



Beschreibung des Studiengangs

Biologie (Master)

PO 3

Datum: 13.10.2026

Inhaltsverzeichnis

Master Biologie

Systembiologie und Bioinformatik - Wahlpflichtbereich

SB 21 Medizinische Biotechnologie.....	4
SB 22 Grundlagen der Proteinstrukturanalyse.....	6
SB 23 Pathologic Metabolism in Human Diseases – Focusing on Immune Cells.....	8
BB 24/SB 24 Molekulare Biochemie.....	10
SB 25 Python for Life Scientists.....	12
BB 23/IB 30/SB 26 Metabolism in a Box: A Virtual Grant Challenge.....	14
SB 27 Systemsbiology: Modeling of Biochemical Networks.....	16

Systembiologie und Bioinformatik - Schwerpunkt

BB 31/SB 31 Immunmetabolismus.....	18
SB 32 Angewandte Bioinformatik: Biomarker zur Diagnose.....	20
SB 33 Mass Spectrometry for Biologists and Biochemists - a Basic Introduction	22
BB 36/GE 34/SB 34 Software-Entwicklung zu biologischen Fragestellungen.....	24
MI 26/SB 35 Mikrobielle Proteomik.....	26
BB 37/SB 36 Current Topics in Nutrition and Metabolism	28
SB 37 Introduction to the Theoretical Physics of Life.....	30
Forschungspraktikum.....	32

Molekulare Biodiversität - Wahlpflichtbereich

ZB 20/BD 21 Phytopathologie.....	34
MI 22/BD 22 Molekulare mikrobielle Evolution und Diversität.....	36
GE 24/BD 23 Genetik und Molekularbiologie filamentöser Pilze.....	38
Struktur und Funktion mikrobieller Lebensgemeinschaften.....	40
SB 25 Python for Life Scientists.....	42

Molekulare Biodiversität - Schwerpunkt

IB 20A/BD 31 Mikrobielle Wirkstoffproduzenten - Die Myxobakterien.....	44
IB 20B/BD 32 Mikrobielle Wirkstoffproduzenten - Biotechnologische Aspekte der Actinobacteria.....	46
BD 33 Pflanzen- und Bodenassoziierte Mikroorganismen: Diversität, Anpassung, Pathogenität.....	48
BB 26/BD 34 Hormonelle Regulation pflanzlicher Entwicklungsprozesse.....	50
Forschungspraktikum.....	52

Mikrobiologie und Infektionsbiologie - Wahlpflichtbereich

MI 20 Entry-Modul „Engineering for Health“ und „Alignment Internship“.....	54
MI 21/MI 21 Molekulare Mikrobiologie.....	56
GE 30/IB 26/MI 22 Virologie.....	58
IB 21/MI 23 Molekulare Infektionsbiologie.....	60
IB 23/MI 25 Zelluläre Mikrobiologie.....	62
IB 29/MI 26 Klinische Mikrobiologie.....	64
MI 22/BD 22 Molekulare mikrobielle Evolution und Diversität.....	66
Struktur und Funktion mikrobieller Lebensgemeinschaften.....	68
BB 23/IB 30/SB 26 Metabolism in a Box: A Virtual Grant Challenge.....	70

Mikrobiologie und Infektionsbiologie - Schwerpunkt

IB 24/MI 31 Molekulare Immunologie.....	72
IB 25/MI 32 Molekulare Infektionsepidemiologie.....	74
IB 28/MI 33 Funktionelle Genomforschung in der Infektionsbiologie.....	76
IB 27/MI 34 Sophisticated Imaging.....	78
MI 35 Klimawandel und wasserbedingte Infektionen.....	81
BD 33 Pflanzen- und Bodenassoziierte Mikroorganismen: Diversität, Anpassung, Pathogenität.....	83
BB 31/SB 31 Immunmetabolismus.....	85
SB 32 Angewandte Bioinformatik: Biomarker zur Diagnose.....	87
MI 26/SB 35 Mikrobielle Proteomik.....	89

Forschungspraktikum.....	91
Zellbiologie und Neurobiologie - Wahlpflichtbereich	
ZB 21/ZN 21 Zellbiologie der Entwicklung und Funktion des zentralen Nervensystems.....	93
ZN 22 Zellbiologie des Stickstoffmetabolismus	95
Zellbiologie und Neurobiologie - Schwerpunkt	
ZN 31 Genetik, Zellbiologie und Modellierung neurologischer Erkrankungen.....	97
ZB 26/ZN 32 Physical Biology of the Cell.....	100
ZB 31/ZN 33 Gewebsentwicklung und Pathogenese.....	103
ZN 34 Physiologie und Pathophysiologie humaner Erkrankungen.....	105
ZN 35 Molekulare Humangenetik.....	107
IB 27/MI 34 Sophisticated Imaging.....	109
Forschungspraktikum.....	112
Methodik-Modul	
Methodik-Modul.....	114
Überfachliche Qualifikation	
Wahlveranstaltung aus dem Pool-Modell der TU BS.....	116
Abschlussmodul	
Masterarbeit.....	118

Systembiologie und Bioinformatik - Wahlpflichtbereich

Modulname	Medizinische Biotechnologie		
Nummer	1303630 Bio-SB 21	Modulversion	
Kurzbezeichnung	SB 21	Sprache	deutsch
Turnus	nur im Wintersemester	Fakultät	Fakultät für Lebenswissenschaften
Moduldauer	2 Semester (Start VL im WiSe, nachfolgend zugehöriges P im SoSe)	Einrichtung	
SWS / ECTS	8 / 10,0	Modulverantwortliche/r	Prof. Dr. Michael Hust
Arbeitsaufwand (h)	300		
Präsenzstudium (h)	112	Selbststudium (h)	188
Zwingende Voraussetzungen	keine		
Empfohlene Voraussetzungen	Bio-MB04 (Bachelor-Modul)		
Zu erbringende Prüfungsleistung/ Prüfungsart	Klausur (ca. 200 min)		
Zu erbringende Studienleistung	Experimentelle Arbeit (AWP2) Referat (30 min.) Referat (20 min.)		
Prüfungssprache	deutsch		
Zusammensetzung der Modulnote	Die Modulnote entspricht der Note der Prüfungsleistung.		

Inhalte**Vorlesung:**

Historische Einführung, Crash-Kurs Immunologie, Aufbau und Funktion von Antikörpern, Generierung von Antikörpern u.a. Phagen Display, Anwendung von Antikörpern in Forschung und Diagnostik, Antikörperbasierten Therapien und die medizinischen Hintergründe der Erkrankungen, Antikörper-Engineering, andere Biologicals, Vakzine.

Praktikum:

Es werden folgende Experimente durchgeführt: Selektion eines rekombinanten Antikörperfragments gegen ein biomedizinisches Zielprotein mittels Phagen-Display, Produktion von Antikörpern in transienten Säugerzellkultursystemen, Aufreinigung und biochemische Analyse der produzierten Antikörper.

Qualifikationsziel

Nach Abschluss des Moduls sind die Studierenden in der Lage,

- rekombinante Proteine, insbesondere Antikörper, ihr molekulares Design, ihre Generierung und Produktion, das Molecular Engineering, sowie ihre Relevanz für Anwendungen in Forschung, Diagnostik und Therapie zu erklären.
- Krankheiten, bei denen Antikörper eingesetzt werden, und deren molekularen Aspekte zu beschreiben und das therapeutische Konzept dieser Wirkstoffe zu erläutern. Neben Antikörpern werden andere Biologicals und Vakzine behandelt.
- zahlreiche Aspekte der Medizin zu verstehen.

- erfolgreich und eigenständig in einem Team zu arbeiten, ein Team zu organisieren und effizient mit verschiedenen Zielgruppen zu kommunizieren.
- selbstständig fortgeschrittene praktische und wissenschaftliche Arbeiten durchzuführen und experimentelle Daten zu analysieren.

Literatur

Dübel et al. Rekombinante Antikörper, Springer Spektrum 2019

**ZUGEHÖRIGE LEHRVERANSTALTUNGEN****Belegungslogik bei der Wahl von Lehrveranstaltungen****Anwesenheitspflicht**

Anwesenheitspflicht im Praktikum gemäß § 7a APO

Titel der Veranstaltung	SWS	Art LVA	Sprache
Medizinische Biotechnologie für Masterstudierende (Bio-BB 21, Bio-SB 21, Bt-MP 02)	2,0	Vorlesung	deutsch
Molekulare Biotechnologie für Fortgeschrittene (Bio-BB 21, Bio-SB 21, Bt-MP 02)	6,0	Praktikum	deutsch

Modulname	Grundlagen der Proteinstrukturanalyse		
Nummer	1303640 Bio-SB 22	Modulversion	
Kurzbezeichnung	SB 22	Sprache	englisch
Turnus	nur im Wintersemester	Fakultät	Fakultät für Lebenswissenschaften
Moduldauer		Einrichtung	
SWS / ECTS	9 / 10,0	Modulverantwortliche/r	Prof. Dr. Wulf Blankenfeldt
Arbeitsaufwand (h)	300		
Präsenzstudium (h)	126	Selbststudium (h)	174
Zwingende Voraussetzungen	keine		
Empfohlene Voraussetzungen	keine		
Zu erbringende Prüfungsleistung/ Prüfungsart	Klausur (ca. 200 min)		
Zu erbringende Studienleistung	Experimentelle Arbeit (AWP2) Referat (45 min.) (in Zweier- bzw. Dreier-Gruppen) (AWP1)		
Prüfungssprache	englisch		
Zusammensetzung der Modulnote	Die Modulnote entspricht der Note der Prüfungsleistung.		
Inhalte			
Vorlesung: Proteinstrukturen, allg. Strukturprinzipien, Methoden zur Strukturaufklärung, Proteinkristallisation, Kristallcharakterisierung, Röntgendatensammlung, Phasenproblem und Lösungsmöglichkeiten, Modellbau und Verfeinerung, Proteinstrukturinterpretation. Praktikum: Proteinkristallisation, Diffraktionsdatensammlung, Proteinstrukturanalyse (Molekularer Ersatz), Modellbau, Verfeinerung und Validierung, Proteinstrukturanalyse und -interpretation. Seminar: aktuelle Veröffentlichungen mit strukturellogischem Bezug.			
Qualifikationsziel			
Nach Abschluss des Moduls sind die Studierenden in der Lage,			
• Faktoren zu benennen, die zur Ausbildung stabiler dreidimensionaler Strukturen in Proteinen führen. • Methoden und Prinzipien der zur Aufklärung von dreidimensionalen Strukturen verwendeten Methoden zu benennen. • wesentliche Arbeitsschritte der Strukturaufklärung mit kristallografischen Methoden zu benennen und deren Hintergrund zu erklären. • die Qualität von publizierten Proteinstrukturen zu beurteilen. • weiterführende Experimente und Methoden zur Verwendung von struktureller Information vorzuschlagen. • wissenschaftliche Studien mit strukturellogischem Aspekt zu planen. • den Inhalt wissenschaftlicher Veröffentlichungen zu erschließen. • die Qualität wissenschaftlicher Veröffentlichungen kritisch zu analysieren. • recherchierte wissenschaftliche Inhalte zu präsentieren und zu diskutieren.			

- sich inhaltlich kontrovers mit wissenschaftlichen Themen und Fragestellungen in einer Gruppendiskussion auseinanderzusetzen.
- erfolgreich und eigenständig in einem Team zu arbeiten, ein Team zu organisieren und effizient mit verschiedenen Zielgruppen zu kommunizieren.
- selbstständig fortgeschrittene praktische und wissenschaftliche Arbeiten durchzuführen und experimentelle Daten zu analysieren.

