, Michael, Apl. Prof. Dr. michael.pfaffl@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Reproduktionsbiologie der Vertebraten (Vorlesung, 4 SWS)

Pfaffl M, Berisha B, Kliem H, Thaqi G

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

MA9613: Statistical Computing and Data Analysis (TUM School of Life Sciences) | Statistical Computing and Data Analysis (TUM School of Life Sciences)

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2022/23

Modulniveau: Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 105	Präsenzstunden: 45

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

In the written exam (60 min) the students solve problems to selected statistical topics. The solution requires the application of the skilled and practiced calculations and heuristics. First the students have to identify and to classify the problem and secondly choose and apply a suitable method.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Bachelor's course in statistics

Inhalt:

Basic statistics review
Categorical data
Analysis of variance and experimental design
Robust methods
Simple regression
Multiple regression
Specification
Model diagnostics
Lack of fit
Model selection
Nonlinear and time series regression
Survival regression
Logistic and poisson regression

Linear mixed models

Sample size and power calculations

Lernergebnisse:

- 1) Become experienced in all facets of the R statistical package.
- 2) Apply data handling methods for visualization and communication.
- 3) Select and apply appropriate statistical methods to design and analyze experimental data.
- 4) Apply appropriate hypothesis tests and confidence interval procedures.
- 5) Perform multiple Normal linear-, mixed-effect-, time-series-, non-linear-, Poisson- and survival-regression.

Lehr- und Lernmethoden:

In the lectures the concepts are introduced and discussed in case studies. In the exercise classes the students solve problems and case studies on their own using the statistical package R. The problems of the case studies are chosen to provide the students guided, hands-on experience to acquire the necessary skills in the projects.

Medienform:

Slides, exercise sheets, R statistical package

Literatur:

Abram, B., Ledolter, J., Introduction to Regression Modeling, Thomson Brooks/Cole

Fitzmaurice, G. M., Laird, N. M., Ware, J. H., Applied longitudinal analysis, Wiley

Collett, D., Modelling Survival Data in Medical Research, Chapman & Hall CRC

Van Belle, G., Fisher, L D., Heagerty, P. J., Lumley, T., Biostatistics: a methodology for the health sciences, Wiley

Peck, R., Olsen, C., Devore, J., Introduction to Statistics and Data Analysis, Brooks/Cole Cengage Learning

Lecture notes, additional material in moodle course

Modulverantwortliche(r):

Ankerst, Donna; Prof. Ph.D.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Exercises for Statistical Computing and Data Analysis (TUM School of Life Sciences) [MA9613] (Übung, 1 SWS)

Ankerst D, Neumair M

Statistical Computing and Data Analysis (TUM School of Life Sciences) [MA9613] (Vorlesung, 2 SWS)

Ankerst D, Neumair M

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2458: Sinnesphysiologie | Sensory Physiology

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2009/10

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 3	Gesamtstunden: 90	Eigenstudiums- stunden: 60	Präsenzstunden: 30

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Prüfungsdauer (in min.): 100 min.

Die Studierenden erwerben grundlegende und weiterführende Kompetenzen im Umgang mit sinnesphysiologischen Fragestellungen. Auf der Grundlage theoretischer Überlegungen wird ein Überblick verschiedener sinnesphysiologischer Themen behandelt. Darüber hinaus werden methodische Aspekte der verwendeten Untersuchungsmethoden und die Aussagekraft kritisch evaluiert. Im Anschluß an die Übung wird der Kompetenzzuwachs schriftlich abgeprüft.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundlegende Kenntnisse der Neurobiologie, mindestens auf dem Niveau der Vorlesung "Human- und Tierphysiologie", besser noch auf dem Niveau der Vorlesung "Neurobiologie" sollten vorhanden sein.

Inhalt:

Allgemeine Hirnanatomie, Aufbau Wirbeltiergehirn, Aufbau Insectengehirn
sensorische Bahnen, Prinzipien (parallel distributiv, feedback etc.),
Psychophysik, (Weber-Fechner etc.)

Visuelles System: Peripherie bis V1 und Struktur von V1

Visuelles System: V2 und aufwärts, visual attention etc.

Mechanosensitive Systeme bei Nicht-Wirbeltieren und bei Wirbeltieren

Seitenlinie und Abkömmlinge

Auditorisches System: Physik, Ausbreitung, d Cochlea, Aufbau und Funktion, etc.

Auditorisches System: Physiologie ab Hörnerv, auditorisches Erkennen etc.

Somatosensorik

Olfaktorik und Gustatorik

Infrarot bei Insekten, und Schlangen
Magnetperzeption
Multisensorik, multimodale Integration, etc.
Motorische Systeme: motorische Codierung bis Robotikanwendungen

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an dieser Vorlesung sind die Studierenden in der Lage, sinnesphysiologische Prozesse aus ihren physikalischen und chemischen Randbedingungen abzuleiten. Studierende erwerben Orientierungswissen in der gesamten Sinnesphysiologie und können Befunde in dieses Grundgerüst einordnen, erhalten Überblick verschiedenster Themen und verschiedenster Sinnessysteme bei unterschiedlichen Organismen

Lehr- und Lernmethoden:

Veranstaltungsform/Lehrtechnik: Vorlesung
Lehrmethode: Präsentation, Vortrag, Fragend-entwickelnde Methode
Lernaktivitäten: Studium der ausgeteilten Grundlageninformationen, Nacharbeitung der vermittelten Informationen, Materialrecherche, Zusammenfassen von Dokumenten,

Medienform:

Ein Skript zu diesem Praktikum wird ausgeteilt bzw. als Download auf Moodle zur Verfügung gestellt. Zusätzlichen Informationen werden auf Moodle kommuniziert (URLs, weitere Texte)

Literatur:

Als grundlegendes Lehrbuch wird "Neuroscience. Exploring the brain." von Bear, Connors, Paradiso aus dem Lippincott, Williams and Wilkins Verlag empfohlen, und zwar in der englischen Variante. Weitere Lehrbücher der Neurobiologie sind für die grundlegenden Inhalte ebenfalls geeignet.

Modulverantwortliche(r):

Harald Luksch (Harald.Luksch@wzw.tum.de)

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Sinnesphysiologie (Vorlesung, 2 SWS)

Luksch H, Firzlaff U

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2682: Sensory and Behavioral Neurogenetics | Sensory and Behavioral Neurogenetics

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2020

Modulniveau: Master	Sprache: Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Modulprüfung besteht aus einer schriftlichen Prüfung (90 Minuten), bei der sich die Studierenden die in der Vorlesung behandelten Themen (Theorien der Verhaltensanalyse, Methoden, Beispiele etc.) ohne zusätzliche Hilfsmittel merken und reproduzieren sollen. Die Prüfung besteht aus Multiple Choice, freien Formulierungen, auszufüllenden Tabellen und Interpretationen von Schemata etc. Darüber hinaus werden die Studierenden einen Aufsatz auf der Grundlage der Literaturrecherche zu einem Thema schreiben, das in der Vorlesung diskutiert wurde. Die Themen werden vom Dozenten nach Rücksprache mit dem Studenten vergeben. Das Modul ist bestanden, wenn die Arbeit erfolgreich abgeschlossen ist und die Note der schriftlichen Prüfung mindestens 4,0 beträgt.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundkenntnisse der Neurobiologie und Genetik sind dringend empfohlene Voraussetzung.

Inhalt:

VORLESUNG: In den semesterbegleitenden Vorlesungen (à 90 min) werden folgende Themen vermittelt:

- allgemeine Einführung und Vertiefung von Aufbau, Funktion und synaptischen Prozessen in neuronalen Netzwerken
- - Verständnis der Rolle von Modellsystemen und Modelltieren in der neurobiologischen Forschung und deren Vor- und Nachteile

- Veranschaulichung und Vertiefung anhand von einschlägigen Beispielen der Literatur in verschiedenen (auch genetischen) Modellsystemen wie z.B. Wurm, Fliege, Maus, Ratte, Affe, Primat
- Erörterung modellspezifischer Methoden wie z.B. (i) computerbasierte und automatisierte Verhaltensanalyse, (ii) sog. funktionelle Lebendmikroskopie (z.B. Multiphotonenmikroskopie) mit Reportern neuronaler Aktivität wie z.B. GCaMP, Synapto-phluorin, (iii) Magnetic Resonance Imaging (MRI), (iv) Elektronenmikroskopie und Connectomics und (v) Einsatz von Optogenetik (Steuerung von Neuronen mit Licht) und Chemogenetik (Steuerung von Neuronen mit bestimmten Agonisten oder Antagonisten)
- Vorstellung von spezifischen Beispielen von Verhalten bzw. neuronalen Prozessen wie z.B. Entscheidungsfindung, Lernen und Erinnern, Bewertung, Navigation und die Analyse der verantwortlichen Netzwerke
- - Verdeutlichung der Rolle von Verhaltenskontext, Metabolismus und Physiologie und die Funktion von Neuromodulatoren wie z.B. NPY in Verhalten und neuronalen Prozessen
- Erörterung der Translation und Bedeutung der Modelltierforschung für den Menschen (gesundes und krankes Nervensystem)
- Einführung in die Evolution von neuronalen Netzwerken und Verhalten und die Bedeutung von genetischen Methoden wie CRISPR/Cas9 am Beispiel Mücke und Mückenbekämpfung.

BEGLEITENDE ÜBUNG: Die Übung besteht aus der Ausarbeitung einer Hausarbeit mit eigenständiger Literaturrecherche und dem Schreiben eines Essays. Die Themenvergabe erfolgt nach Rücksprache mit dem Dozenten.

Lernergebnisse:

Studenten, die dieses Modul erfolgreich abgeschlossen haben

- kennen wichtige Definitionen und Methoden der Neurogenetik und Verhaltensanalyse und wissen, warum und wie sie in Modellorganismen eingesetzt werden.
- verstehen und können erklären die Begriffe Optogenetik, Chemogenetik, Calcium-Imaging, Connectomics, Systemneurowissenschaften, Neuronale Netzwerke, Psychophysik, Neuromodulation.
- sind in der Lage, Ergebnisse aus Verhaltensstudien, Neurophysiologie und Neuroanatomie zu interpretieren, zu analysieren und zu entwickeln.

Lehr- und Lernmethoden:

VORLESUNG: Im Vortrag wird das Material in einer Powerpoint-Präsentation präsentiert, die viele Beispiele, Bilder, Schemata, Videos enthält. Darüber hinaus werden zu Beginn jeder Vorlesung die Inhalte der vorangegangenen Vorlesung zusammengefasst und offene Fragen diskutiert. Am Ende jeder Vorlesung wird eine Liste der ""Take Home Messages"" gegeben. **ÜBUNG:** Die Übung besteht aus einem schriftlichen Essay, den die Studierenden im Laufe von mehreren Wochen nach einer unabhängigen Literaturrecherche zu Hause verfassen werden. Das Thema des Aufsatzes folgt den in der Vorlesung behandelten Themen und wird vom Dozenten nach Rücksprache mit dem Studenten vergeben. Ziel ist es, das Wissen der Studierenden in einem für sie besonders interessanten Thema der Vorlesung zu vertiefen. Zu diesem Zweck werden

sie Online-Literatursuchwerkzeuge wie Pubmed und Google verwenden, aber auch persönliche Interviews oder andere Quellen, die sie für informativ halten. Der Dozent steht zur Verfügung, um Inhalt und Struktur zu diskutieren.

Medienform:

Pubmed, ejournals, video materials, online databases

Literatur:

Standardwerk: Eric Kandel (Editor), Principles of Neural Sciences; verschiedene neuere Publikationen (Liste wird parallel zu Vorlesung ausgegeben)

Modulverantwortliche(r):

Grunwald, Ilona; Prof. Dr. rer. nat.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

ME2090: Viraler und nichtviraler Gentransfer: Methoden und Anwendungen in Forschung und Therapie | Viral and Nonviral Gene Transfer: Methods and Applications in Research and Therapy

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2012/13

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 105	Präsenzstunden: 45

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Regelmäßige, aktive Teilnahme an den Lehrveranstaltungen wird erwartet. Eine schriftliche Klausur (180 min, benotet) dient der Überprüfung der in der Vorlesung erlernten Inhalte. Die Studierenden zeigen in der Klausur, ob sie in der Lage sind, das erlernte Wissen zu strukturieren und die wesentlichen Aspekte darzustellen. Sie sollen die erarbeiteten Informationen beschreiben, interpretieren, sinnvoll kombinieren und auf ähnliche Sachverhalte übertragen können. Jeder Klausurfrage ist eine bestimmte Punktezahl zugeordnet. Die Klausurnote bildet die Gesamtnote des Moduls und errechnet sich aus dem Prozentsatz der erreichten Punkte.

Wiederholungsmöglichkeit:

Folgesemester

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Kenntnisse in Molekularbiologie und Zellbiologie

Inhalt:

Die Vorlesung bietet einen vertieften Einblick in die technisch/molekularen Grundlagen des Nukleinsäuretransfers in Zellen und Anwendungen in Forschung und Therapie.

Gesamtüberblick über das Forschungsgebiet / historische Entwicklung / Zielsetzungen und Konzepte. Überblick Genvektoren.

Nichtvirale Genvektoren: DNA und RNA-Therapeutika/ Barrieren für Nukleinsäuretransfer / Ausgewählte Beispiele und Anwendungen.

Adenovirale Vektoren / molekularbiologische Grundlagen Vektorkonstruktion /Anwendungen.

Onkolytische adenovirale Vektoren. Retro-/Lentivirale Vektoren

Immunologische Aspekte von Nukleinsäuretherapien. Präklinische Modelle / Tierversuche

Einführung in klinische Studien. Fallbeispiele.

Lernergebnisse:

Gentechnologien werden insbesondere in Deutschland kontrovers diskutiert. In vielen Fällen werden Meinungen auf Basis von Unwissenheit über die tatsächlichen Chancen und Risiken von Technologien gebildet. Ziel der Vorlesung ist es, den Hörerinnen und Hörern jene Expertise zu vermitteln, die sie befähigen soll, an der Debatte über den Einsatz von Gentechnologien in der Medizin kompetent teilzunehmen.

Lehr- und Lernmethoden:

Vorlesung

Medienform:

PowerPoint, Tafelarbeit

Literatur:

Modulverantwortliche(r):

Plank, Christian; Apl. Prof. Dr. rer. nat.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Viraler und nichtviraler Gentransfer: Methoden und Anwendungen in Forschung und Therapie (Vorlesung, 3 SWS)

Anton M [L], Plank C, Anton M, Holm P, Krüger A, Knolle P, Brill T

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ1993: Versuchstierkunde | Laboratory Animal Science [VTK]

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2021

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 90	Präsenzstunden: 60

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Modulprüfung besteht aus einer Klausur (90 min), in der die Studierenden unterschiedliche Fragen zu versuchstierkundlichen Themen ohne Hilfsmittel beantworten sollen. Das Beantworten der Fragen erfordert teils eigene Formulierungen und teils das Ankreuzen von vorgegebenen Mehrfachantworten.

Wiederholungsmöglichkeit:

Semesterende

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Grundlagen der Anatomie, Physiologie, Versuchstierkunde, BSc Biologie/Life Sciences, BSc Molekulare Biotechnologie, BSc Agrar- und Gartenbauwissenschaften, BSc Ernährungswissenschaften

Inhalt:

In dem Modul werden folgende Themen vermittelt:

- Gesetze rund um den Tierversuch
- Belastungsbeurteilungen und Score Sheets
- Alternativmethoden zum Tierversuch
- Blutentnahme und Applikationstechniken
- Genetik und Zucht im Tierversuch
- Biotechnologische Techniken Schwein und Huhn
- Geflügel als Versuchstier
- Fledermäuse als Versuchstier
- Schlangen als Versuchstier
- Überwachung von Tierversuchseinrichtungen

- Neurologie und Verhalten von kleinen Nagern
- Handling von kleinen Nagern
- Injektionen (s.c., i.p. i.m. i.v.)
- Blutentnahmetechniken
- Orale Applikation von Substanzen

Lernergebnisse:

Nach erfolgreicher Teilnahme am Modul sind die Studierenden in der Lage verschiedene Verfahren, relevante Gesetze und Methoden der Versuchstierkunde zu nennen. Die Studierenden können diese Vorschriften nach der Teilnahme des Moduls verstehen und anwenden. Die unterschiedliche Auslegung und Anwendung der Gesetze, Methoden und Tiermodelle kann durch die Studierenden eingeschätzt werden und Tierversuchsplanungen können aktiv unterstützt werden. Die Studierenden sind nach der Teilnahme dazu in der Lage ein erstes Handling der Versuchstiere Maus, Ratte und Kaninchen durchzuführen und Injektionen und Blutentnahmen unter Anleitung durchzuführen.

Lehr- und Lernmethoden:

Im Rahmen der Vorlesung wird Grundwissen zu den beschriebenen Inhalten vermittelt. Durch PowerPoint Präsentation werden den Teilnehmern die wichtigsten Aspekte der jeweiligen Themen veranschaulicht und im Rahmen einer anschließenden Diskussion kritisch hinterfragt. Im Rahmen der Übung wird anhand von Maus, Ratten und Kaninchenmodellen das Handling dieser Nagerspezies geübt und Blutentnahmen, sowie Injektionen und Applikationen von Substanzen geübt.

Medienform:

Präsentation (PowerPoint), Tafelarbeit, praktische Übungen

Literatur:

Vorlesungsunterlagen, Gesetzestexte, LAS-online Kurs

Modulverantwortliche(r):

Schusser, Benjamin; Prof. Dr.med.vet.

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Versuchstierkunde (Seminar, 2 SWS)

Schusser B [L], Fischer K, Flisikowski K, Kellermann K, Kisling S, Schusser B, Schwamberger S

Praktische Einführung Versuchstierkunde (Übung, 2 SWS)

Schusser B [L], Schusser B, Schwamberger S

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

LS20033: Zoologische Exkursion Neusiedler See | Zoological Field Trip to Lake Neusiedl

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Sommersemester 2023

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 3	Gesamtstunden: 90	Eigenstudiums- stunden: 33	Präsenzstunden: 57

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Prüfungsleistung wird in Form einer Laborleistung (Studienleistung) erbracht.

Sie setzt sich zusammen aus

- a) einer Präsentation, die im Rahmen des vorbereitenden Seminars gehalten wird sowie
- b) einer Zusammenfassung (Bericht), die im Nachgang der Geländeübung angefertigt wird.

Zur Vorbereitung auf die Geländeübung sind im Rahmen eines Seminars exkursionsrelevante Themen in Einzelarbeit durch die Studierenden vorzubereiten, vorzutragen und in der Gruppe kritisch zu diskutieren, um die kommunikative Kompetenz bei der Darstellung von wissenschaftlichen Themen vor einer Zuhörerschaft zu überprüfen.