Literatur

- Rupp, Biomolecular Crystallography: Principles, Practice, and Application to Structural Biology, Garland Science
- Rhodes, Crystallography Made Crystal Clear, Academic Press
- Klostermeier & Rudolph, Biophysical Chemistry, CRC Press

**ZUGEHÖRIGE LEHRVERANSTALTUNGEN****Belegungslogik bei der Wahl von Lehrveranstaltungen****Anwesenheitspflicht**

Anwesenheitspflicht im Seminar/Praktikum gemäß § 7a APO

Titel der Veranstaltung	SWS	Art LVA	Sprache
Grundlagen der Strukturbiologie (Bio-BB 22, Bio-SB 22, Bt-MM 05, AM-A-7)	1,0	Vorlesung	englisch
Proteinstrukturanalyse (Bio-BB 22, Bio-SB 22, AM-A-7)		Seminar	englisch
Proteinstrukturanalyse (Grundlagen) (Bio-BB 22, Bio-SB 22, Bt-MM 05, AM-A-7)	8,0	Praktikum	deutsch

Modulname	Pathologic Metabolism in Human Diseases – Focusing on Immune Cells		
Nummer	1303990 Bio-SB 23	Modulversion	
Kurzbezeichnung	SB 23	Sprache	englisch
Turnus	nur im Wintersemester	Fakultät	Fakultät für Lebenswissenschaften
Moduldauer	1	Einrichtung	
SWS / ECTS	8 / 10,0	Modulverantwortliche/r	Dr. Wei He
Arbeitsaufwand (h)	300		
Präsenzstudium (h)	100	Selbststudium (h)	200
Zwingende Voraussetzungen	keine		
Empfohlene Voraussetzungen	keine		
Zu erbringende Prüfungsleistung/ Prüfungsart	Studienarbeit (AWP1)		
Zu erbringende Studienleistung	Experimentelle Arbeit (AWP2)		
Prüfungssprache	englisch		
Zusammensetzung der Modulnote	Die Modulnote entspricht der Note der Prüfungsleistung.		
Inhalte			
Seminar: Die Seminare geben zunächst einen Überblick über den Zellstoffwechsel verschiedener Immunzellen und die unterschiedlichen metabolischen Anpassungen von Immunzellen an physiologische und pathologische Zustände. Anschließend bieten die Seminare eine tiefere Einführung in den pathologischen Stoffwechsel von Immunzellen im Zusammenhang mit Krebserkrankungen und Adipositas-assoziierten Komplikationen wie Insulinresistenz und Typ-2-Diabetes. Die Seminare vermitteln zudem aktuelles Wissen zu den wichtigsten Omics-Technologien zur Entdeckung metabolischer Targets bei menschlichen Erkrankungen. Darüber hinaus werden Fähigkeiten zur Entwicklung eigener Strategien für auf dem Immunzellstoffwechsel basierende Therapien vermittelt. Praktischer Kurs: Die Studierenden analysieren vorgegebene Omics-Datensätze aus veröffentlichten Forschungsarbeiten zu Krebserkrankungen und Adipositas/Typ-2-Diabetes. Sie führen außerdem Laborexperimente mit In-vitro-Modellen durch, die Krebserkrankungen und Adipositas/Typ-2-Diabetes nachahmen, gefolgt von einer Analyse der krankheitsassoziierten Stoffwechselveränderungen.			
Qualifikationsziel			
Nach Abschluss des Moduls sind die Studierenden in der Lage, • allgemeines Wissen über den Stoffwechsel verschiedener Immunzellen zu erlangen. • verschiedene Anpassungen des Stoffwechsels unter physiologischen und pathologischen Bedingungen zu verstehen und wie diese Anpassungen zu funktionellen Veränderungen in Immunzellen beitragen. • am Beispiel von Adipositas/Typ-2-Diabetes und Krebserkrankungen ein tiefgreifendes Verständnis des pathologischen Stoffwechsels von Immunzellen zu erlangen, und Datensätze aus diesen -omics zu analysieren.			

- die wichtigsten Omics-Methoden zu verstehen, die zur Entdeckung metabolischer Zielmoleküle bei menschlichen Erkrankungen eingesetzt werden.
- eine eigene Perspektive auf eine auf dem Stoffwechsel von Immunzellen basierende therapeutische Strategie zu entwickeln.
- recherchierte wissenschaftliche Inhalte zu präsentieren und zu diskutieren.
- sich inhaltlich kontrovers mit wissenschaftlichen Themen und Fragestellungen in einer Gruppendiskussion auseinanderzusetzen.
- erfolgreich und eigenständig in einem Team zu arbeiten, ein Team zu organisieren und effizient mit verschiedenen Zielgruppen zu kommunizieren.
- selbstständig fortgeschrittene praktische und wissenschaftliche Arbeiten durchzuführen und experimentelle Daten zu analysieren.
- vertiefte Fremdsprachenkenntnisse (üblicherweise Englisch) anzuwenden.

Literatur

will be announced in the seminar

**ZUGEHÖRIGE LEHRVERANSTALTUNGEN****Belegungslogik bei der Wahl von Lehrveranstaltungen****Anwesenheitspflicht**

Anwesenheitspflicht im Seminar/Praktikum/Übung gemäß § 7a APO

Titel der Veranstaltung	SWS	Art LVA	Sprache
Pathologic metabolism in human diseases (Bio-BB 38, Bio-SB 23)		Vorlesung	englisch
Pathologic metabolism in human diseases (Bio-BB 38, Bio-SB 23)		Seminar	englisch
Pathologic metabolism in human diseases (Bio-BB 38, Bio-SB 23)		Übung	englisch
Pathologic metabolism in human diseases (Bio-BB 38, Bio-SB 23)		Praktikum	englisch

Modulname	Molekulare Biochemie		
Nummer	1399660 Bio-BB 24 / Bio-SB 24	Modulversion	
Kurzbezeichnung	BB 24/SB 24	Sprache	deutsch
Turnus	nur im Sommersemester	Fakultät	Fakultät für Lebenswissenschaften
Moduldauer	2 Semester (Start VL im SoSe, nachfolgend zugehöriges P im WiSe)	Einrichtung	
SWS / ECTS	8 / 10,0	Modulverantwortliche/r	Dr. Tobias Kruse
Arbeitsaufwand (h)	300		
Präsenzstudium (h)	112	Selbststudium (h)	188
Zwingende Voraussetzungen	keine		
Empfohlene Voraussetzungen	keine		
Zu erbringende Prüfungsleistung/ Prüfungsart	Klausur (ca. 200 min)		
Zu erbringende Studienleistung	Experimentelle Arbeit (AWP2) Referat (1, 30 min.) (AWP1)		
Prüfungssprache	deutsch		
Zusammensetzung der Modulnote	Die Modulnote entspricht der Note der Prüfungsleistung.		
Inhalte			
Vorlesung "Biochemie für Masterstudierende": Grundlegende und weiterführende Fragestellungen der modernen Biochemie als Bindeglied zwischen Zellbiologie, Genetik und Mikrobiologie. Praktikum: Es werden Methoden der Molekularbiologie und Biochemie vermittelt, die bei der strukturellen Charakterisierung von Bio-Makromolekülen ihre Anwendung finden. Der Fokus liegt dabei auf der Proteinkristallographie. Am Beispiel von Proteinen aus dem Molybdänstoffwechsel des Ascomyceten <i>Neurospora crassa</i>, des Cyanobakteriums <i>Cyanothece species</i> sowie der Grünalge <i>Volvox carteri</i> werden folgende Methoden erlernt: - Heterologe Expression von <i>Neurospora</i>, <i>Cyanothece</i> und <i>Volvox</i> Genen in <i>E. coli</i> - Reinigung der rekombinanten Proteine mittels chromatographischer Methoden im analytischen und präparativen Maßstab - Biophysikalische und spektroskopische Charakterisierung der Proteine - Biochemische Charakterisierung rekombinanter Proteine - HPLC-gestützte Metaboliten Analyse - Enzymbasierte Nachweismethoden - Kristallisation der Proteine zur Röntgenstrukturanalyse - Sammlung und Prozessierung kristallographischer Daten, Lösung des Phasenproblems und Berechnung der Elektronendichte - Interpretation der Elektronendichte und Modellbau - Vergleich der Proteinstrukturen durch in silico-Methoden - Einführung in die Benutzung der weltweiten Proteindatenbank (wwPDB)			
Qualifikationsziel			
Nach Abschluss des Moduls sind die Studierenden in der Lage.			

- theoretische und praktische Kenntnisse in der molekularen Biochemie als Grundlage für weiterführende Lehrveranstaltungen in Biochemie, Zellbiologie und Mikrobiologie zu erlangen.
- eine spezielle wissenschaftliche Fragestellung experimentell zu bearbeiten (wie werden Experimente sinnvoll geplant, durchgeführt und ausgewertet; wie werden die erhaltenen Ergebnisse dokumentiert und kritisch interpretiert?).
- erfolgreich und eigenständig in einem Team zu arbeiten, ein Team zu organisieren und effizient mit verschiedenen Zielgruppen zu kommunizieren.
- selbstständig fortgeschrittene praktische und wissenschaftliche Arbeiten durchzuführen und experimentelle Daten zu analysieren.
- erfolgreich und eigenständig in einem Team zu arbeiten, ein Team zu organisieren und effizient mit verschiedenen Zielgruppen zu kommunizieren.
- selbstständig fortgeschrittene praktische und wissenschaftliche Arbeiten durchzuführen und experimentelle Daten zu analysieren.

Literatur

aktuelle Publikationen (englisch) zur molekularen Biochemie

**ZUGEHÖRIGE LEHRVERANSTALTUNGEN****Belegungslogik bei der Wahl von Lehrveranstaltungen****Anwesenheitspflicht**

Anwesenheitspflicht im Praktikum gemäß § 7a APO

Titel der Veranstaltung	SWS	Art LVA	Sprache
Molekulare Biochemie (Bio-BB 24, Bio-SB 24)		Vorlesung	deutsch
Molekulare Biochemie (Bio-BB 24, Bio-SB 24)		Praktikum	deutsch

Modulname	Python for Life Scientists		
Nummer	1303960 Bio-SB 25	Modulversion	
Kurzbezeichnung	SB 25	Sprache	englisch
Turnus	nur im Sommersemester	Fakultät	Fakultät für Lebenswissenschaften
Moduldauer	1	Einrichtung	
SWS / ECTS	8 / 10,0	Modulverantwortliche/r	Prof. Dr. Tim Kacprowski
Arbeitsaufwand (h)	300		
Präsenzstudium (h)	120	Selbststudium (h)	180
Zwingende Voraussetzungen	keine		
Empfohlene Voraussetzungen	keine		
Zu erbringende Prüfungsleistung/ Prüfungsart	Erstellung und Dokumentation eines Computer- bzw. Softwareprogramms (1) (AWP1)		
Zu erbringende Studienleistung	Übungsaufgaben (AWP1)		
Prüfungssprache	englisch		
Zusammensetzung der Modulnote	Die Modulnote entspricht der Note der Prüfungsleistung.		
Inhalte			
Seminar: Das Seminar ist eine Einführung in Python, die explizit auf Studierende der Lebenswissenschaften ausgerichtet ist und keinerlei Vorkenntnisse zum Programmieren voraussetzt. Insbesondere werden gängige Pakete zum organisieren, analysieren und visualisieren von Daten behandelt, wie z.B. matplotlib, numpy, scipy, und pandas. Die Planung, Ausführung, Dokumentation und Ablage von Programmierprojekten, insbesondere mit geeigneten Versionsverwaltungswerkzeugen wird vermittelt. Übung: Die Studierenden lernen das Schreiben von Pythoncode durch zahlreiche Übungen. Häufig auftretende Herausforderungen mit Bezug zu Daten in den Lebenswissenschaften werden mit diesen Übungen behandelt. Studierende lernen die effektive Verwendung von Künstlicher Intelligenz für die Entwicklung von Pythonscripten. Abschließend werden Studierende mit einem individuellen Programmierprojekt gefordert, dessen Lösung die selbstständige Anwendung der vorher gelernten Qualifikationen erfordert. Dieses Projekt muss zunächst geplant und nach Abschluss mit einer entsprechenden Dokumentation in der Versionsverwaltung abgegeben werden. Zusätzlich werden die Studierenden in kleineren Teams Teamprojekte bearbeiten um auch die Herausforderungen kollaborativen Programmierens meistern zu können.			
Qualifikationsziel			
Nach Abschluss des Moduls sind die Studierenden in der Lage, • ein Programmierprojekt zur Beantwortung einer biologischen Fragestellung zu planen. • Scripte für die Analyse eigener Datensätze zu schreiben. • eine Dokumentation zu eigenen Scripten zu erstellen und diese abzulegen. • künstliche Intelligenz als Unterstützung bei der Scriptentwicklung zu verwenden. • erfolgreich und eigenständig in einem Team zu arbeiten. • selbstständig fortgeschrittene praktische und wissenschaftliche Arbeiten durchzuführen und experimentelle Daten zu analysieren.			

- die grundlegenden Features eines Versionsverwaltungswerkzeuges für die Codeentwicklung sowohl alleine als auch im Team einsetzen zu können.

Literatur

Webseiten

**ZUGEHÖRIGE LEHRVERANSTALTUNGEN****Belegungslogik bei der Wahl von Lehrveranstaltungen****Anwesenheitspflicht**

Anwesenheitspflicht im Seminar/ Übung gemäß § 7a APO

Titel der Veranstaltung	SWS	Art LVA	Sprache
Python for Life Scientists (Bio-BB 34, Bio-GE 36, Bio-SB 25)		Seminar	englisch deutsch
Python for Life Scientists (Bio-BB 34, Bio-GE 36, Bio-SB 25)		Übung	englisch deutsch

Modulname	Metabolism in a Box: A Virtual Grant Challenge		
Nummer	1398840 Bio-BB 23 / Bio-IB 30 / Bio-SB 26	Modulversion	
Kurzbezeichnung	BB 23/IB 30/SB 26	Sprache	englisch deutsch
Turnus	nur im Wintersemester	Fakultät	Fakultät für Lebenswissenschaften
Moduldauer	1	Einrichtung	
SWS / ECTS	10 / 10,0	Modulverantwortliche/r	Thekla Cordes
Arbeitsaufwand (h)	300		
Präsenzstudium (h)	160	Selbststudium (h)	140
Zwingende Voraussetzungen	keine		
Empfohlene Voraussetzungen	keine		
Zu erbringende Prüfungsleistung/ Prüfungsart	Portfolio (AWP1)		
Zu erbringende Studienleistung	Experimentelle Arbeit (AWP2)		
Prüfungssprache	englisch deutsch		
Zusammensetzung der Modulnote	Die Modulnote entspricht der Note der Prüfungsleistung.		
Inhalte			
In dem Modul werden Kenntnisse über den mitochondrialen Stoffwechsel und dessen Einfluss auf Krankheiten, wie beispielsweise Krebs, Inflammation, und neurodegenerative Erkrankungen, vermittelt. Das Ziel ist es, ein breit gefächertes Spektrum des Metabolismus zu erlernen, um komplexe Krankheitsmechanismen zu verstehen. Das Modul wird dafür als virtuelle Grant challenge angeboten, in dem ein Forschungsprojekt ausgearbeitet, dokumentiert, präsentiert, und diskutiert wird. Das Modul wird als Flipped Classroom angeboten, wobei sich die Studierende aktiv in den Ablaufplan integrieren. Dabei wird jeder Studierende ein Experte in einer metabolischen Technik, die für das Forschen an metabolischen Krankheiten relevant ist. Die Studierenden werden anschliessend in Kleingruppen mit unterschiedlichen Expertenwissen an einem metabolischen Krankheitsbild forschen. Die Studierende werden ein Forschungsprojektplan entwickeln und das wissenschaftliche Arbeiten virtuell anwenden. Ziel ist es, menschliche Stoffwechselwege bei bestimmten Krankheiten zu identifizieren, die anschliessend mit Pharmazeutika behandelt werden könnten. Die Studierende werden den aktuellen Stand von metabolischen Zusammenhängen anhand von wissenschaftlichen Texten und Vorlesungen erlernen, sowie wissenschaftliche Experimente selber planen, durchführen und darstellen. Basierend auf den Ergebnissen, werden wir zudem wissenschaftliche Texte verfassen und kritisch diskutieren. Wir werden uns auch mit internationalen Studierenden austauschen. Im Praktikum werden die erlernten Aspekte des Metabolismus und wie Krankheiten durch metabolische Prozesse beeinflusst werden praktisch vertieft. Das Modul wird durch die Stiftung Innovation in der Hochschullehre mit dem Projekt ProDiGi unterstützt (Promoting Digital education through Global Interconnection, https://www.tubraunschweig.de/lehreundmedienbildung/angebote/internationale-lehre/prodigi/gefoerderte-projekte). Unser Modul wird in einem virtuel-			

len Wissenschaftsraum (online) und auf Englisch stattfinden, um digitale und internationale Erfahrungen zu fördern.

Qualifikationsziel

Nach Abschluss des Modules sind die Studierende in der Lage,

- den Einfluss von metabolischen Prozessen auf die Zellfunktionen und Krankheitsprozesse zu erklären und nachzuvollziehen.
- metabolische Analysemethoden zu recherchieren und auf unterschiedliche Krankheitsbilder anzuwenden.
- einen Projektplan zu entwickeln, um metabolische Krankheiten mit unterschiedlichen Techniken zu charakterisieren.
- wissenschaftliche Ergebnisse zu präsentieren, diskutieren, und dokumentieren
- kritisches Feedback zu wissenschaftlichen Arbeiten zu geben.
- eigenständig ein Forschungsprojekt in einer "realen" wissenschaftlichen Umgebung durchzuführen.
- erfolgreich und eigenständig in einem Team zu arbeiten, ein Team zu organisieren und effizient mit verschiedenen Zielgruppen zu kommunizieren.
- selbstständig fortgeschrittene praktische und wissenschaftliche Arbeiten durchzuführen und experimentelle Daten zu analysieren.
- vertiefte Fremdsprachenkenntnisse (üblicherweise Englisch) anzuwenden.

Literatur

wird in der Vorlesung bekannt gegeben



ZUGEHÖRIGE LEHRVERANSTALTUNGEN

Belegungslogik bei der Wahl von Lehrveranstaltungen

Anwesenheitspflicht

Anwesenheitspflicht im Seminar/ praktische Übung gemäß § 7a APO

Titel der Veranstaltung	SWS	Art LVA	Sprache
Metabolism in a Box: A Virtual Grant Challenge (Bio-BB 23, Bio-IB 30, Bio-SB 26)		Vorlesung	englisch deutsch
Metabolism in a Box: A Virtual Grant Challenge (Bio-BB 23, Bio-IB 30, Bio-SB 26)		Praktikum	englisch deutsch
Metabolism in a Box: A Virtual Grant Challenge (Bio-BB 23, Bio-IB 30, Bio-SB 26)		Übung	englisch deutsch

Modulname	Systemsbiology: Modeling of Biochemical Networks		
Nummer	1303720 Bio-SB 27	Modulversion	
Kurzbezeichnung	SB 27	Sprache	englisch
Turnus	nur im Wintersemester	Fakultät	Fakultät für Lebenswissenschaften
Moduldauer	1	Einrichtung	
SWS / ECTS	10 / 10,0	Modulverantwortliche/r	Prof. Dr. Karsten Hiller
Arbeitsaufwand (h)	300		
Präsenzstudium (h)	160	Selbststudium (h)	140
Zwingende Voraussetzungen	keine		
Empfohlene Voraussetzungen	keine		
Zu erbringende Prüfungsleistung/ Prüfungsart	Referat (ca. 30 min)		
Zu erbringende Studienleistung	Experimentelle Arbeit (AWP2)		
Prüfungssprache	englisch		
Zusammensetzung der Modulnote	Die Modulnote entspricht der Note der Prüfungsleistung.		
Inhalte			
Vorlesung: Die Vorlesung legt die wesentlichen theoretischen Grundlagen für die im Praktikum angewendeten Methoden. Ein Schwerpunkt bildet die Analyse und Simulation von biochemischen Netzwerken, sowie aktuelle OMICS-Technologien. Ergänzend werden Anwendungsbeispiele aus der aktuellen Forschung besprochen. In der begleitenden Übung werden die theoretischen Grundlagen durch konkrete Anwendungsbeispiele vertieft. Praktikum: Die Studierenden entwickeln ein metabolisches Modell für den Zell-Metabolismus. Zusammen mit experimentellen Daten wird das Modell dazu benutzt intrazelluläre Stoffwechselwege zu simulieren.			
Qualifikationsziel			
Nach Abschluss des Modules sind die Studierende in der Lage, • die mathematischen Grundlagen zur Simulation biochemischer Netzwerke darzustellen. • die Bedeutung des Stoffwechsels in Bezug auf systembiologische Forschung zu erläutern. • Stoffwechselwege zu simulieren. • GC-MS Daten auszuwerten und zu interpretieren. • die Bedeutung von interdisziplinärer Forschung zu erkennen. • erfolgreich und eigenständig in einem Team zu arbeiten, ein Team zu organisieren und effizient mit verschiedenen Zielgruppen zu kommunizieren. • selbstständig fortgeschrittene praktische und wissenschaftliche Arbeiten durchzuführen und experimentelle Daten zu analysieren. • vertiefte Fremdsprachenkenntnisse (üblicherweise Englisch) anzuwenden.			
Literatur			
- wird in der Vorlesung bekannt gegeben			



ZUGEHÖRIGE LEHRVERANSTALTUNGEN			
Belegungslogik bei der Wahl von Lehrveranstaltungen			
Anwesenheitspflicht			
Anwesenheitspflicht im Seminar/ praktische Übung/Praktikum gemäß § 7a APO			
Titel der Veranstaltung	SWS	Art LVA	Sprache
Systembiologie (Bio-BB 30, Bio-SB 27, CB 08, Bt-MZ 04, Bt-MM 07, Bt-MB 09)		Vorlesung/Übung	deutsch
Systembiologie (Bio-BB 30, Bio-SB 27)		Praktikum	deutsch

Systembiologie und Bioinformatik - Schwerpunkt

Modulname	Immunmetabolismus		
Nummer	1398590 Bio-BB 31 / Bio-SB 31	Modulversion	
Kurzbezeichnung	BB 31/SB 31	Sprache	englisch deutsch
Turnus	nur im Sommersemester	Fakultät	Fakultät für Lebenswissenschaften
Moduldauer	1	Einrichtung	
SWS / ECTS	8 / 10,0	Modulverantwortliche/r	Prof. Dr. Karsten Hiller
Arbeitsaufwand (h)	300		
Präsenzstudium (h)	112	Selbststudium (h)	188
Zwingende Voraussetzungen	keine		
Empfohlene Voraussetzungen	keine		
Zu erbringende Prüfungsleistung/ Prüfungsart	Referat (1) (AWP1)		
Zu erbringende Studienleistung	Experimentelle Arbeit (AWP2)		
Prüfungssprache	englisch deutsch		
Zusammensetzung der Modulnote	Die Modulnote entspricht der Note der Prüfungsleistung.		
Inhalte			
Seminar: Im Seminar beschäftigen sich die Studierenden zunächst mit der Biochemie des Zentralstoffwechsels von Makrophagen und wie dieser mit Hilfe von Isotopen-Markierungs-Experimenten und Modellierung studiert werden kann. Hier spielen insbesondere Makrophagen spezifische Mechanismen wie Itakonsäure, ROS, NO und Glutathion eine Rolle. Dabei wird auch ein Überblick über verfügbare experimentelle Modelle erarbeitet (primäre Zellen aus Maus und Mensch, Zellkultur Modelle). Dann werden unterschiedliche experimentelle Methoden entwickelt, die eine Co-Kultivierung von pathogenen Bakterien mit Makrophagen ermöglichen. Die Studierenden entwickeln ein eigenes Konzept für das folgende Praktikum um verschiedene Fragestellungen im Bereich Immunmetabolismus zu beantworten. Das Konzept wird mit Hilfe von verschiedenen Lehr- und Lernmethoden erstellt und präsentiert. Praktikum: Im Praktikum setzen die Studierenden dann ihr theoretisch ermitteltes Wissen selbstständig um. Dabei werden pathogene Bakterien mit Makrophagen zusammen kultiviert und mithilfe von metabolischen Messungen der Einfluss der Infektion auf die Makrophagen bestimmt. Zusätzlich wird die antibakterielle Effizienz der Makrophagen ermittelt und dabei untersucht, in wie weit eine metabolische Modulation des Stoffwechsels der Makrophagen die antimikrobielle Effizienz beeinflusst. Folgende Techniken werden dabei praktisch erlernt: Kultivierung von Makrophagen und Co-Kultivierung mit Bakterien, Metaboliten Extraktion, Respirationsmessungen mit Seahorse Analyzer, GC-MS Messungen und die dazugehörige Datenanalyse, metabolische Flussanalyse mit stabilen Isotopen, Assays zur Bestimmung der antimikrobiellen Aktivität von Makrophagen.			
Qualifikationsziel			

Nach Abschluss des Moduls sind die Studierenden in der Lage,

- die Bedeutung des Stoffwechsels von Immunzellen während einer Infektion/Inflammation zu erläutern.
- moderne analytische Techniken wie Isotopen Markierung, Massenspektrometrie und metabolische Flussanalyse anzuwenden.
- GC-MS Daten auszuwerten und zu interpretieren.
- den Energiestoffwechsel mit Hilfe von Respirationmessungen zu interpretieren.
- Konzepte zu entwickeln, um systembiologische Fragestellungen mit Hilfe von verschiedenen Methoden zu beantworten.
- recherchierte wissenschaftliche Inhalte zu präsentieren und zu diskutieren.
- sich inhaltlich kontrovers mit wissenschaftlichen vorgetragenen Themen und Fragestellungen in einer Gruppendiskussion auseinanderzusetzen.
- erfolgreich und eigenständig in einem Team zu arbeiten, ein Team zu organisieren und effizient mit verschiedenen Zielgruppen zu kommunizieren.
- selbstständig fortgeschrittene praktische und wissenschaftliche Arbeiten durchzuführen und experimentelle Daten zu analysieren.
- vertiefte Fremdsprachenkenntnisse (üblicherweise Englisch) anzuwenden.