In der Diskussion soll über das Vorgetragene hinausgegangen und vernetzende Themen besprochen werden (30 Minuten Vortrag, 15 Minuten Diskussion). Die Teilnahme am Seminar ist essentielle Voraussetzung zur Datenerhebung während der Übung vor Ort. Durch rege Beteiligung an der Diskussion im Seminar zeigen die Studierenden, dass sie in der Lage sind, Ökosysteme, Einnischung von Tierarten und die zugrundeliegenden physikalischen Bedingungen zu verstehen, darzustellen und kritisch zu diskutieren. Auch zeigen die Studierenden im Seminar, dass Sie eigenständig komplexere Themen der zoologischen Ökologie und Physiologie vorbereiten können, dabei die wesentlichen Informationen herausarbeiten und in einem Vortrag vorstellen können, aber gleichzeitig auch auf diesem Gebiet ein großes Hintergrundwissen haben. Sie zeigen, dass sie auch eigenständig eine thematisch eingegrenzte Exkursion fachlich vorbereiten können und auch – z. B. in Vorbereitung auf eine Abschlussarbeit in vergleichbaren Fachgebiet – Datensammlungsstrategien, Hypothesen und Alternativpläne für Versuchsansätze entwickeln, überschauen und vertreten können.

Das Seminar wird als ein Teil der Studienleistung gewertet und erst mit der Abgabe des individuellen Berichts als Laborleistung verbucht.

Durch die aktive Teilnahme an der Übung in Form einer Exkursion setzen die Studierenden die im Seminar vorbereiteten Aufgaben und Themen handelnd um und übertragen das Erlernete ggf. auf neue Situationen.

Im Nachgang zur Geländeübung ist eine schriftliche Zusammenfassung einzureichen, die die Inhalte und Ergebnisse der jeweiligen Seminarpräsentation und -diskussion mit den in der Geländeübung erhobenen Daten kombiniert. Die Auswertung fließt in den abschließenden Gemeinschaftsbericht ein, der allen Exkursionsteilnehmer am Ende zur Verfügung gestellt wird. Darin werden die jeweils behandelten Themen strukturiert und dokumentiert, wobei auch Ergebnisse des Seminars mit zu verarbeiten sind, z. B. im Rahmen einer jeweiligen Diskussion. Die Studierenden zeigen mit dem individuellen Beitrag zum Sammelbericht, dass sie die im Seminar erworbenen theoretischen Kenntnisse und die Ergebnisse der praktischen Arbeit vor Ort miteinander kombinieren können und mit den jeweiligen Einzelbeiträgen in Teamarbeit einen gemeinsamen, umfassenden Übungsbericht erstellen können. Der Bericht fasst die in der Gruppe erworbenen Kompetenzen (theoretische Vorbereitung eines Themas, Datensammlung, Datendokumentation und Bewertung der gewonnenen Ergebnisse) zusammen und macht die Ergebnisse für alle Teilnehmenden zugänglich.

Die individuellen Berichte sind spätestens 4 Wochen nach Übungsende vorzulegen. Ansonsten wird die Leistung mit "nicht bestanden" bewertet.

Wiederholungsmöglichkeit:

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Kenntnisse in grundständiger Zoologie und Ökologie / Biodiversität, idealerweise auch der Human- und Tierphysiologie und Sinnesphysiologie
Interesse an Artenerfassung im Freiland haben. Teilnehmer sollten

Inhalt:

Der Naturraum des Neusiedler Sees ist von Elementen verschiedener Landschaftsräume geprägt: alpine, pannonische, asiatische, mediterrane und nordische Einflüsse führen zu einer hohen Artenvielfalt. In diesem Modul wird die Fauna dieses Lebensraums behandelt und ein Fokus auf die Vogelwelt, die Insektenvielfalt und die Fledermauspopulationen gelegt. Dabei werden Echoortungslaute mit Lautaufnahmesystemen aufgenommen und analysiert, um die Arten zu ermitteln. Im vorgelagerten Seminar werden grundlegende Themen des Lebensraumes und der behandelten Tiergruppen besprochen.

Diese Exkursion findet in der Woche statt, in der Christi Himmelfahrt liegt (variabler Termin), von Mittwochmittag (Abfahrt) bis Sonntagabend (Rückkehr). Die

Themen umfassen unter anderen:

- Geologie und Biogeografie des Neusiedler Sees
- Ökologische Aspekte eines Steppensees und der umgebenden Salzlacken: Wasserbilanz, Durchmischung, Plankton und Nahrungsketten.
- Systematik, Biologie und Ökologie ausgesuchter terrestrischer Taxa (z.B. Spinnentiere, Insekten, Amphibien und Reptilien, Fledermäuse).
- Systematische Erfassung von Tierpopulationen durch bioakustische Untersuchungen am Beispiel von Fledermauspopulationen in verschiedenen Habitaten

Die Seminarvorträge werden an zwei vorbereitenden Terminen gehalten, die nach der Vorbesprechung und Platzvergabe vereinbart werden. Dabei wird auch die Arbeit mit Bestimmungsschlüsseln und die Anwendung der Geräte zur bioakustischen Untersuchung eingeübt.

Während der Übung in der Organisationsform Exkursion werden die oben genannte Inhalte durch Feldarbeit an geeigneten Exkursionszielen praktisch umgesetzt. Die Erfassung, Protokollierung und Auswertung von Ergebnissen wird beispielhaft eingeübt.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an diesem Modul werden die Studierenden die folgenden Fähigkeiten erworben haben:

- Ein breites Wissen zum Ursprung, zur Diversität und zur Gefährdung der Fauna des Neusiedler See-Raumes als Beispiel eines durch geophysikalische Gegebenheiten geprägten Lebensraums
- Methoden zur systematischen Erfassung von Tiergruppen kennen und sicher anwenden können
- die Arbeit mit anspruchsvollen Bestimmungsschlüsseln beherrschen,
- die Kenntnisse zur Biologie einer Art im Freiland praktisch umzusetzen (auffinden, fangen, 'handling'),
- die Ergebnisse der Exkursion in Form eines wissenschaftlichen Exkursionsberichts festzuhalten und zu wissenschaftlich-fachlich zu kommentieren

Lehr- und Lernmethoden:

Veranstaltungsform/Lehrtechnik: Seminar und Übung (in der Organisationsform der Auslandsexkursion).

Lehrmethode: Seminar, Fragend-entwickelnde Methode, Gruppenarbeit, Präsentation

Lernaktivitäten: Studium der ausgeteilten Literatur, Eigenrecherche zu einzelnen Themen des Seminars, Vorbereiten und Durchführen von Präsentationen, Einbauen von neuen Informationen unterstützt durch fragend- entwickelndes Hinführen.

Medienform:

Literatur wird ausgeteilt bzw. als Download auf Moodle zur Verfügung gestellt. Die Seminarvorträge sollen mittels Powerpoint oder ähnlichen Vortragstechniken erstellt werden. Zusätzlichen Informationen werden auf Moodle kommuniziert (URLs, weitere Texte)

Literatur:

Material wird über Moodle zugänglich gemacht. Für einige Themen ist Eigenrecherche notwendig.

Modulverantwortliche(r):

Luksch, Harald, Prof. Dr. rer. nat. harald.luksch@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Botanisch-zoologische Geländeübung zum Neusiedler See (mehrtägig) (Übung, 2,8 SWS)

Luksch H [L], Luksch H (Firzlaff U), Firzlaff U

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Modulbeschreibung

WZ2456: Zoologische Exkursion Mittelmeer | Zoological Field Trip Mediterranean

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2022/23

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 120	Eigenstudiums- stunden: 37.5	Präsenzstunden: 82.5

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Prüfungsleistung wird in Form einer Laborleistung (Studienleistung) erbracht .

Sie setzt sich zusammen aus

- a) einer Präsentation, die im Rahmen des vorbereitenden Seminars gehalten wird sowie
- b) einer Zusammenfassung (Bericht), die im Nachgang der Geländeübung angefertigt wird.

Zur Vorbereitung auf die Geländeübung sind im Rahmen eines Seminars exkursionsrelevante Themen in Einzelarbeit durch die Studierenden vorzubereiten, vorzutragen und in der Gruppe kritisch zu diskutieren, um die kommunikative Kompetenz bei der Darstellung von wissenschaftlichen Themen vor einer Zuhörerschaft zu überprüfen.

In der Diskussion soll über das Vorgetragene hinausgegangen und vernetzende Themen besprochen werden (20 Minuten Vortrag, 10 Minuten Diskussion). Die Teilnahme am Seminar ist essentielle Voraussetzung zur Datenerhebung während der Übung vor Ort. Durch rege Beteiligung an der Diskussion im Seminar zeigen die Studierenden, dass sie in der Lage sind, Ökosysteme, Einnischung von Tierarten und die zugrundeliegenden physikalischen Bedingungen zu verstehen, darzustellen und kritisch zu diskutieren. Auch zeigen die Studierenden im Seminar, dass Sie eigenständig komplexere Themen der zoologischen Ökologie und Physiologie vorbereiten können, dabei die wesentlichen Informationen herausarbeiten und in einem Vortrag vorstellen können, aber gleichzeitig auch auf diesem Gebiet ein großes Hintergrundwissen haben. Sie zeigen, dass sie auch eigenständig eine thematisch eingegrenzte Exkursion fachlich vorbereiten können und auch – z. B. in Vorbereitung auf eine Abschlussarbeit in vergleichbaren Fachgebiet – Datensammlungsstrategien, Hypothesen und Alternativpläne für Versuchsansätze entwickeln, überschauen und vertreten können.

Das Seminar wird als ein Teil der Studienleistung gewertet und erst mit der Abgabe des individuellen Berichts als Laborleistung verbucht.

Durch die aktive Teilnahme an der Geländeübung in Form einer Exkursion setzen die Studierenden die im Seminar vorbereiteten Aufgaben und Themen handelnd um und übertragen das Erlernete ggf. auf neue Situationen.