Literatur



ZUGEHÖRIGE LEHRVERANSTALTUNGEN

Belegungslogik bei der Wahl von Lehrveranstaltungen

Anwesenheitspflicht

Anwesenheitspflicht im Seminar/Praktikum gemäß § 7a APO

Titel der Veranstaltung	SWS	Art LVA	Sprache
Immunmetabolismus (Bio-BB 31, Bio-SB 31, AM-C-2)		Seminar	englisch deutsch
Immunmetabolismus (Bio-BB 31, Bio-SB 31, AM-C-2)		Praktische Übung	englisch deutsch

Modulname	Angewandte Bioinformatik: Biomarker zur Diagnose		
Nummer	1303600 Bio-SB 32	Modulversion	
Kurzbezeichnung	SB 32	Sprache	englisch
Turnus	nur im Wintersemester	Fakultät	Fakultät für Lebenswissenschaften
Moduldauer	1	Einrichtung	
SWS / ECTS	/ 10,0	Modulverantwortliche/r	Prof. Dr. Karsten Hiller
Arbeitsaufwand (h)	300		
Präsenzstudium (h)	188	Selbststudium (h)	112
Zwingende Voraussetzungen	keine		
Empfohlene Voraussetzungen	keine		
Zu erbringende Prüfungsleistung/ Prüfungsart	Klausur (ca. 200 min)		
Zu erbringende Studienleistung	Experimentelle Arbeit (AWP2) Referat (1, ca. 20 min.) (AWP1) Übungsaufgaben (AWP1)		
Prüfungssprache	englisch		
Zusammensetzung der Modulnote	Die Modulnote entspricht der Note der Prüfungsleistung.		
Inhalte			
Seminar und Übung: 1-wöchiger Kurs "Einführung in R" Integriertes Seminar, Workshop und Praktikum (semesterbegleitend, 4h pro Woche): Seminar, Workshop: Einführung in die MS basierte Metabolomuntersuchung, Verständnis der geeigneten Auswahl von Maßeinheiten, um vergleichbare Messungen zu ermöglichen, erlernen der Bedeutung der Rückführbarkeit von Messergebnissen sowie die Schätzung der Messunsicherheit und wie sie bei der Dateninterpretation verwendet werden sollte. Zudem Einführung in Algorithmen zur statistischen Biomarkerbestimmung, Korrektur für multiples Testen, Theorie zur logistischen Regression und zu neuronalen Netzen, Normalisierung von Daten. Erlernen der Bedeutung der Qualitätskontrolle für die Sicherung der Messergebnisse. Design einer cross-over Interventionsstudie. Praktikum: Isolierung von Metaboliten aus Speichel und/oder Blutropfen und massenspektrometrische Analyse. Die Messmethode wird dann für ausgesuchte Metabolite optimiert und durch Isotopenverdünnung quantifizierbar gemacht. Es werden Methoden zur Optimierung der Probenentnahme, Prozessierung und Auswertung dabei erlernt. Am Ende wird eine Biomarkersignatur bestimmt, die z.B. basierend auf einer Speichelprobe ermitteln kann, ob es sich bei dem Donor um Fall oder Kontrolle handelt.			
Qualifikationsziel			
Nach Abschluss des Moduls sind die Studierenden in der Lage, • einfache Cross-over Interventionsstudien durchzuführen und Proben zu entnehmen. • Metabolomanalysen in humanen Speichel- und Blutproben durchzuführen und massenspektrometrisch zu messen. • die gemessenen Rohdaten bioinformatisch zu analysieren und daraus quantitative und semiquantitative Metabolitmengen abzuleiten.			

- die Daten mit Algorithmen des maschinellen Lernens (logistische Regression, neuronale Netze) auf Biomarkersignaturen zu untersuchen.
- ausgewählte Biomarker Metabolite mit hoher Präzision und Reproduzierbarkeit zu messen.
- grundlegende Konzepte der Metrologie und Standardisierung anzuwenden.
- statistische Analysen in R durchzuführen.
- die Bedeutung der Standardisierung für die Durchführung von Experimenten zu erkennen.
- die Bedeutung des Konzepts von klinischen Cross-over Interventionsstudien für die Bewertung von Medikamenten zu verstehen.
- recherchierte wissenschaftliche Inhalte zu präsentieren und zu diskutieren.
- sich inhaltlich kontrovers mit wissenschaftlichen Themen und Fragestellungen in einer Gruppendiskussion auseinanderzusetzen.
- erfolgreich und eigenständig in einem Team zu arbeiten, ein Team zu organisieren und effizient mit verschiedenen Zielgruppen zu kommunizieren.
- selbstständig fortgeschrittene praktische und wissenschaftliche Arbeiten durchzuführen und experimentelle Daten zu analysieren.
- vertiefte Fremdsprachenkenntnisse (üblicherweise Englisch) anzuwenden.

Literatur

Wird in der Veranstaltung bekannt gegeben

**ZUGEHÖRIGE LEHRVERANSTALTUNGEN****Belegungslogik bei der Wahl von Lehrveranstaltungen****Anwesenheitspflicht**

Anwesenheitspflicht im Seminar/Praktikum/Übung gemäß § 7a APO

Titel der Veranstaltung	SWS	Art LVA	Sprache
Angewandte Bioinformatik: Biomarker zur Diagnose (Bio-BB 32, Bio-SB 32, AM-C-3)		Seminar	englisch
Angewandte Bioinformatik: Biomarker zur Diagnose (Bio-BB 32, Bio-SB 32, AM-C-3)		Praktikum	englisch

Modulname	Mass Spectrometry for Biologists and Biochemists - a Basic Introduction		
Nummer	1303820 Bio-SB 33	Modulversion	
Kurzbezeichnung	SB 33	Sprache	englisch deutsch
Turnus	nur im Sommersemester	Fakultät	Fakultät für Lebenswissenschaften
Moduldauer	1	Einrichtung	
SWS / ECTS	/ 10,0	Modulverantwortliche/r	Prof. Dr. Karsten Hiller
Arbeitsaufwand (h)	300		
Präsenzstudium (h)	127	Selbststudium (h)	173
Zwingende Voraussetzungen	keine		
Empfohlene Voraussetzungen	keine		
Zu erbringende Prüfungsleistung/ Prüfungsart	Klausur (ca. 200 min)		
Zu erbringende Studienleistung	Experimentelle Arbeit (AWP2) Referat (1, ca. 20 min.) (AWP1) Übungsaufgaben (AWP1)		
Prüfungssprache	englisch deutsch		
Zusammensetzung der Modulnote	Die Modulnote entspricht der Note der Prüfungsleistung.		
Inhalte			
Seminar: Einführung in den grundlegenden Aufbau und die Funktionsweise von modernen Massenspektrometern. Erlernen des Funktionsprinzips von verschiedenen MS Plattformen. Auswahl von bestimmten Kombinationen von Ionenquelle und Analysator abhängig von der zu bearbeitenden biologischen Fragestellung. Erlernen des Prinzips der Strukturvorhersage und der Peptidsequenzierung. Verständnis für die Auswahl von geeigneten instrumentellen Experimenten für quantitative Messungen. Erlernen der Qualitätskontrolle für die Sicherung der Messergebnisse. Workshops: Die Workshops werden zur Vertiefung und Anwendung der erlernten Methoden zur manuellen Interpretation von Massenspektren genutzt. Sie beinhalten Beispiele von kleinen Metaboliten sowie die manuelle Interpretation von Produkt Ionen Spektren für die Peptidsequenzierung. Praktikum: Die Studierenden werden intensive experimentelle Erfahrung in der Probenvorbereitung sowie in der Bedienung und des Tunings von Massenspektrometern für die Datengenerierung sammeln. Dies beinhaltet sowohl die Derivatisierung und Entsalzung sowie die Auswahl von MS-geeigneten Puffern während der Probenvorbereitung. Die Studierenden werden erlernen wie qualitativ gute EI und Produktionen Spektren aufgenommen und identifiziert werden, die für die Identifizierung von kleinen Molekülen und Proteinen verwendet werden können. Zudem werden sie Verständnis dafür bekommen, welches Instrument am besten für die Erstellung von quantitativen Messungen geeignet ist.			
Qualifikationsziel			
Nach Abschluss des Moduls sind die Studierenden in der Lage,			
die grundlegende Arbeitsweise von einer Auswahl der meist verwendeten Massenspektrometrie Plattformen für Biologen/Biochemiker zu verstehen.			

- die am besten geeignete MS Plattform und die zugehörige Auftrennungstechnologie für die Identifizierung und Quantifizierung verschiedener Biomoleküle auszuwählen.
- die Hauptmerkmale eines Massenspektrums zu identifizieren und eine grundlegende Spektreninterpretation durchzuführen um die Struktur von einfachen kleinen organischen Molekülen zu bestimmen.
- den Nutzen, die Vorteile und Limitierungen von MS Plattformen für die Generierung von "Omics" Daten zu verstehen.
- grundlegende Produkt Ionen Spektren zu erhalten und eine manuelle Spektren Interpretation durchzuführen um Peptidsequenzen zu identifizieren.
- "Omics" Protokolle für die MS Daten Generierung zu verwenden, die für die Proteinidentifizierung mit bioinformatischen Tools verwendet werden können.
- akkurate Proteinquantifizierung durchzuführen.
- das experimentelle Design und die Vorteile von Massenspektrometrie für quantitative Messungen zu verstehen.
- recherchierte wissenschaftliche Inhalte zu präsentieren und zu diskutieren.
- sich inhaltlich kontrovers mit wissenschaftlichen Themen und Fragestellungen in einer Gruppendiskussion auseinanderzusetzen.
- erfolgreich und eigenständig in einem Team zu arbeiten, ein Team zu organisieren und effizient mit verschiedenen Zielgruppen zu kommunizieren.
- selbstständig fortgeschrittene praktische und wissenschaftliche Arbeiten durchzuführen und experimentelle Daten zu analysieren.

Literatur

Wird in der Veranstaltung bekannt gegeben

**ZUGEHÖRIGE LEHRVERANSTALTUNGEN****Belegungslogik bei der Wahl von Lehrveranstaltungen****Anwesenheitspflicht**

Anwesenheitspflicht im Seminar/Praktikum gemäß § 7a APO

Titel der Veranstaltung	SWS	Art LVA	Sprache
Mass Spectrometry for Biologists and Biochemists - a Basic Introduction (Bio-BB 33, Bio-SB 33)		Seminar	englisch deutsch
Mass Spectrometry for Biologists and Biochemists - a Basic Introduction (Bio-BB 33, Bio-SB 33)		Praktikum	englisch deutsch

Modulname	Software-Entwicklung zu biologischen Fragestellungen		
Nummer	1398910 Bio-BB 36 / Bio-GE 34 / Bio-SB 34	Modulversion	
Kurzbezeichnung	BB 36/GE 34/SB 34	Sprache	deutsch
Turnus	nur im Wintersemester	Fakultät	Fakultät für Lebenswissenschaften
Moduldauer	1	Einrichtung	
SWS / ECTS	9 / 10,0	Modulverantwortliche/r	Prof. Dr. Melanie Brinkmann Prof. Dr. Andre Fleißner
Arbeitsaufwand (h)	300		
Präsenzstudium (h)	112	Selbststudium (h)	188
Zwingende Voraussetzungen	Erfolgreiche Teilnahme am Modul MB02 Bioinformatik des Bachelor-Studiengangs Biologie oder nachgewiesener 1-wöchiger Programmier-Kurs in Python oder vergleichbar		
Empfohlene Voraussetzungen	keine		
Zu erbringende Prüfungsleistung/ Prüfungsart	Erstellung und Dokumentation eines Rechnerprogramms (Benotetes Software-Projekt)		
Zu erbringende Studienleistung	Referat (1, ca. 30 min) (AWP1)		
Prüfungssprache	deutsch		
Zusammensetzung der Modulnote	Die Modulnote entspricht der Note der Prüfungsleistung.		
Inhalte			
Die Studierenden üben die Verwendung von Algorithmen, die für die Forschung im Bereich Lebenswissenschaften interessant sind. Verwendet wird die Programmiersprache Python mit der ergänzenden Bibliothek Biopython. Als Anwendungsbeispiele dienen Genetische/Evolutionäre Algorithmen und der Einsatz von Neuronalen Netzwerken in der Proteinstruktur-Vorhersage. Der Kurs ist speziell für Studierende der Biologie und Biotechnologie gedacht, die - aufbauend auf ihre Programmierkenntnisse aus dem Bachelor-Studium (Python-Programmierkurs) - verschiedene Forschungsbereiche der Bioinformatik intensiv kennenlernen möchten: Wie kann man, analog zu Experimenten im Labor, wissenschaftliche Hypothesen durch Entwicklung spezieller Software testen? Welche technischen Probleme kann man durch Algorithmen lösen, die dem Bereich der Biologie entlehnt sind? Es werden zunächst theoretische Hintergrundinformationen vermittelt, der Schwerpunkt liegt jedoch auf dem angeleiteten Bearbeiten von Software-Projekten zu den einzelnen Themenbereichen. Abschließend werden die Ergebnisse diskutiert.			
Qualifikationsziel			
Nach Abschluss des Moduls sind die Studierenden in der Lage, • Software-Projekte zu biologischen Fragestellungen in der Programmiersprache Python zu bearbeiten. • genetische Algorithmen zu verstehen und zu verwenden. • die Herausforderungen der Protein-Strukturvorhersage zu erkennen, zu beschreiben und in Teilen programmtechnisch nachzuvollziehen. • den Einsatz von Neuronalen Netzwerken in der Künstlichen Intelligenz zu erklären und einfache Neuronale Netzwerke selber zu programmieren. • recherchierte wissenschaftliche Inhalte zu präsentieren und zu diskutieren. • sich inhaltlich kontrovers mit wissenschaftlichen Themen und Fragestellungen in einer Gruppendiskussion auseinanderzusetzen.			

Literatur

Wird in der Vorlesung bekannt gegeben.

**ZUGEHÖRIGE LEHRVERANSTALTUNGEN****Belegungslogik bei der Wahl von Lehrveranstaltungen****Anwesenheitspflicht**

Anwesenheitspflicht im Seminar gemäß § 7a APO

Titel der Veranstaltung	SWS	Art LVA	Sprache
Software-Entwicklung zu biologischen Fragestellungen (Bio-BB 36, Bio-GE 34, Bio-SB 34)		Vorlesung/Übung	deutsch
Software-Entwicklung zu biologischen Fragestellungen (Bio-BB 36, Bio-GE 34, Bio-SB 34)		Seminar	deutsch

Modulname	Mikrobielle Proteomik		
Nummer	1301290 Bio-MI 26 / Bio-SB 35	Modulversion	
Kurzbezeichnung	MI 26/SB 35	Sprache	englisch
Turnus	nur im Sommersemester	Fakultät	Fakultät für Lebenswissenschaften
Moduldauer	1	Einrichtung	
SWS / ECTS	6 / 10,0	Modulverantwortliche/r	Prof. Dr. Susanne Engelmann
Arbeitsaufwand (h)	300		
Präsenzstudium (h)	148	Selbststudium (h)	152
Zwingende Voraussetzungen	keine		
Empfohlene Voraussetzungen	keine		
Zu erbringende Prüfungsleistung/ Prüfungsart	Referat (ca. 40 min) (AWP1)		
Zu erbringende Studienleistung	Experimentelle Arbeit (AWP2) Referat (ca. 30 min) (AWP1)		
Prüfungssprache	englisch		
Zusammensetzung der Modulnote	Die Modulnote entspricht der Note der Prüfungsleistung.		
Inhalte			
Vorlesung: Die Vorlesung "Mikrobielle Proteomik" bietet einen Überblick über die Methoden der Proteomik und deren Anwendung in der Mikrobiologie. Aufbauend auf einer Einführung in die Methoden zur Identifizierung und Quantifizierung von Proteinen in hochkomplexen Proteingemischen werden moderne experimentelle Ansätze zur qualitativen und quantitativen Charakterisierung der Gesamtheit der Proteine (Proteom) eines Mikroorganismus oder einer Lebensgemeinschaft von Mikroorganismen (Metaproteom) am Beispiel aktueller Veröffentlichungen und eigener Forschungsarbeiten vorgestellt. Zusätzlich werden Möglichkeiten zum Nachweis von Proteinmodifikationen und zur Darstellung von Proteinkomplexen aufgezeigt. Praktikum: Im Praktikum "Mikrobielle Proteomik" sollen die Studierenden unter Anleitung die in der Vorlesung vermittelten Methoden zur Beantwortung einer Fragestellung auf dem Gebiet der Physiologie von Mikroorganismen, der Infektionsbiologie bzw. der Aufklärung der Wirkweise antibakterieller Naturstoffe anwenden. Seminar: Im Seminar "Mikrobielle Proteomik" sind die Studierenden angehalten, aktuelle Veröffentlichungen über Forschungsarbeiten im Fachgebiet selbstständig zu analysieren, in einem Kurzvortrag zu präsentieren und kritisch zu hinterfragen und zu diskutieren.			
Qualifikationsziel			
Nach Abschluss des Moduls sind die Studierenden in der Lage, • die Grundprinzipien der Methoden der Proteomik zu beschreiben und Vor- und Nachteile der Methoden kritisch zu bewerten. • Proteine aus komplexen Proteingemischen zu identifizieren und zu quantifizieren. • umfangreiche Datensätze zu analysieren und die erhaltenen Ergebnisse visuell darzustellen. • Konzeption von Experimenten zur umfassenden Beantwortung einer wissenschaftlichen Fragestellung. • kritische mit den Vor- und Nachteilen einer Methode und den erhaltenen Ergebnissen auseinanderzusetzen.			

- Ergebnisse in einen wissenschaftlichen Kontext einzuordnen.
- recherchierte wissenschaftliche Inhalte zu präsentieren und zu diskutieren.
- sich inhaltlich kontrovers mit wissenschaftlichen Themen und Fragestellungen in einer Gruppendiskussion auseinanderzusetzen.
- erfolgreich und eigenständig in einem Team zu arbeiten, ein Team zu organisieren und effizient mit verschiedenen Zielgruppen zu kommunizieren.
- selbstständig fortgeschrittene praktische und wissenschaftliche Arbeiten durchzuführen und experimentelle Daten zu analysieren.
- vertiefte Fremdsprachenkenntnisse (üblicherweise Englisch) anzuwenden.

Literatur

- H. Rehm und T. Letzel, Der Experimentator Proteinbiochemie/Proteomics
- F. Lottspeich und J. W. Engels, Bioanalytik
- aktuelle englischsprachige Fachliteratur

**ZUGEHÖRIGE LEHRVERANSTALTUNGEN****Belegungslogik bei der Wahl von Lehrveranstaltungen****Anwesenheitspflicht**

Anwesenheitspflicht im Seminar/Praktikum gemäß § 7a APO

Titel der Veranstaltung	SWS	Art LVA	Sprache
Mikrobielle Proteomik (Bio-MI 26, Bio-SB 35, AM-C-9)		Vorlesung	englisch
Mikrobielle Proteomik (Bio-MI 26, Bio-SB 35, AM-C-9)		Seminar	englisch
Mikrobielle Proteomik (Bio-MI 26, Bio-SB 35, AM-C-9)		Praktikum	englisch

Modulname	Current Topics in Nutrition and Metabolism		
Nummer	1398980 Bio-BB 37 / Bio-SB 36	Modulversion	
Kurzbezeichnung	BB 37/SB 36	Sprache	englisch
Turnus	nur im Wintersemester	Fakultät	Fakultät für Lebenswissenschaften
Moduldauer	1	Einrichtung	
SWS / ECTS	9 / 10,0	Modulverantwortliche/r	Prof. Dr. Karsten Hiller
Arbeitsaufwand (h)	300		
Präsenzstudium (h)	112	Selbststudium (h)	188
Zwingende Voraussetzungen	keine		
Empfohlene Voraussetzungen	keine		
Zu erbringende Prüfungsleistung/ Prüfungsart	Referat (1, ca. 30 min) (AWP1)		
Zu erbringende Studienleistung	Laborjournal (AWP2) Übungsaufgaben (3) (AWP1)		
Prüfungssprache	englisch		
Zusammensetzung der Modulnote	Die Modulnote entspricht der Note der Prüfungsleistung.		
Inhalte	Höhepunkte: Dieses Modul betont die Interaktion und Zusammenarbeit zwischen Studierenden aus Brasilien und Deutschland und ermöglicht es ihnen, das Ernährungsverhalten und seine Auswirkungen auf die Gesundheit in verschiedenen Ländern und Kulturen zu untersuchen und zu vergleichen. Vorlesung: Die Vorlesungen geben einen umfassenden Überblick über den aktuellen Wissensstand auf dem Gebiet der Ernährung und des Stoffwechsels. Zu den Themen gehören der zentrale Kohlenstoffstoffwechsel, die Ernährungsbiochemie und die neuesten Entwicklungen in der Wechselwirkung zwischen Ernährung, Stoffwechsel und Entzündungen. Jede Vorlesung soll den Studierenden ein tiefes Verständnis dafür vermitteln, wie klassische Prinzipien mit modernen wissenschaftlichen Erkenntnissen und technologischen Fortschritten verknüpft werden. Seminar: In den Seminaren werden aktuelle Veröffentlichungen und neue wissenschaftliche Erkenntnisse auf dem Gebiet der Ernährung und des Stoffwechsels eingehend diskutiert. Die Studenten werden sich an kritischen Analysen und Debatten beteiligen, die ihnen helfen, ihr Verständnis zu festigen und theoretisches Wissen auf praktische Szenarien anzuwenden. Diese Sitzungen zielen darauf ab, die Fähigkeit der Studenten zu verbessern, komplexe Konzepte effektiv zu kommunizieren. Workshop: Workshops sind interaktive Sitzungen, in denen Studierende der Universität São Paulo und der TU Braunschweig gemeinsam an praktischen Übungen und Seminarvorbereitungen arbeiten. Diese Workshops fördern die interkulturelle Interaktion und Teamarbeit und ermöglichen es den Studierenden, das Ernährungsverhalten und die Gesundheitsergebnisse in verschiedenen Ländern und Kulturen zu untersuchen und zu vergleichen. Diese Aktivität fördert die praktische Anwendung theoretischer Konzepte in einem internationalen Umfeld.		