Im Nachgang zur Geländeübung ist eine schriftliche Zusammenfassung einzureichen, die die Inhalte und Ergebnisse der jeweiligen Seminarpräsentation und -diskussion mit den in der Geländeübung erhobenen Daten kombiniert. Die Auswertung fließt in den abschließenden Gemeinschaftsbericht ein, der allen Exkursionsteilnehmer am Ende zur Verfügung gestellt wird. Darin werden die während der Geländeübung erhobenen Daten (vor allem Tierarten) strukturiert und dokumentiert, wobei auch weitere Aspekte (klimatische Bedingungen, Standortfaktoren etc.) zu berücksichtigen sind. Die Studierenden zeigen mit dem individuellen Beitrag zum Sammelbericht, dass sie die im Seminar erworbenen theoretischen Kenntnisse und die Ergebnisse der praktischen Arbeit vor Ort miteinander kombinieren können und mit den jeweiligen Einzelbeiträgen in Teamarbeit einen gemeinsamen, umfassenden Übungsbericht erstellen können. Der Bericht fasst die in der Gruppe erworbenen Kompetenzen (theoretische Vorbereitung eines Themas, Datensammlung, Datendokumentation und Bewertung der gewonnenen Ergebnisse) zusammen und macht die Ergebnisse für alle Teilnehmenden zugänglich.

Die individuellen Berichte sind spätestens 6 Wochen nach Übungsende vorzulegen. Ansonsten wird die Leistung mit "nicht bestanden" bewertet.

Wiederholungsmöglichkeit:

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Kenntnisse in grundständiger Zoologie und Ökologie / Biodiversität, idealerweise auch der Human- und Tierphysiologie und Sinnesphysiologie

Inhalt:

Der Naturraum Itrische Halbinsel in Kroatien ist von Elementen verschiedener Landschaftsräume geprägt, vor allem Trockenstandorte sowie die direkte Küstenregion mit dem Mittelmeer. In diesem Modul wird die Fauna dieses Lebensraums behandelt und ein Fokus auf die marinen Organismen, die Herpetofauna sowie die Insektenvielfalt gelegt. Dabei werden im marinen Bereich Unterwasseraufnahmen mit Kameras durchgeführt, um die Arten zu ermitteln.

Im vorgelagerten Seminar werden grundlegende Themen des Lebensraumes und der behandelten Tiergruppen besprochen.

Diese

Exkursion findet in der Woche nach Pfingsten statt (variabler Termin), von Sonntagmorgen (Abfahrt) bis Samstagabend (Rückkehr).

Die

Themen umfassen unter anderen:

- Geologie, Biogeografie und Biodiversität des Mittelmeers,
- Systematik, Biologie und Ökologie ausgesuchter mariner Taxa (z.B. Schwämme, Cephalopoden, Knorpel- und Knochenfische),

- Systematik, Biologie und Ökologie ausgesuchter terrestrischer Taxa (z.B. Spinnentiere, Insekten, Amphibien und Reptilien).

Die Seminarvorträge werden an zwei vorbereitenden Terminen gehalten, die nach der Vorbesprechung und Platzvergabe vereinbart werden. Dabei wird auch die Arbeit mit Bestimmungsschlüsseln und die Anwendung der Geräte zur bioakustischen Untersuchung eingeübt.

Während der Übung in der Organisationsform Exkursion werden die oben genannte Inhalte durch Feldarbeit an geeigneten Exkursionszielen praktisch umgesetzt. Die Erfassung, Protokollierung und Auswertung von Ergebnissen wird beispielhaft eingeübt.

Lernergebnisse:

Nach der Teilnahme an diesem Modul werden die Studierenden die folgenden Fähigkeiten erworben haben:

- Ein breites Wissen zum Ursprung, zur Diversität und zur Gefährdung der Fauna des Mittelmeer-Raumes als Beispiel eines durch geophysikalische Gegebenheiten geprägten Lebensraums
- Methoden zur systematischen Erfassung von Tiergruppen kennen und sicher anwenden können
- die Arbeit mit anspruchsvollen Bestimmungsschlüsseln beherrschen,
- neue, den Studierenden bis dato unbekannte Taxa einzuordnen und zu bestimmen,
- die Kenntnisse zur Biologie einer Art im Freiland praktisch umzusetzen (auffinden, fangen, 'handling'),
- die Ergebnisse der Exkursion in Form eines wissenschaftlichen Exkursionsberichts festzuhalten und zu wissenschaftlich-fachlich zu kommentieren

Lehr- und Lernmethoden:

Veranstaltungsform/Lehrtechnik: Seminar und Übung (in der Organisationsform der Auslandsexkursion).

Lehrmethode: Seminar, Fragend-entwickelnde Methode, Gruppenarbeit, Präsentation

Lernaktivitäten: Studium der ausgeteilten Literatur, Eigenrecherche zu einzelnen Themen des Seminars, Vorbereiten und Durchführen von Präsentationen, Einbauen von neuen Informationen unterstützt durch fragend- entwickelndes Hinführen.

Medienform:

Literatur wird ausgeteilt bzw. als Download auf Moodle zur Verfügung gestellt. Die Seminar-Vorträge sollen mittels Powerpoint oder ähnlichen Vortragstechniken erstellt werden. Zusätzlichen Informationen werden auf Moodle kommuniziert (URLs, weitere Texte)

Literatur:

Material wird über Moodle zugänglich gemacht. Für einige Themen ist Eigenrecherche notwendig.

Modulverantwortliche(r):

Luksch, Harald, Prof. Dr. rer. nat. harald.luksch@tum.de

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Zoologische Geländeübung nach Kroatien (mehrtägig) (Übung, 3,5 SWS)

Luksch H [L], Luksch H, Schwarz Y

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Wissenschaftliche Projektplanung | Scientific Project Planning

Modulbeschreibung

WZ2591: Wissenschaftliche Projektplanung | Scientific Project Planning

Modulbeschreibungsversion: Gültig ab Wintersemester 2012/13

Modulniveau: Master	Sprache: Deutsch/Englisch	Semesterdauer: Einsemestrig	Häufigkeit: Wintersemester/ Sommersemester
Credits:* 5	Gesamtstunden: 150	Eigenstudiums- stunden: 120	Präsenzstunden: 30

* Die Zahl der Credits kann in Einzelfällen studiengangsspezifisch variieren. Es gilt der im Transcript of Records oder Leistungsnachweis ausgewiesene Wert.

Beschreibung der Studien-/ Prüfungsleistungen:

Die Prüfung erfolgt mündlich. Die Prüfungsdauer beträgt grundsätzlich 60 Minuten. Geprüft wird von zwei Hochschullehrern, wobei eine davon der geplante Themensteller und Prüfer für die Thesis ist. Die Prüfung beginnt mit der Vorstellung der geplanten Thesis durch den Prüfling, z.B. durch Vorlage von schriftlichen Unterlagen oder einer Präsentation durch den Prüfling. Daran schließt sich eine Disputation an, die Dargestelltes hinterfragt wird. Möglich ist auch, dass, ausgehend von dem voraussichtlichen Thema der Master's Thesis, weitere Fragen zu assoziierten und grundlegenden Themen gestellt werden.

Wiederholungsmöglichkeit:

(Empfohlene) Voraussetzungen:

Es müssen satzungsgemäß ausreichende fachliche Credits nachgewiesen werden.

Inhalt:

Darstellung der geplanten Abschlussarbeit, z. B. die Punkte
aktuelle Stand der Forschung
die daraus ableitbare Fragestellung
die wissenschaftliche Relevanz der Fragestellung
der Bezug zu diesen Punkten in der Arbeit
Null-Hypothese
Material und Methode
Wahl der Stichproben
statistische Tests
Auswertung

Mögliche Schwierigkeiten

Abbruch- oder Planänderungskriterien

Alternativen: Plan B, Plan C

Abwägung der Chancen und Risiken der Alternativpläne

Mögliche Chancen und Fragestellungen, die sich aus der Arbeit für weitere Forschungen ergeben könnten

Zeitplan

Angrenzende Themen und Techniken

Lernergebnisse:

Der Studierende kann ein zeitlich abgegrenztes, eignes wissenschaftliches Projekt, von der Konkretisierung der Fragestellung über die technische Umsetzung bis hin zur Ergebnisgewinnung, selbständig planen und darstellen. Er kann unter Hilfe die Kernfragestellung Konkretisieren und Probleme und Risiken der technischen Umsetzung bis hin zur Ergebnisgewinnung abschätzen und darstellen. Er hat gelernt eine wissenschaftliche Fragestellung weitgehend selbständig kritisch zu hinterfragen und in Ihrer Komplexität, beginnend mit einer Hypothese und endend mit einer Niederschrift zu erfassen, zu gliedern und einen Plan zur Lösung aufzuzeigen. Er kann das Projekt Wissenschaftlern vorstellen und sich einer wissenschaftlichen Diskussion stellen. Studierende wissen, welche theoretischen und planerischen Voraussetzungen für eine praktische Umsetzung eines solchen Projekts notwendig sind.

Lehr- und Lernmethoden:

Lehrmethode: Vorgesspräch mit dem Themensteller zu Fragestellung, Aufgabe, relevanter Fachliteratur. Austausch mit Fachleuten vor Ort. Lernmethode: Vertiefung des für die Abschlussarbeit notwendigen Wissens durch Eigenstudium. Erstellung eines belastaren Projektplanes durch tiefes Auseinandersetzen mit der Materie im Dialog mit dem Themensteller.

Medienform:

Wissenschaftliche Publikationen, wissenschaftliche Kommunikation

Literatur:

Spezifische wissenschaftliche Publikationen des zu bearbeitenden Fachgebietes. Grundlegende Literatur zu z. B. statistischen Verfahren.

Modulverantwortliche(r):

Studienfakultät Biowissenschaften

Lehrveranstaltungen (Lehrform, SWS) Dozent(in):

Für weitere Informationen zum Modul und seiner Zuordnung zum Curriculum klicken Sie bitte campus.tum.de oder [hier](#).

Alphabetisches Verzeichnis der Modulbeschreibungen

A

[WZ2479] Advanced Methods and Findings in Neurophysiology Advanced Methods and Findings in Neurophysiology	603 - 604
[WZ2445] Aktuelle Forschung aus der Entwicklungsgenetik der Tiere/ Neurogenetik Reports from the Current Research (Developmental and Neurogenetics)	108 - 109
[WZ2460] Aktuelle Themen der Neurobiologie Current Topics in Neurobiology	600 - 602
[WZ1647] Altlastensanierung - Vorlesung und Übungen Remediation of Contaminated Sites - Lecture and Exercises	384 - 386
[WZ0630] Analysis of Epigenomic Data Analysis of Epigenomic Data	103 - 105
[WZ2599] Analysis of High-Throughput Datasets for Biologists Analysis of High-Throughput Datasets for Biologists	23 - 24
[WZ1172] Angewandte Fließgewässerrenaturierung Applied River Restoration	381 - 383
[WZ6415] Angewandte Limnologie (V+Ü) Applied Limnology	387 - 388
[WZ2626] Angewandte Mikrobiologie Applied Microbiology	300 - 302
[WZ2595] Angewandte Molekulare Biotechnologie Applied Molecular Biotechnology	21 - 22
[WZ1582] Applications of Evolutionary Theory in Agriculture Applications of Evolutionary Theory in Agriculture	106 - 107
[WZ2620] Applications of Evolutionary Theory in Agriculture: Population Genomics of Crop Pathogens and Disease Management Applications of Evolutionary Theory in Agriculture: Population Genomics of Crop Pathogens and Disease Management	129 - 131
[WZ0002] Applied Experimental Evolution and Bioinformatics Applied Experimental Evolution and Bioinformatics	100 - 102
[WZ2659] Artbildung von Populationsgenetik zu Phylogenetik Speciation From Population Genetics to Phylogenetics	110 - 112

B

[LS50012] Bewegungsökologie von Wildtieren Movement Ecology	389 - 391
[WZ4223] Biodiversität Biodiversity	400 - 401
[WZ2510] Bioindikatoren mit Diatomeen und Rasterelektronenmikroskopie Diatoms as Bioindicators and Scanning Electron Microscopy	396 - 397
[MW2469] Bionik-Seminar Bio-Inspired Design Seminar [SemBio]	608 - 610
[CH3039] Bioorganische Chemie Bioorganic Chemistry	25 - 27
[WZ2664] Biotechnologie der Tiere 1 Animal Biotechnology 1	121 - 123
[WZ2664] Biotechnologie der Tiere 1 Animal Biotechnology 1	615 - 617

[WZ0404] Biotechnologie der Tiere 2 Animal Biotechnology 2	119 - 120
[WZ0404] Biotechnologie der Tiere 2 Animal Biotechnology 2	613 - 614
[WZ0371] Biotechnologie der Tiere (P) Practical: Animal Biotechnology	611 - 612
[WZ2424] Biotische Stressphysiologie der Pflanzen Biotic Plant Stress Physiology	519 - 520
[WZ2753] Blockpraktikum: Neurobiologie am intakten Organismus Course block: Neurobiology of intact animals	620 - 621
[WZ2750] Blockpraktikum: Neurobiologie am isolierten Gewebe Course block: Neurobiology of isolated tissue	618 - 619
[ME2759] Blutbildende Stammzellen als Modell für somatische Stammzellen Blood-Forming Stem Cells as a Model for Somatic Stem Cells	116 - 118
[ME2759] Blutbildende Stammzellen als Modell für somatische Stammzellen Blood-Forming Stem Cells as a Model for Somatic Stem Cells	205 - 207
[ME2759] Blutbildende Stammzellen als Modell für somatische Stammzellen Blood-Forming Stem Cells as a Model for Somatic Stem Cells	605 - 607
[WZ2416] Bodenkundliches Forschungspraktikum mit Kolloquium Soil Research Course with Colloquium	394 - 395
[WZ2559] Bodenmikrobiologie 1 Soil Microbiology 1	303 - 305
[WZ2047] Bodenschutz Soil Protection	392 - 393
[WZ2526] Böden der Welt: Eigenschaften und Schutz Soils of the World: Properties and Protection	398 - 399

C

[WZ0219] Chemosensory Perception Chemosensory Perception	208 - 209
[WZ2693] Cognitive Neuroscience Cognitive Neuroscience	28 - 29
[WZ2693] Cognitive Neuroscience Cognitive Neuroscience	210 - 211
[WZ2693] Cognitive Neuroscience Cognitive Neuroscience	622 - 623
[WZ2938] Course block: Neuroscience of vision Course block: Neuroscience of vision	624 - 625
[WZ1696] Crop Genomics Crop Genomics	124 - 125
[WZ1696] Crop Genomics Crop Genomics	521 - 522

D

[WZ2764] Diagnostics of High Consequence Pathogens in Deployable Laboratories Diagnostics of High Consequence Pathogens in Deployable Laboratories	306 - 308
---	-----------

E

[WZ2048] Einführung in die Biologie und Diagnostik pathogener Bakterien Biology and Diagnostics of Pathogenic Bacteria - an Introduction	215 - 216
[WZ2048] Einführung in die Biologie und Diagnostik pathogener Bakterien Biology and Diagnostics of Pathogenic Bacteria - an Introduction	309 - 310
[WZ2404] Einführung in die Kultivierung von Säugetierzellen Introduction to Mammalian Cell Culture	33 - 35
[WZ2404] Einführung in die Kultivierung von Säugetierzellen Introduction to Mammalian Cell Culture	626 - 628
[WZ2450] Einführung in die Mykologie Introduction to Mycology	313 - 314
[WZ2451] Einführung in die Mykopathologie Introduction to Mycopathology	217 - 218
[WZ2451] Einführung in die Mykopathologie Introduction to Mycopathology	315 - 316
[WZ1216] Einführung in die ökologische Modellierung Introduction in Ecological Modelling	402 - 404
[WZ4032] Entomologie Entomology	409 - 410
[WZ2459] Entwicklungsbiologie und Histologie der Tiere Developmental Biology and Histology of Animals	629 - 630
[ME2656] Entwicklung von Impfstoffen gegen Infektionskrankheiten Development of Vaccines against Infectious Diseases	212 - 214
[WZ2732] Environmental Monitoring and Data Analysis Environmental Monitoring and Data Analysis	407 - 408
[CS0076] Enzym Engineering Enzyme Engineering	30 - 32
[WZ2484] Ernährungsbiologie der Insekten Nutritional Physiology of Insects	405 - 406
[WZ1588] Evolutionary Genetics of Plants and Microorganisms Evolutionary Genetics of Plants and Microorganisms	126 - 128
[WZ2375] Evolution von Krankheitserregern Evolution of Pathogens	311 - 312

F

[WZ0259] Feldmethoden zur Erfassung des Bodenzustands Field Assessment of Soil Quality	411 - 412
[WZ4189] Fisheries and Aquatic Conservation Fisheries and Aquatic Conservation	432 - 434
[WZ0005] Fluoreszenz Lifetime Imaging - Theorie und Funktion Fluoreszenz Lifetime Imaging - Theorie und Funktion	132 - 134
[WZ2633] Fokus Ökologie Focus Ecology	427 - 429
[WZ2697] Forschungspraktikum Analyse von Hochdurchsatz-Daten in der biomedizinischen Forschung Research Project Analysis of High-Throuput Data in Biomedical Research	248 - 249

[WZ2546] Forschungspraktikum Biotechnologie der Naturstoffe Research Project Biotechnology of Natural Products	57 - 58
[WZ0003] Forschungspraktikum Biotechnologie der Reproduktion Internship Reproductive Biotechnology	635 - 636
[WZ2545] Forschungspraktikum Biotechnologie der Tiere Research Project Animal Biotechnology	243 - 244
[WZ2545] Forschungspraktikum Biotechnologie der Tiere Research Project Animal Biotechnology	660 - 661
[WZme2677] Forschungspraktikum blutbildender Stammzellen Researchperiod Blood-forming Stem Cells	227 - 229
[WZ2557] Forschungspraktikum Bodenmikrobiologie Research Project Soil Microbiology	347 - 349
[WZ2441] Forschungspraktikum Chemie der Biopolymere Research Project Biopolymer Chemistry	52 - 54
[WZ1331] Forschungspraktikum Chronobiologie Research Project Chronobiology	637 - 638
[WZ2400] Forschungspraktikum Computeranwendungen für Hochdurchsatz-Biologie Practical Course: Computing for Highthroughput Biology	535 - 536
[WZ2532] Forschungspraktikum Conservation Genetics Research Project Conservation Genetics	654 - 655
[LS20006] Forschungspraktikum Entomologie Research Practical Entomology [FP Ento]	633 - 634
[WZ2481] Forschungspraktikum Entwicklungsgenetik der Pflanzen 2 Practical Course in Developmental Genetics of Plants 2	141 - 142
[WZ2399] Forschungspraktikum Ernährung und Immunologie Practical Course: Nutrition and Immunology	233 - 234
[WZ2399] Forschungspraktikum Ernährung und Immunologie Practical Course: Nutrition and Immunology	330 - 331
[WZ2525] Forschungspraktikum experimentelle Genetik der Säugetiere Research Project Experimental Genetics of Mammals	143 - 145
[WZ2172] Forschungspraktikum Funktionelle Proteomanalyse Functional Proteomics	45 - 46
[WZ2468] Forschungspraktikum Genetik der Augenentwicklung Research Project Genetics of Eye Development	139 - 140
[WZ2417] Forschungspraktikum Genetik 2 Entwicklungsgenetik Research Project Genetics 2 - Developmental Genetics	137 - 138
[WZ2564] Forschungspraktikum Hormonsignaling, Biochemische Pathways und Metabolomics Research Project Hormone Signaling, Biochemical Pathways and Metabolomics	146 - 148
[WZ2412] Forschungspraktikum Immunologie Immunology Research Internship	235 - 236