Praktischer Kurs:

Die praktischen Kurse vermitteln praktische Erfahrungen in fortgeschrittenen Techniken, die in der Ernährungs- und Stoffwechselforschung eingesetzt werden. Diese Kurse beinhalten die Verwendung von Massenspektrometrie, Gensequenzierung und Datenanalyse mit R. Die praktischen Kurse sind so konzipiert, dass sie das theoretische Wissen durch erfahrungsbasiertes Lernen festigen, wobei Professoren beider Universitäten beteiligt sind und die Finanzierung der internationalen Mobilität vorausgesetzt wird. Diese Sitzungen

Qualifikationsziel

Nach Abschluss des Moduls sind die Studierenden in der Lage,

- aktuelle Informationen zwischen Ernährung, Stoffwechsel und Gesundheit zusammenhängend zu verstehen.
- das Zusammenspiel zwischen Ernährung, Stoffwechsel und Entzündungen unter Berücksichtigung aktueller Veröffentlichungen zu diskutieren.
- neue wissenschaftliche Erkenntnisse in Bezug auf klassischen Prinzipien der Ernährungsbiochemie und -physiologie sowie neue Entwicklungen bei den Methoden zur Beurteilung der Beziehung zwischen Ernährung, Ernährung und Stoffwechsel zu verstehen und zu diskutieren.
- recherchierte wissenschaftliche Inhalte zu präsentieren und zu diskutieren.
- sich inhaltlich kontrovers mit wissenschaftlichen Themen und Fragestellungen in einer Gruppendiskussion auseinanderzusetzen.
- erfolgreich und eigenständig in einem Team zu arbeiten, ein Team zu organisieren und effizient mit verschiedenen Zielgruppen zu kommunizieren.
- selbstständig fortgeschrittene praktische und wissenschaftliche Arbeiten durchzuführen und experimentelle Daten zu analysieren.
- vertiefte Fremdsprachenkenntnisse (üblicherweise Englisch) anzuwenden.

Literatur

Will be provided during the course

**ZUGEHÖRIGE LEHRVERANSTALTUNGEN****Belegungslogik bei der Wahl von Lehrveranstaltungen****Anwesenheitspflicht**

Anwesenheitspflicht im Seminar/Praktikum gemäß § 7a APO

Titel der Veranstaltung	SWS	Art LVA	Sprache
Current Topics in Nutrition and Metabolism (Bio-BB 37, Bio-SB 36)		Vorlesung	englisch
Current Topics in Nutrition and Metabolism (Bio-BB 37, Bio-SB 36)		Übung	englisch
Current Topics in Nutrition and Metabolism (Bio-BB 37, Bio-SB 36)		Praktikum	englisch

Modulname	Introduction to the Theoretical Physics of Life		
Nummer	1303610 Bio-SB 37	Modulversion	
Kurzbezeichnung	SB 37	Sprache	englisch
Turnus	nur im Wintersemester	Fakultät	Fakultät für Lebenswissenschaften
Moduldauer	1	Einrichtung	
SWS / ECTS	9 / 10,0	Modulverantwortliche/r	Prof. Dr. Andriy Goychuk
Arbeitsaufwand (h)	300		
Präsenzstudium (h)	188	Selbststudium (h)	112
Zwingende Voraussetzungen	keine		
Empfohlene Voraussetzungen	keine		
Zu erbringende Prüfungsleistung/ Prüfungsart	Klausur (ca. 200 min.)		
Zu erbringende Studienleistung	Übungsaufgaben (AWP1) Referat (1, 30 min.) (AWP1)		
Prüfungssprache	englisch		
Zusammensetzung der Modulnote	Die Modulnote entspricht der Note der Prüfungsleistung.		
Inhalte			
Qualifikationsziel			
Nach Abschluss des Moduls sind die Studierenden in der Lage, • die Fachsprache der Physik beherrschen und Artikel aus dem Bereich der Biophysik verstehen. • komplizierte biologische Systeme auf einfachere (aber dennoch komplexe) physikalische Modelle reduzieren. • biophysikalische Modelle, die sie aus den Grundprinzipien abgeleitet haben, analysieren und simulieren. • einen umfassenden Überblick über die Werkzeuge und Modelle haben, die in der biologischen Physik häufig zum Einsatz kommen. • die Grenzen der einzelnen Modelle verstehen. • recherchierte wissenschaftliche Inhalte zu präsentieren und zu diskutieren. • sich inhaltlich kontrovers mit wissenschaftlichen Themen und Fragestellungen in einer Gruppendiskussion auseinanderzusetzen. • erfolgreich und eigenständig in einem Team zu arbeiten, ein Team zu organisieren und effizient mit verschiedenen Zielgruppen zu kommunizieren. • selbstständig fortgeschrittene praktische und wissenschaftliche Arbeiten durchzuführen und experimentelle Daten zu analysieren. • vertiefte Fremdsprachenkenntnisse (üblicherweise Englisch) anzuwenden.			
Literatur			
Wird in der Veranstaltung bekannt gegeben			



ZUGEHÖRIGE LEHRVERANSTALTUNGEN			
Belegungslogik bei der Wahl von Lehrveranstaltungen			
Anwesenheitspflicht			
Anwesenheitspflicht im Seminar/ Übung gemäß § 7a APO			
Titel der Veranstaltung	SWS	Art LVA	Sprache
Introduction to the Theoretical Physics of Life (Bio-SB 37)	4,0	Vorlesung	deutsch
Introduction to the Theoretical Physics of Life (Bio-SB 37)	4,0	Übung	deutsch

Modulname	Forschungspraktikum		
Nummer	1303410	Modulversion	
Kurzbezeichnung		Sprache	englisch deutsch
Turnus	in jedem Semester	Fakultät	Fakultät für Lebenswissenschaften
Moduldauer	1	Einrichtung	
SWS / ECTS	10 / 10,0	Modulverantwortliche/r	
Arbeitsaufwand (h)	300		
Präsenzstudium (h)	126	Selbststudium (h)	174
Zwingende Voraussetzungen	keine		
Empfohlene Voraussetzungen	Wahlpflichtmodule des gewählten Fachgebiets		
Zu erbringende Prüfungsleistung/ Prüfungsart	Referat (ca. 30 min)		
Zu erbringende Studienleistung	Experimentelle Arbeit (AWP2)		
Prüfungssprache	englisch deutsch		
Zusammensetzung der Modulnote	Die Modulnote entspricht der Note der Prüfungsleistung.		
Inhalte			
Mitarbeit an verschiedenen aktuellen Forschungsprojekten.			
Qualifikationsziel			
Nach Abschluss des Moduls sind die Studierenden in der Lage, • aufbauend auf Kenntnissen von Wahlpflichtmodulen der Systembiologie und Bioinformatik in einem Laborpraktikum durch Mitarbeit an einem Forschungsprojekt aktuelle Fragestellungen mit dem Einsatz moderner Methoden zu lösen. • eine wissenschaftliche Fragestellung in einem Team zu beantworten. • recherchierte wissenschaftliche Inhalte zu präsentieren und zu diskutieren. • sich inhaltlich kontrovers mit wissenschaftlichen Themen und Fragestellungen in einer Gruppendiskussion auseinanderzusetzen. • erfolgreich und eigenständig in einem Team zu arbeiten, ein Team zu organisieren und effizient mit verschiedenen Zielgruppen zu kommunizieren. • selbstständig fortgeschrittene praktische und wissenschaftliche Arbeiten durchzuführen und experimentelle Daten zu analysieren.			
Literatur			
Aktuelle Publikationen aus verschiedenen Bereichen der Biowissenschaften, in Englisch			



ZUGEHÖRIGE LEHRVERANSTALTUNGEN			
Belegungslogik bei der Wahl von Lehrveranstaltungen			
Anwesenheitspflicht			
Anwesenheitspflicht im Seminar/Praktikum gemäß § 7a APO			
Titel der Veranstaltung	SWS	Art LVA	Sprache

Molekulare Biodiversität - Wahlpflichtbereich

Modulname	Phytopathologie		
Nummer	1398850 Bio-ZB 20 / Bio-BD 21	Modulversion	
Kurzbezeichnung	ZB 20/BD 21	Sprache	englisch
Turnus	nur im Wintersemester	Fakultät	Fakultät für Lebenswissenschaften
Moduldauer	1	Einrichtung	
SWS / ECTS	8 / 10,0	Modulverantwortliche/r	Prof. Dr. Adam Schikora
Arbeitsaufwand (h)	300		
Präsenzstudium (h)	184	Selbststudium (h)	116
Zwingende Voraussetzungen	keine		
Empfohlene Voraussetzungen	keine		
Zu erbringende Prüfungsleistung/ Prüfungsart	Referate (1, jeweils ca. 60 min) (AWP1)		
Zu erbringende Studienleistung	Experimentelle Arbeit (AWP2)		
Prüfungssprache	englisch		
Zusammensetzung der Modulnote	Die Modulnote entspricht der Note der Prüfungsleistung.		

Inhalte**Vorlesung:**

Die Vorlesung wird semesterbegleitend angeboten in Form von Doppelstunden. Wir werden Interaktionen zwischen pathogenen Mikroorganismen und Pflanzen besprechen. Interaktionen mit bakteriellen, pilzlichen Mikroorganismen aber auch mit Viren und Nematoden die Krankheiten in Pflanzen hervorrufen, werden Teil der Diskussion sein. Wichtige Fragen, z.B. wie differenzieren Pflanzen zwischen dem Selbst und anderen Organismen oder was definiert Schaderreger, werden erläutert. Diversifizierung und Anpassungsfähigkeit von pflanzlichen Pathogenen an die pflanzlichen Abwehrmechanismen und deren mögliche Manipulation, wird besprochen. Zusätzlich werden mikrobielle und molekulare Nachweistechiken zu Untersuchungen der strukturellen und funktionellen Diversität von Pflanzen-assoziierten Mikroorganismen diskutiert.

Seminar:

Seminare werden während des Praktikums gehalten. Vorstellung von Publikationen zum jeweiligen Forschungsthema, das im Rahmen des Praktikums bearbeitet wird, sowie eine kritische Auseinandersetzung sollen ein Teil sein.

Praktikum:

4-Wochen-Praktikum am JKI Institut für Epidemiologie und Pathogendiagnostik in dem die Studierenden in Gruppenarbeit einer bestimmten Fragestellung nachgehen. Thema wird die Pflanze als Holobiont sein. Die komplexen Interaktionen zwischen Pflanzen-assoziierten Bakterien, Pilzen, Nematoden und Viren und deren Einfluss auf die jeweils andere Organismen-Gruppe, direkt aber vor allem indirekt d.h. über die induzierte Resistenz (ISR) sollen anhand von Beispielen erforscht werden. Die Isolation von bakteriellen Stämmen aus Pflanzen und deren Charakterisierung werden ebenso erlernt, wie biochemische Methoden zur Charakterisierung der pflanzlichen Signaltransduktion. Verschiedene mikroskopische Methoden zur Darstellung der Infektionen aber auch taxonomische Methoden und molekulare Techniken

runden die praktischen Arbeiten ab: DNA bzw. RNA Extraktion, PCR, qPCR, und enzymatische Assays, werden benutzt.

Qualifikationsziel

Nach Abschluss des Moduls sind die Studierenden in der Lage,

- Kenntnisse zur Diversität von pflanzlichen Pathogenen vorzuweisen, sie erhalten Einblicke in molekularen Mechanismen der Interaktionen zwischen Pflanze und deren Pathogen, Erkennung von non-self und Antwort der Pflanze auf die Präsenz von diversen (pathogenen) Mikroorganismen: Bakterien und Pilzen aber auch Viren und Nematoden.
- Methoden zur Erfassung der Biodiversität von mikrobiellen Lebensgemeinschaften in Pflanzen anzuwenden.
- Methoden zur Erfassung der Interaktionen zwischen Pflanzen und Mikroorganismen anzuwenden.
- an einem jeweils aktuellen Forschungsprojekt mitzuarbeiten, Experimente zu planen, durchzuführen und auszuwerten.
- die Vorteile und Limitierungen der verschiedenen Methoden zu diskutieren.
- im Team die Ergebnisse des Praktikums auszuwerten und im Rahmen eines Abschlusskolloquiums zu präsentieren.
- recherchierte wissenschaftliche Inhalte zu präsentieren und zu diskutieren.
- sich inhaltlich kontrovers mit wissenschaftlichen Themen und Fragestellungen in einer Gruppendiskussion auseinanderzusetzen.
- erfolgreich und eigenständig in einem Team zu arbeiten, ein Team zu organisieren und effizient mit verschiedenen Zielgruppen zu kommunizieren.
- selbstständig fortgeschrittene praktische und wissenschaftliche Arbeiten durchzuführen und experimentelle Daten zu analysieren.
- vertiefte Fremdsprachenkenntnisse (üblicherweise Englisch) anzuwenden.