[WZ2412] Forschungspraktikum Immunologie Immunology Research Internship	332 - 333
[WZ2082] Forschungspraktikum Lebensmittelbiotechnologie Practical Course in Food Biotechnology	319 - 320
[LS20001] Forschungspraktikum Metabolic Programming Research Internship Metabolic Programming	38 - 40
[WZ2390] Forschungspraktikum Methoden der Aquatischen Ökologie und Fischbiologie - molekular Methods in Fish Biology and Aquatic Ecology	417 - 418
[WZ2406] Forschungspraktikum Methoden der Aquatischen Ökologie und Fischbiologie - organismisch Methods in Fish Biology and Aquatic Ecology - Organismic	421 - 422
[WZ2397] Forschungspraktikum Methoden der aquatischen Ökotoxikologie für Fortgeschrittene Research Project: Methods of Aquatic Ecotoxicology for Advanced Students	419 - 420
[WZ2542] Forschungspraktikum Mikrobielle Diversität und Molekularphylogenie Research Project Microbial Diversity and Molecular Phylogeny	336 - 337
[WZ2258] Forschungspraktikum Mikrobielle Physiologie und Genregulation Research Practical in Microbial Physiology and Gene Regulation	321 - 322
[WZ2540] Forschungspraktikum Mikrobielle Physiologie und Genregulation Research Project Microbial Physiology and Gene Regulation	334 - 335
[WZ3926] Forschungspraktikum Molekularbiologie intestinaler Mikrobiota Research Project Molecular Biology of Intestinal Microbiota	344 - 346
[WZ2283] Forschungspraktikum Molekularbiologische Limnologie Research Project Biomolecular Limnology	413 - 414
[WZ2558] Forschungspraktikum Molekulare Bodenmikrobiologie Research Project Molecular Soil Microbiology	338 - 339
[WZ2377] Forschungspraktikum Molekulare Lebensmittelhygiene Research Project on Food Hygiene	326 - 327
[WZ2696] Forschungspraktikum Molekulare Mechanismen genetisch bedingter Krankheiten Research Project Molecular Mechanisms in Human Genetics	159 - 160
[WZ2378] Forschungspraktikum Molekulare mikrobielle Diversität und Taxonomie Research Project on Molecular Microbial Biodiversity and Taxonomy	328 - 329
[WZ2927] Forschungspraktikum Molekulare Mikrobielle Enzymatik Research Project Molecular Microbial Enzymology	342 - 343
[ME2436] Forschungspraktikum Molekulare Onkologie Research Project Molecular Oncology	222 - 223
[WZ2684] Forschungspraktikum Molekulare Ökologie und Evolutionsbiologie der Pflanzen für Fortgeschrittene Research Project Molecular Ecology and Evolutionary Biology of Plants for Advanced Level	430 - 431

[WZ2756] Forschungspraktikum Molekulare Pathologie der Gefäße Research Internship Molecular Pathology of Vessels	250 - 251
[WZ2454] Forschungspraktikum Molekulare Pathologie und organspezifische Karzinogenese Research Internship Molecular Pathology and organ-specific Carcinogenesis	239 - 240
[WZ2401] Forschungspraktikum Molekulare Pflanzenzüchtung Research Project 'Molecular Plant Breeding'	537 - 538
[WZ2474] Forschungspraktikum Molekulare Physiologie Research Project in Molecular Physiology	650 - 651
[WZ1817] Forschungspraktikum Molekulare Pilzgenetik Research Project Molecular Fungal Genetics	135 - 136
[WZ1817] Forschungspraktikum Molekulare Pilzgenetik Research Project Molecular Fungal Genetics	317 - 318
[WZ2477] Forschungspraktikum Molekulare Virologie Research Project Molecular Virology	241 - 242
[WZ2428] Forschungspraktikum Molekulare Zellbiologie der Tumorentstehung Research Internship Molecular Cell Biology of Tumorigenesis [FP-MolZellbioTum]	237 - 238
[WZ2533] Forschungspraktikum Molekulare Zoologie Research Project Molecular Zoology	656 - 657
[WZ2463] Forschungspraktikum Neurobiologie an Vögeln Research Project Neurobiology of Birds	644 - 645
[WZ2465] Forschungspraktikum Neurobiologie der Echoortung Research Project Neurobiology of Ultrasound Orientation	648 - 649
[WZ2639] Forschungspraktikum Neurobiologie des Verhaltens Research Project Neurobiology of behavior	662 - 664
[WZ2455] Forschungspraktikum Neurobiologie von Arthropoden Practical Course in Neurobiology of Arthropods	642 - 643
[WZ2653] Forschungspraktikum Neurobiologie von Wirbeltieren Research Project Neurobiology of Vertebrates	665 - 666
[WZ2665] Forschungspraktikum Neurogenetik für Fortgeschrittene Research Procect Neurogenetics for Advanced	154 - 156
[WZ2464] Forschungspraktikum Neuronale Netzwerkanalyse Research Project Neurobiology of Isolated Networks	646 - 647
[WZ2687] Forschungspraktikum Neuronale Netzwerke und Verhalten Research Project Mapping Neural Circuits Underpinning Behavior	669 - 671
[WZ2478] Forschungspraktikum Neurophysiologie Research Project Neurophysiology	652 - 653
[WZ2332] Forschungspraktikum Organismische Limnologie Research Project Organismic Limnology	415 - 416
[WZ6329] Forschungspraktikum Ökoklimatologie Research Course in Ecoclimatology	437 - 438

[WZ2467] Forschungspraktikum Ökophysiologie Research Project Plant Ecophysiology	423 - 424
[WZ2376] Forschungspraktikum Pathogene Bakterien Research Project on Pathogenic Bacteria	323 - 325
[WZ2252] Forschungspraktikum Peptidchemie und -biochemie Practical Course in Peptidchemistry and -biochemistry	50 - 51
[WZ2380] Forschungspraktikum Pflanzensystembiologie Research Project Plant Systems Biology	530 - 531
[WZ1333] Forschungspraktikum Pflanzen als Holobionten Research Project: Plants as Holobionts	523 - 524
[ME2414] Forschungspraktikum Pharmakologie und Toxikologie Research Project Pharmacology and Toxicology	219 - 221
[WZ2683] Forschungspraktikum Phylogenetik der Pflanzen für Fortgeschrittene Research Project Phylogenetics of Plants for Advanced Level	157 - 158
[WZ2273] Forschungspraktikum Phytopathologie Practical Course in Phytopathology	528 - 529
[WZ2231] Forschungspraktikum Proteinbiochemie Advanced Laboratory Course "Protein Biochemistry"	47 - 49
[WZ2561] Forschungspraktikum Protein- und Wirkstoffmodellierung Research Project Protein Modelling and Drug Design	59 - 60
[WZ2685] Forschungspraktikum Redox-Biochemie bei der Pflanze-Umwelt Interaktion Research Project Redox-Biochemistry in Plant-Environment Interaction	546 - 547
[WZ6303] Forschungspraktikum Renaturierungsökologie Research Internship Restoration Ecology [FR]	435 - 436
[WZ2594] Forschungspraktikum Sekundäre Pflanzeninhaltsstoffe Research Project Secondary Plant Metabolites	539 - 540
[MW1994] Forschungspraktikum Systembiotechnologie Research Internship Systems Biotechnology [FpSysBio]	41 - 42
[WZ2574] Forschungspraktikum Terrestrische Ökologie Research Project Terrestrial Ecology	425 - 426
[WZ1334] Forschungspraktikum Urologische Virotherapie Research Project Urological Virotherapy	230 - 232
[ME60855] Forschungspraktikum Viraler Gentransfer Research Project viral gene transfer	224 - 226
[WZ2630] Forschungspraktikum Wachstumsregulation der Pflanzen Research Project Plant Growth Regulation [PlaGroReg (PR)]	544 - 545
[WZ2695] Forschungspraktikum Wildbiologie Research Project Wildlife Biology	672 - 673
[WZ2534] Forschungspraktikum Wildtiergenetisches Praktikum Research Project Wildlife Genetics	658 - 659
[WZ0513] Forschungspraktikum Zellbiologie Research Project Cell Biology	43 - 44

[CH5147] Forschungspraktikum Zelluläre Biochemie Research Project Cellular Biochemistry	36 - 37
[WZ2680] Forschungspraktikum Zoologische Systematik Research Project in Zoological Systematics	667 - 668
[WZ2638] Forschungspraktikum zur Tiermedizinischen Mikrobiologie und Hygiene Research Project in Veterinary Microbiology and Hygiene	340 - 341
[WZ1415] Forschungspraktikum zu verhaltensphysiologischen Interaktionen zwischen Pflanzen und Insekten Research Project: Behavioral Physiology of Plant-insect Interactions	525 - 527
[WZ1415] Forschungspraktikum zu verhaltensphysiologischen Interaktionen zwischen Pflanzen und Insekten Research Project: Behavioral Physiology of Plant-insect Interactions	639 - 641
[WZ2384] Forschungspraktikum 2 - Molekularbiologie der Pflanzen Research Project 2 Molecular Biology of Plant	532 - 534
[CH0172] Forschungspraktikum: Biotechnologische Verfahren in Säugetierzellen Practical Lab Course: Biotechnological Techniques in Mammalian Cells	631 - 632
[WZ2619] Forschungspraktikum: in silico Evolutionsgenetik von Pflanzen und Pathogenen Research Project: in silico Evolutionary Genetics of Plants and Pathogens	149 - 150
[WZ2681] Forschungsprojekt: Herausforderungen der Biomedizin. Soziale, politische und ethische Dimension der medizinischen Biologie. Research Project: Challenges of Biomedicine. Social, Political and Ethical Aspects of Medical Biology.	245 - 247
[WZ2442] Fortschritte in der Membranproteinbiochemie Progress in Membrane Protein Biochemistry	55 - 56

G

[WZ6318] Geologische Grundlagen der Naturräume Bayerns Geological Fundamentals of Bavarian Landscapes	442 - 444
[BV470020T2] Grundlagen Geoinformationssysteme Fundamentals of Geographic Information Systems	439 - 441

H

[WZ2674] Herausforderungen der Biomedizin. Soziale, politische und ethische Dimension der medizinischen Biologie Challenges of Biomedicine. Social, Political and Ethical Aspects of Medical Biology	254 - 256
---	-----------

[WZ1075] Herbizide und Pflanzenphysiologie Herbicides and Plant Physiology	550 - 552
[WZ1035] Host-Parasite-Interaction Host-Parasite-Interaction	548 - 549
[ME20002] Humangenetik Human Genetics	161 - 162
[ME20002] Humangenetik Human Genetics	252 - 253

I

[WZ8058] Immunoinformatik Immunoinformatics	61 - 62
[WZ2411] Immunologie 2 Immunology 2	259 - 261
[WZme2670] Innovative Ansätze in der viralen Gentechnologie Innovative Approaches in Viral Gene Technology	163 - 166
[WZme2670] Innovative Ansätze in der viralen Gentechnologie Innovative Approaches in Viral Gene Technology	262 - 265
[WZme2670] Innovative Ansätze in der viralen Gentechnologie Innovative Approaches in Viral Gene Technology	677 - 680
[LS20007] Introduction to Computational Neuroscience Introduction to Computational Neuroscience	674 - 676

K

[WZ1171] Klimabedingte Herausforderungen für Abwasserbiologie und Ingenieurökologie Climate change related challenges in sewage treatment biology and engineering ecology	445 - 447
[WZ2138] Kompaktkurs Membranen und Membranproteine Practical Course in Membranes and Membrane Proteins	63 - 65
[WZ0004] Konfokale Laser Scanning Mikroskopie - Theorie und Funktion Confocal Laser Scanning Microscopy - Theory and Function	167 - 169
[WZ4225] Konzepte und Forschungsmethoden der Ökologie Concepts and Research Methods in Ecology	448 - 450

L

[WZ4018] Labormethoden zur Bodencharakterisierung Laboratory Methods for Soil Characterization [VT5M2]	457 - 458
[WZ1085] Labortierwissenschaft Science of Laboratory Animals	681 - 682
[WZ0637] Lab Course Methods for Analysis of Next Generation Sequencing Data Lab Course Methods for Analysis of Next Generation Sequencing Data	170 - 171

[WZ2690] Latest Neuroscience - Presenting Papers to Researchers and the General Public Latest Neuroscience - Presenting Papers to Researchers and the General Public	683 - 685
[WZ2671] Lebendige Landschaften - mehrtägige ökologische Exkursion Living Landscapes - Extended Ecological Excursion	455 - 456
[WZ2565] Limnische Mikrobiologie Limnic Microbiology	453 - 454
[WZ2469] Limnologie der Fließgewässer Limnology of Running Waters	451 - 452

M

[LS10014] Managing Poultry Health Managing Poultry Health	686 - 687
[WZ1589] Marker-assisted Selection Marker-assisted Selection	555 - 556
[WZ1032] Marker-gestützte Selektion Genetic Selection Supported by Markers	553 - 554
Master's Thesis Master's Thesis	18
[WZ2590] Master's Thesis Master's Thesis	18 - 20
[WZ2229] Mehrtägige botanische Exkursion und Seminar zur Evolution und Biogeographie von Insel-Floren Multi-day Botanical Excursion and Seminar on Evolution and Biogeography of Island Floras	459 - 460
[WZ2657] Methods and Logic in Molecular Cell Biology and Scientific Writing Methods and Logic in Molecular Cell Biology and Scientific Writing	569 - 570
[WZ2347] Methods, Logic and Scientific Writing in Molecular Cell Biology Methods, Logic and Scientific Writing in Molecular Cell Biology	559 - 560
[WZ2402] Mikrobielle Toxine in der Nahrung Microbial Toxins in Food	276 - 277
[WZ2402] Mikrobielle Toxine in der Nahrung Microbial Toxins in Food	356 - 357
[WZ2449] Mikrobielle Vielfalt und Entwicklung Microbial Diversity and Development	358 - 360
[WZ2372] Mikroorganismen als Krankheitserreger Pathogenic Microorganisms	273 - 275
[WZ2372] Mikroorganismen als Krankheitserreger Pathogenic Microorganisms	353 - 355
[WZ2691] Mikroorganismen in Lebensmitteln Microorganisms in Food	363 - 364
[WZ2621] Modellierung biologischer Makromoleküle Modelling of Biological Macromolecules	66 - 67
[LS20005] Models in Computational Neuroscience (M.Sc.) Models in Computational Neuroscience (M.Sc.)	688 - 689
[WZ2452] Moderne Methoden mikrobiologischer Diagnostik Modern Methods in Microbiological Diagnostics	361 - 362
[WZ2662] Modern Topics in Evolutionary Biology Modern Topics in Evolutionary Biology	113 - 115
[WZ6324] Molecular Ecology and Restoration Genetics Molecular Ecology and Restoration Genetics	463 - 464

[WZ1174] Molekulare Biologie biotechnologisch relevanter Pilze Molecular Biology of Biotechnologically Relevant Fungi	172 - 174
[WZ1174] Molekulare Biologie biotechnologisch relevanter Pilze Molecular Biology of Biotechnologically Relevant Fungi	350 - 352
[WZ2420] Molekulare Genetik Molecular Genetics	177 - 179
[ME2648] Molekulare Onkologie Molecular Oncology	266 - 269
[ME2649] Molekulare Onkologie II Molecular Oncology II	270 - 272
[WZ2617] Molekulare Ökologie, Molekulare Systematik und Biogeographie der Pflanzen Molecular Ecology, Molecular Systematics, and Biogeography of Plants	461 - 462
[WZ2617] Molekulare Ökologie, Molekulare Systematik und Biogeographie der Pflanzen Molecular Ecology, Molecular Systematics, and Biogeography of Plants	567 - 568
[ME2453] Molekulare Pathologie und organspezifische Karzinogenese Molecular Pathology and Organ-Specific Carcinogenesis	257 - 258
[WZ2385] Molekulare Pflanzenphysiologie 1 Molecular Plant Physiology 1	564 - 566
[WZ2371] Molekulare Pflanzenphysiologie 2 Molecular Plant Physiology 2	561 - 563
[WZ2014] Molekulare Pflanzenzüchtung Molecular Plant Breeding	175 - 176
[WZ2014] Molekulare Pflanzenzüchtung Molecular Plant Breeding	557 - 558
[WZ2496] Molekulare und Medizinische Virologie Molecular and Medical Virology	281 - 282
[WZ2427] Molekulare Zellbiologie der Tumorentstehung Molecular Cell Biology of Tumorigenesis [MolZellbioTum]	278 - 280

N

[WZ6417] Naturschutz Nature Conservation	465 - 467
[WZ2457] Neurobiologie Neurobiology	690 - 691
[WZ2490] Neurogenetische Grundlagen von neurologischen und psychiatrischen Erkrankungen Neurogenetics: The Pathoetiology of the Neurological and Psychiatric Diseases	180 - 181
[WZ2490] Neurogenetische Grundlagen von neurologischen und psychiatrischen Erkrankungen Neurogenetics: The Pathoetiology of the Neurological and Psychiatric Diseases	283 - 284

Ö

[WZ2395] Ökologie und Schutz von Gewässersystemen Aquatic Ecology and Conservation	471 - 472
---	-----------

[WZ6340] Ökologischer Feldkurs für Fortgeschrittene: Habitatdynamik, Vegetation und Arthropodenfauna von Alpenflüssen Advances Ecological Field Course: : Habitat Dynamics, Vegetation and Arthropods of Alpine Rivers	480 - 481
[WZ0322] Ökologisches Kolloquium: Wissenschaftliche Grundlagen und Anwendungen in der Praxis Ecological Colloquium: Scientific Foundations and Applications in Practice [WissReisen]	508 - 510
[WZ4027] Ökophysiologie der Pflanzen - Forschung an der Schnittstelle zwischen Pflanze und Umwelt Plant Ecophysiology - Research at the Plant-Environment Interface	475 - 477
[WZ0409] Ökosystemdynamik Ecosystem Dynamics	468 - 470
[WZ6300] Ökosystemmanagement und angewandte Renaturierungsökologie Ecosystem Management and Applied Restoration Ecology	478 - 479
[WZ2415] Ökotourismus und Naturschutz Ecotourism and Nature Conservation	473 - 474