Literatur

aktuelle englischsprachige Publikationen und Lehrbücher der Phytopathologie



ZUGEHÖRIGE LEHRVERANSTALTUNGEN

Belegungslogik bei der Wahl von Lehrveranstaltungen

Anwesenheitspflicht

Anwesenheitspflicht im Seminar/Praktikum gemäß § 7a APO

Titel der Veranstaltung	SWS	Art LVA	Sprache
Phytopathologie (Bio-ZB 20, Bio-BD 21)		Vorlesung	deutsch
Phytopathologie (Bio-ZB 20, Bio-BD 21)		Seminar	deutsch
Phytopathologie (Bio-ZB 20, Bio-BD 21)		Praktikum	deutsch

Modulname	Molekulare mikrobielle Evolution und Diversität		
Nummer	1399900 Bio-MI 22 / Bio-BD 22	Modulversion	
Kurzbezeichnung	MI 22/BD 22	Sprache	englisch
Turnus	nur im Sommersemester	Fakultät	Fakultät für Lebenswissenschaften
Moduldauer	1	Einrichtung	
SWS / ECTS	9 / 10,0	Modulverantwortliche/r	Dr. Jörn Petersen
Arbeitsaufwand (h)	300		
Präsenzstudium (h)	126	Selbststudium (h)	174
Zwingende Voraussetzungen	keine		
Empfohlene Voraussetzungen	keine		
Zu erbringende Prüfungsleistung/ Prüfungsart	Klausur (ca. 200 min)		
Zu erbringende Studienleistung	Experimentelle Arbeit (AWP2)		
Prüfungssprache	englisch		
Zusammensetzung der Modulnote	Die Modulnote entspricht der Note der Prüfungsleistung.		
Inhalte			
Vorlesung: Voraussetzungen und Modellvorstellung zur Entstehung der prokaryotischen und eukaryotischen Zelle und der Vielzelligkeit, Chemofossilien und Biomarker, Analyse fossiler DNA, Enzyme und Isotopenzusammensetzung, phylogenetische Ansätze, Methoden der vergleichenden Genomanalyse, Populationsgenetik und Artentstehung bei Prokaryoten, Entstehung von Symbiose und Pathogenität, Methoden der Quantifizierung von Diversität, funktionelle Diversität von bakteriellen Gemeinschaften und Relevanz für globale Stoffkreisläufe, das polyphasische Artkonzept der Prokaryoten, Archivierung und Organisation von Sequenzen und Diversitätsdaten in Datenbanken, Bioinformatik der modernen Diversitätsforschung, biotechnologisches Nutzungspotential der mikrobiellen Diversität, Rolle von biologischen Ressourcenzentren für die mikrobielle Systematik und Bioökonomie. Praktikum: Im praktischen Teil arbeiten die Studierenden anwendungsorientiert und in enger individueller Betreuung durch Wissenschaftler des Institutes an aktuell laufenden molekularmikrobiologischen Forschungsprojekten. Die erlernten Methoden umfassen molekular-biologische Techniken (PCR, Klonierung), bioinformatisches Arbeiten (Annotationsübungen, Methoden des Sequenzvergleichs und der Phylogenie), chemotaxonomische Methoden (Fettsäurespektren, Zellwandbestandteile), molekularbiologische Methoden zur Quantifizierung mikrobieller Diversität (FISH, fingerprinting, Hochdurchsatzsequenzierung), Epifluoreszenzmikroskopie, moderne Methoden der gezielten Kultivierung und Hochdurchsatz-Kultivierung neuartiger Bakterien, und Konservierung von Bakterienkulturen.			
Qualifikationsziel			
Nach Abschluss des Moduls sind die Studierenden in der Lage,			
• die kulturunabhängige Erfassung und Analyse funktioneller Diversität (u.a. durch Feldmethoden) von Mikroorganismen im ökologischen Kontext zu interpretieren.			

- eigene bakterielle Isolate in Reinkultur zu bringen, deren 16S rRNA Gen Sequenz zu bestimmen und taxonomisch einzuordnen.
- bioinformatisch die Abschätzung mikrobieller Diversität anhand eines Illumina Hochdurchsatzdatensatzes von 16S rRNA Gensequenzen durchzuführen.
- Bakterien physiologisch und chemotaxonomisch experimentell zu charakterisieren.
- phylogenetische Analysen durchzuführen und korrekt zu interpretieren.
- morphologische, physiologische und phylogenetische Diversität im Kontext zu Genomsequenzen zu analysieren.
- eine Abschätzung von Mutationsraten anhand eines Fluktuationstestes durchzuführen und deren Ergebnisse populationsgenetisch zu bewerten.
- die Rolle akzessorischer Gene unter natürlichen Bedingungen (Plasmidcuring, Konkurrenzexperiment) zu analysieren.
- heterogene Daten aus eigenen Experimenten, Literaturrecherche und bioinformatischen Analyse zu einem übergeordneten Ergebnis zu integrieren.
- die resultierende Datenintegration im Kontext wissenschaftlichen Kenntnisstandes zu diskutieren und zu dokumentieren.
- erfolgreich und eigenständig in einem Team zu arbeiten, ein Team zu organisieren und effizient mit verschiedenen Zielgruppen zu kommunizieren.
- selbstständig fortgeschrittene praktische und wissenschaftliche Arbeiten durchzuführen und experimentelle Daten zu analysieren.
- vertiefte Fremdsprachenkenntnisse (üblicherweise Englisch) anzuwenden.

Literatur

Madigan et al., Brock Biology of Microorganisms, 2014

**ZUGEHÖRIGE LEHRVERANSTALTUNGEN****Belegungslogik bei der Wahl von Lehrveranstaltungen****Anwesenheitspflicht**

Anwesenheitspflicht im Praktikum gemäß § 7a APO

Titel der Veranstaltung	SWS	Art LVA	Sprache
Molekulare mikrobielle Evolution und Diversität (Bio-MI 22, Bio-BD 22, AM-C-1)		Vorlesung	
Molekulare mikrobielle Evolution und Diversität (Bio-MI 22, Bio-BD 22, AM-C-1)		Praktikum	englisch

Modulname	Genetik und Molekularbiologie filamentöser Pilze		
Nummer	1399760 Bio-GE 24 / Bio-BD 23	Modulversion	
Kurzbezeichnung	GE 24/BD 23	Sprache	deutsch
Turnus	nur im Wintersemester	Fakultät	Fakultät für Lebenswissenschaften
Moduldauer	1	Einrichtung	
SWS / ECTS	8 / 10,0	Modulverantwortliche/r	Prof. Dr. Andre Fleißner
Arbeitsaufwand (h)	300		
Präsenzstudium (h)	112	Selbststudium (h)	188
Zwingende Voraussetzungen	keine		
Empfohlene Voraussetzungen	keine		
Zu erbringende Prüfungsleistung/ Prüfungsart	Klausur (ca. 200 min)		
Zu erbringende Studienleistung	Experimentelle Arbeit (AWP2)		
Prüfungssprache	deutsch		
Zusammensetzung der Modulnote	Die Modulnote entspricht der Note der Prüfungsleistung.		
Inhalte			
Vorlesung: Systematik der Pilze, 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, pilzlicher Sekundärmetabolismus, Methoden der molekularbiologischen Manipulation von Pilzen. Praktikum: Molekularbiologische Manipulation von filamentösen Pilzen, Klonierung von Transformationsvektoren, Transformation filamentöser Pilze, Analyse der erhaltenen Transformanten mittels PCR, Sequenzierung, Southern-Blot-Analyse u.a., Herstellung von Protein-GFP-Konstrukten. Anwendung klassischer Genetik in Pilzkreuzungen und Analyse der erhaltenen Nachkommen (Kopplungsanalysen, Gene Mapping). Licht- und Fluoreszenzmikroskopie, Live Cell Imaging.			
Qualifikationsziel			
Nach Abschluss des Moduls sind die Studierenden in der Lage, • die Eigenschaften von Pilzen und die Unterschiede zwischen den unterschiedlichen Gruppen der Pilze zu beschreiben. • die Lebensweise und die Lebenszyklen verschiedener Pilzgruppen zu beschreiben. • die Bedeutung der Pilze in der Grundlagen- und angewandten Forschung zu erklären. • anhand pilzlicher Modellorganismen molekularbiologische, genetische und zellbiologische Methoden anzuwenden. • die Funktionsweise eukaryotischer Zellen zu analysieren und zu manipulieren. • eine spezielle wissenschaftliche Fragestellung experimentell zu bearbeiten (wie werden Experimente sinnvoll geplant, durchgeführt und ausgewertet; wie werden die erhaltenen Ergebnisse dokumentiert und kritisch interpretiert?). • erfolgreich und eigenständig in einem Team zu arbeiten, ein Team zu organisieren und effizient mit verschiedenen Zielgruppen zu kommunizieren.			

- selbstständig fortgeschrittene praktische und wissenschaftliche Arbeiten durchzuführen und experimentelle Daten zu analysieren.

Literatur

- Griffiths et al., An Introduction to Genetic Analysis, Freeman
- Webster and Weber, Introduction to Fungi, Cambridge University Press, 3. Auflage
- Kück et al., Schimmelpilze, Springer, 3. Auflage
- Davis, Neurospora - Contributions of a Model Organism, Oxford

**ZUGEHÖRIGE LEHRVERANSTALTUNGEN****Belegungslogik bei der Wahl von Lehrveranstaltungen****Anwesenheitspflicht**

Anwesenheitspflicht im Praktikum gemäß § 7a APO

Titel der Veranstaltung	SWS	Art LVA	Sprache
Genetik und Molekularbiologie filamentöser Pilze (Bio-GE 24, Bio-BD 23)		Vorlesung	deutsch
Genetik und Molekularbiologie filamentöser Pilze (Bio-GE 24, Bio-BD 23)		Praktikum	deutsch

Modulname	Struktur und Funktion mikrobieller Lebensgemeinschaften		
Nummer	1303930 Bio-BD 24	Modulversion	
Kurzbezeichnung		Sprache	englisch deutsch
Turnus	nur im Wintersemester	Fakultät	Fakultät für Lebenswissenschaften
Moduldauer	1	Einrichtung	
SWS / ECTS	10 / 10,0	Modulverantwortliche/r	Dr. Doreen Babin
Arbeitsaufwand (h)	300		
Präsenzstudium (h)	126	Selbststudium (h)	174
Zwingende Voraussetzungen	keine		
Empfohlene Voraussetzungen	keine		
Zu erbringende Prüfungsleistung/ Prüfungsart	- Klausur (ca. 120 min)		
Zu erbringende Studienleistung	- Experimentelle Arbeit - Referat (ca. 30 min)		
Prüfungssprache	englisch deutsch		
Zusammensetzung der Modulnote	Die Modulnote entspricht der Note der Prüfungsleistung.		
Inhalte			
Vorlesung: Aquatische und terrestrische Lebensräume und ihre mikrobiellen Lebensgemeinschaften; biogeochemische Stoffwechselkreisläufe; das humane Mikrobiom; das pflanzliche Mikrobiom; Populationsgenomik und Biogeographie Praktikum: Das Praktikum findet als 4-wöchiger ganztägiger Block nach Absprache an einer der Braunschweiger Forschungseinrichtungen Julius-Kühn-Institut, Johann Heinrich von Thünen-Institut, Leibniz Institut DSMZ oder Helmholtz Zentrum für Infektionsforschung statt. Es beinhaltet je nach Forschungsstandort die Analyse umweltrelevanter Mikroorganismen, des humanen Mikrobioms oder die Analyse der Interaktionen von Mikroorganismen mit Pflanzen. Methoden, die zur Anwendung kommen, sind: Analyse mikrobieller Gemeinschaften anhand von 16S rRNA Genen (Fingerprinting, Sequenzierung, bioinformatische und phylogenetische Analyse), Genomanalysen, Kultivierung und Charakterisierung von Mikroorganismen, Immunantwort des Wirtes auf transkriptioneller Ebene (qPCR), Auswirkungen von Pathogenen und nützlichen Mikroorganismen auf den Wirt.			
Qualifikationsziel			
Nach Abschluss des Moduls sind die Studierenden in der Lage - den Einfluss von Mikroorganismen auf globale und biotechnologische Stoffwechselkreisläufe zu verstehen. - das aktuelle Verständnis des menschlichen Mikrobioms wiederzugeben. - Interaktionen zwischen Pflanzen und Mikroorganismen wiederzugeben. - Kenntnisse zur Diversität und Funktionalität von mikrobiellen Gemeinschaften in verschiedenen Umwelthabitaten vorzuweisen. - mit modernen molekularbiologischen Methoden die Struktur und Funktion von mikrobiellen Gemeinschaften zu analysieren. - aktuelle Themen aus den Bereichen Klimawandel, Medizin und Landwirtschaft im gesellschaftlichen Kontext kritisch zu reflektieren.			