P

[WZ2581] Pflanzenbiotechnologie Plant Biotechnology	189 - 190
[WZ2581] Pflanzenbiotechnologie Plant Biotechnology	578 - 579
[WZ4020] Pflanzenfunktionen im Klimawandel Effects of Climate Change on Plant Physiology [VT5M3]	486 - 488
[WZ4020] Pflanzenfunktionen im Klimawandel Effects of Climate Change on Plant Physiology [VT5M3]	580 - 582
[WZ2381] Pflanzensystembiologie (Vorlesung und Seminar) Plant Systems Biology (Lecture and Seminar)	571 - 573
[ME2413] Pharmakologie und Toxikologie für Studierende der Biowissenschaften (Vertiefung) Pharmacology and Toxicology for Students of Life Sciences	285 - 287
[WZ2405] Phylogenie und Zoologie der Vertebraten Phylogeny and Zoology of Vertebrates	695 - 696
[WZ0033] Physiologie des Wachstums, der Reproduktion und der Laktation Physiology of Growth, Reproduction and Lactation	692 - 694
[WZ2567] Phytopathologie von Gehölzen Phytopathology of Woody Plants	576 - 577
[WZ1818] Pilzgenetische Übung Fungal Genetics Exercise	365 - 366
[WZ2480] Plant Developmental Genetics 2 Plant Developmental Genetics 2	187 - 188
[WZ1185] Plant Epigenetics and Epigenomics Plant Epigenetics and Epigenomics	182 - 184
[WZ2433] Populationsbiologie und Naturschutz Population Biology and Nature Conservation [Populationsbiologie]	484 - 485
[WZ2433] Populationsbiologie und Naturschutz Population Biology and Nature Conservation [Populationsbiologie]	574 - 575

[ME2624-2] Praktikum der klassischen und molekularen Virologie Classical and Molecular Virology Course	288 - 290
[WZ2470] Praktikum Entwicklungsgenetik der Tiere Practical Course Animal Developmental Genetics	185 - 186
[WZ5240] Praktikum Nachweis genetisch modifizierter Organismen Laboratory Course Detection of Genetically Modified Organisms	191 - 192
[WZ5240] Praktikum Nachweis genetisch modifizierter Organismen Laboratory Course Detection of Genetically Modified Organisms	697 - 698
[WZ2398] Praktische Ökotoxikologie Practical Ecotoxicology	482 - 483
[LS20018] Prinzipien der Peptid-/Proteinsynthese und Peptide in Biomedizin und Proteinmissfaltungskrankheiten Principles of peptide/protein synthesis and peptides in biomedicine and protein misfolding diseases	68 - 70
[WZ2226] Projektseminar Membranproteine Project Seminar Membrane Proteins	75 - 76
[WZ2539] Proseminar Mikrobielle Wirkstoffe Seminar on Microbial Effectors	367 - 368
[WZ2016] Proteine: Struktur, Funktion und Engineering Proteins: Structure, Function, and Engineering	73 - 74
[WZ0443] Proteintechnologie: Membranen und Membranproteine Membranes and Membrane Proteins	71 - 72
[WZ2580] Protein-Engineering Protein Engineering	77 - 79
[WZ2439] Proteomics: Analytische Grundlagen und Biomedizinische Anwendungen Proteomics: Analytical Basics and Biomedical Applications	80 - 82

Q

[WZ1031] Quantitative Genetik und Selektion Quantitative Genetics and Selection	193 - 194
[WZ1031] Quantitative Genetik und Selektion Quantitative Genetics and Selection	583 - 584

R

[WZ2689] Redox-Biochemie der Pflanzen Plant Redox-Biochemistry	588 - 590
[WZ2127] Reproduktionsbiologie der Vertebraten Reproductive Physiology of Vertebrates	699 - 700
[WZ0227] Research Internship Chemical Biology Research Internship Chemical Biology	83 - 84
[WZ2629] Research Project Chemical Genetics Research Project Chemical Genetics	151 - 153

[WZ2629] Research Project Chemical Genetics Research Project Chemical Genetics	541 - 543
[WZ0407] Research Project on Beneficial Properties of the Early Life Microbiota Research Project on Beneficial Properties of the Early Life Microbiota	369 - 371
[WZ0408] Research Project on Microbiota-Associated Pathobionts Research Project on Microbiota-Associated Pathobionts	372 - 374
[WZ0267] Research Project: Novel Therapeutic Strategies to Treat Aging-Related Diseases Research Project: Novel Therapeutic Strategies to Treat Aging-Related Diseases	291 - 292
[LS20016] Rhizosphere Research Rhizosphere Research	585 - 587

S

[WZ1663] Secondary Plant Metabolites and Human Health Secondary Plant Metabolites and Human Health	594 - 595
[WZ2228] Seminar Aktuelle Probleme der Tiergenetik Seminar Current Problems in Animal Genetics	198 - 199
[WZ2682] Sensory and Behavioral Neurogenetics Sensory and Behavioral Neurogenetics	200 - 202
[WZ2682] Sensory and Behavioral Neurogenetics Sensory and Behavioral Neurogenetics	706 - 708
[WZ2622] Simulation biologischer Makromoleküle Simulation of Biological Macromolecules	88 - 89
[WZ2458] Sinnesphysiologie Sensory Physiology	704 - 705
[WZ2573] Spezielle Fragen des Naturschutzes Advanced Conservation Science	494 - 496
[WZ2625] Spezielle Mikrobiologie Advanced Microbiology	378 - 380
[MA9613] Statistical Computing and Data Analysis (TUM School of Life Sciences) Statistical Computing and Data Analysis (TUM School of Life Sciences)	85 - 87
[MA9613] Statistical Computing and Data Analysis (TUM School of Life Sciences) Statistical Computing and Data Analysis (TUM School of Life Sciences)	195 - 197
[MA9613] Statistical Computing and Data Analysis (TUM School of Life Sciences) Statistical Computing and Data Analysis (TUM School of Life Sciences)	293 - 295
[MA9613] Statistical Computing and Data Analysis (TUM School of Life Sciences) Statistical Computing and Data Analysis (TUM School of Life Sciences)	375 - 377

[MA9613] Statistical Computing and Data Analysis (TUM School of Life Sciences) Statistical Computing and Data Analysis (TUM School of Life Sciences)	489 - 491
[MA9613] Statistical Computing and Data Analysis (TUM School of Life Sciences) Statistical Computing and Data Analysis (TUM School of Life Sciences)	591 - 593
[MA9613] Statistical Computing and Data Analysis (TUM School of Life Sciences) Statistical Computing and Data Analysis (TUM School of Life Sciences)	701 - 703
[WZ2370] Statistische Auswertung biologischer Daten unter Anwendung von R Statistical Analysis of Biological Data Using R	492 - 493
Studienschwerpunkte Specializing	21
Studienschwerpunkt Biochemie und Zellbiologie Specializing in Biochemistry and Cell Biology	21
Studienschwerpunkt Genetik Specializing in Genetics	100
Studienschwerpunkt Medizinische Biologie Specializing in Medical Biology	205
Studienschwerpunkt Mikrobiologie Specializing in Microbiology	300
Studienschwerpunkt Ökologie Specializing in Ecology	381
Studienschwerpunkt Pflanzenwissenschaften Specializing in Plant Sciences	519
Studienschwerpunkt Zoologie/Tierwissenschaften Specializing in Zoology/Animal Sciences	600

T

[WZ2388] Techniken der Zellbiologie Techniques in Cell Biology	90 - 91
[WZ2575] Terrestrische Ökologie 1 Terrestrial Ecology 1 [TerrOek1]	499 - 500
[WZ1248] Terrestrische Ökologie 2 Terrestrial Ecology 2	497 - 498

U

[WZ2333] Unterwasserökologie Underwater Ecology	501 - 502
[WZ2333] Unterwasserökologie Underwater Ecology	517 - 518
[WZ4044] Ursachen und Auswirkungen von Klimaänderungen Causes and Impacts of Climate Change	503 - 505

Ü

[WZ6122] Übungen zur Vegetation der Erde Field Course in Vegetation of the Earth [VegErdÜ]	506 - 507
[WZ2382] Übung in Pflanzensystembiologie Exercise in Plant Systems Biology [PlaSysBiol (UE)]	596 - 597

V

[WZ6121] Vegetation der Erde Vegetation of the Earth [VegErd]	515 - 516
[WZ6121] Vegetation der Erde Vegetation of the Earth [VegErd]	598 - 599
[WZ2572] Versuchsplanung (Fortgeschrittenenkurs) Experimental Design (Advanced Course)	511 - 512
[WZ1993] Versuchstierkunde Laboratory Animal Science [VTK]	711 - 713
[ME2090] Viraler und nichtviraler Gentransfer: Methoden und Anwendungen in Forschung und Therapie Viral and Nonviral Gene Transfer: Methods and Applications in Research and Therapy	203 - 204
[ME2090] Viraler und nichtviraler Gentransfer: Methoden und Anwendungen in Forschung und Therapie Viral and Nonviral Gene Transfer: Methods and Applications in Research and Therapy	296 - 297
[ME2090] Viraler und nichtviraler Gentransfer: Methoden und Anwendungen in Forschung und Therapie Viral and Nonviral Gene Transfer: Methods and Applications in Research and Therapy	709 - 710

W

[WZ1024] Wettbewerb iGEM (international Genetically Engineered Machine Competition) iGEM Competition (international Genetically Engineered Machine Competition)	92 - 93
[WZ4230] Wildtiermanagement Wildlife Management	513 - 514
Wissenschaftliche Projektplanung Scientific Project Planning	722
[WZ2591] Wissenschaftliche Projektplanung Scientific Project Planning	722 - 723

Z

[WZ2389] Zellbiologische Übungen Exercises in Cell Biology	98 - 99
[WZ2017] Zellkulturtechnologie Cell Culture Technology	96 - 97

[WZ2017] Zellkulturtechnologie Cell Culture Technology	298 - 299
[CH0437] Zelluläre Biochemie 2 Cellular Biochemistry 2	94 - 95
[WZ2456] Zoologische Exkursion Mittelmeer Zoological Field Trip Mediterranean	718 - 721
[LS20033] Zoologische Exkursion Neusiedler See Zoological Field Trip to Lake Neusiedl	714 - 717