- eine wissenschaftliche Fragestellung eigenständig zu bearbeiten (Formulierung der Fragestellung, Zeitmanagement, gute wissenschaftliche Praxis, Dokumentation und Präsentation von Ergebnissen).
- erfolgreich und eigenständig in einem Team zu arbeiten, ein Team zu organisieren und effizient mit verschiedenen Zielgruppen zu kommunizieren.
- selbstständig fortgeschrittene praktische und wissenschaftliche Arbeiten durchzuführen und experimentelle Daten zu analysieren.

Literatur

Aktuelle Veröffentlichungen (englisch)

**ZUGEHÖRIGE LEHRVERANSTALTUNGEN****Belegungslogik bei der Wahl von Lehrveranstaltungen****Anwesenheitspflicht**

Hinsichtlich der Praktika, Übungen, Seminare und Exkursionen besteht Anwesenheitspflicht.

Titel der Veranstaltung	SWS	Art LVA	Sprache
Struktur und Funktion mikrobieller Lebensgemeinschaften (Bio-MI 25, Bio-BD 24)		Vorlesung	deutsch
Struktur und Funktion mikrobieller Lebensgemeinschaften (Bio-MI 25, Bio-BD 24)		Praktikum	deutsch

Modulname	Python for Life Scientists		
Nummer	1303960 Bio-SB 25	Modulversion	
Kurzbezeichnung	SB 25	Sprache	englisch
Turnus	nur im Sommersemester	Fakultät	Fakultät für Lebenswissenschaften
Moduldauer	1	Einrichtung	
SWS / ECTS	8 / 10,0	Modulverantwortliche/r	Prof. Dr. Tim Kacprowski
Arbeitsaufwand (h)	300		
Präsenzstudium (h)	120	Selbststudium (h)	180
Zwingende Voraussetzungen	keine		
Empfohlene Voraussetzungen	keine		
Zu erbringende Prüfungsleistung/ Prüfungsart	Erstellung und Dokumentation eines Computer- bzw. Softwareprogramms (1) (AWP1)		
Zu erbringende Studienleistung	Übungsaufgaben (AWP1)		
Prüfungssprache	englisch		
Zusammensetzung der Modulnote	Die Modulnote entspricht der Note der Prüfungsleistung.		
Inhalte			
Seminar: Das Seminar ist eine Einführung in Python, die explizit auf Studierende der Lebenswissenschaften ausgerichtet ist und keinerlei Vorkenntnisse zum Programmieren voraussetzt. Insbesondere werden gängige Pakete zum organisieren, analysieren und visualisieren von Daten behandelt, wie z.B. matplotlib, numpy, scipy, und pandas. Die Planung, Ausführung, Dokumentation und Ablage von Programmierprojekten, insbesondere mit geeigneten Versionsverwaltungswerkzeugen wird vermittelt. Übung: Die Studierenden lernen das Schreiben von Pythoncode durch zahlreiche Übungen. Häufig auftretende Herausforderungen mit Bezug zu Daten in den Lebenswissenschaften werden mit diesen Übungen behandelt. Studierende lernen die effektive Verwendung von Künstlicher Intelligenz für die Entwicklung von Pythonscripten. Abschließend werden Studierende mit einem individuellen Programmierprojekt gefordert, dessen Lösung die selbstständige Anwendung der vorher gelernten Qualifikationen erfordert. Dieses Projekt muss zunächst geplant und nach Abschluss mit einer entsprechenden Dokumentation in der Versionsverwaltung abgegeben werden. Zusätzlich werden die Studierenden in kleineren Teams Teamprojekte bearbeiten um auch die Herausforderungen kollaborativen Programmierens meistern zu können.			
Qualifikationsziel			
Nach Abschluss des Moduls sind die Studierenden in der Lage, • ein Programmierprojekt zur Beantwortung einer biologischen Fragestellung zu planen. • Scripte für die Analyse eigener Datensätze zu schreiben. • eine Dokumentation zu eigenen Scripten zu erstellen und diese abzulegen. • künstliche Intelligenz als Unterstützung bei der Scriptentwicklung zu verwenden. • erfolgreich und eigenständig in einem Team zu arbeiten. • selbstständig fortgeschrittene praktische und wissenschaftliche Arbeiten durchzuführen und experimentelle Daten zu analysieren.			

- die grundlegenden Features eines Versionsverwaltungswerkzeuges für die Codeentwicklung sowohl alleine als auch im Team einsetzen zu können.

Literatur

Webseiten

**ZUGEHÖRIGE LEHRVERANSTALTUNGEN****Belegungslogik bei der Wahl von Lehrveranstaltungen****Anwesenheitspflicht**

Anwesenheitspflicht im Seminar/ Übung gemäß § 7a APO

Titel der Veranstaltung	SWS	Art LVA	Sprache
Python for Life Scientists (Bio-BB 34, Bio-GE 36, Bio-SB 25)		Seminar	englisch deutsch
Python for Life Scientists (Bio-BB 34, Bio-GE 36, Bio-SB 25)		Übung	englisch deutsch

Molekulare Biodiversität - Schwerpunkt

Modulname	Mikrobielle Wirkstoffproduzenten - Die Myxobakterien		
Nummer	1301240 Bio-IB 20A / Bio-BD 31	Modulversion	
Kurzbezeichnung	IB 20A/BD 31	Sprache	deutsch
Turnus	nur im Wintersemester	Fakultät	Fakultät für Lebenswissenschaften
Moduldauer	1	Einrichtung	
SWS / ECTS	9 / 10,0	Modulverantwortliche/r	Dr. Miriam Große
Arbeitsaufwand (h)	300		
Präsenzstudium (h)	160	Selbststudium (h)	140
Zwingende Voraussetzungen	keine		
Empfohlene Voraussetzungen	keine		
Zu erbringende Prüfungsleistung/ Prüfungsart	Referat (2, ca. 15 min, 5 min.) (AWP1)		
Zu erbringende Studienleistung	Experimentelle Arbeit (AWP2)		
Prüfungssprache	deutsch		
Zusammensetzung der Modulnote	Die Modulnote entspricht der Note der Prüfungsleistung.		
Inhalte			
Vorlesung: Einführung in die Gruppe der Myxobakterien (taxonomische Einordnung, Charakterisierung mittels polyphasischer Taxonomie), Isolierung von Myxobakterien (klassische und molekularbiologische Ansätze), Sekundärmetabolismus (strukturelle Vielfalt, Biosynthese, biologische Wirkung) und dessen Regulation (Induktion, Genomemining), Biotechnologische Produktion von Wirkstoffen Praktikum: Dieses erfolgt in enger Zusammenarbeit mit wissenschaftlichen Mitarbeiter/innen der Abteilung Mikrobielle Wirkstoffe (MWIS) am Helmholtz Zentrum für Infektionsforschung (HZI) sowie den Arbeitsgruppen der Deutsche Sammlung von Mikroorganismen und Zellkulturen (DSMZ). Hierbei wird mit mikrobiologischen und biotechnologische Methoden gearbeitet, (Reaktivierung und Charakterisierung von Stämmen), Kultivierung von Myxobakterien, Analyse von Stoffwechseleigenschaften, offline Analytik). Die Analyse des Produktionskulturen erfolgt mit chemisch und analytischen Methoden. Zusätzlich werden auch molekularbiologische Methoden sowie Genomemining vermittelt. Seminar: Die Seminarthemen orientieren sich an aktuellen Fragestellungen zu Praktikum und Vorlesung. Dabei wird von jedem Studierenden ein Thema aus der Literatur bearbeitet und in einem kurzen Vortrag im Seminar vorgestellt.			
Qualifikationsziel			
Nach Abschluss des Moduls sind die Studierenden in der Lage, die Biologie und Taxonomie von Myxobakterien als einer wichtigen Gruppe der Wirkstoffproduzenten zu erklären.			

- die Methoden zur Speziescharakterisierung bei dieser Gruppe von Mikroorganismen zu erläutern.
- die Bedeutung von Antibiotika, die Wege zur Suche nach neuen Wirkstoffen zu verstehen.
- grundlegend den Prozess von der Kultivierung über die Prozessentwicklung und der Produktion von Sekundärmetaboliten zu verstehen.
- bioinformatische Ansätze zum Genom Mining in Hinblick zur Findung neuer Wirkstoffe anzuwenden.
- recherchierte wissenschaftliche Inhalte zu präsentieren und zu diskutieren.
- sich inhaltlich kontrovers mit wissenschaftlichen Themen und Fragestellungen in einer Gruppendiskussion auseinanderzusetzen.
- erfolgreich und eigenständig in einem Team zu arbeiten, ein Team zu organisieren und effizient mit verschiedenen Zielgruppen zu kommunizieren.
- selbstständig fortgeschrittene praktische und wissenschaftliche Arbeiten durchzuführen und experimentelle Daten zu analysieren.

Literatur

- Gerth, K., Pradella, S., Perlova, O., Beyer, S., Müller, R., 2003. Myxobacteria: proficient producers of novel natural products with various biological activities past and future biotechnological aspects with the focus on the genus *Sorangium*. J. Biotech. 106, 233-253.
- Weissman, K.J. and Müller, R., 2009. A brief tour of myxobacterial secondary metabolism. Bioorg. Med. Chem. 17, 2121-2136.
- Weissman, K.J. and Müller, R., 2010. Myxobacterial secondary metabolites: bioactivities and modes-of-action. Nat. Prod. Rep. 27, 1276-1295.



ZUGEHÖRIGE LEHRVERANSTALTUNGEN

Belegungslogik bei der Wahl von Lehrveranstaltungen

Anwesenheitspflicht

Anwesenheitspflicht im Seminar/Praktikum gemäß § 7a APO

Titel der Veranstaltung	SWS	Art LVA	Sprache
Biotechnologische Aspekte der Myxobakterien (Bio-IB 20A, Bio-BD 31)		Vorlesung	deutsch
Myxobakterien als Wirkstoffproduzenten (Bio-IB 20A, Bio-BD 31)		Seminar	deutsch
Myxobakterien als Wirkstoffproduzenten (Bio-IB 20A, Bio-BD 31)		Praktikum	deutsch

Modulname	Mikrobielle Wirkstoffproduzenten - Biotechnologische Aspekte der Actinobacteria		
Nummer	1301250 Bio-IB 20B / Bio-BD 32	Modulversion	
Kurzbezeichnung	IB 20B/BD 32	Sprache	deutsch
Turnus	nur im Sommersemester	Fakultät	Fakultät für Lebenswissenschaften
Moduldauer	1	Einrichtung	
SWS / ECTS	9 / 10,0	Modulverantwortliche/r	Prof. Dr. Yvonne Mast
Arbeitsaufwand (h)	300		
Präsenzstudium (h)	160	Selbststudium (h)	140
Zwingende Voraussetzungen	keine		
Empfohlene Voraussetzungen	keine		
Zu erbringende Prüfungsleistung/ Prüfungsart	Mündliche Prüfung (ca. 50 min.)		
Zu erbringende Studienleistung	Experimentelle Arbeit (AWP2) Referat (1) (1, ca. 20 min.) (AWP1)		
Prüfungssprache	deutsch		
Zusammensetzung der Modulnote	Die Modulnote entspricht der Note der Prüfungsleistung.		
Inhalte			
Vorlesung: Einführung in die Klasse der Actinobacteria. Rolle der Taxonomie in einer Stammsammlung, Charakterisierung von Spezies mittels der polyphasischen Taxonomie und Vorstellung der für Actinobacteria relevanten Methoden, Bedeutung von Vertretern des Actinomycetales als Wirkstoffproduzenten und Vorstellung der unterschiedlichen Isolierungsmethoden für Vertreter der Klasse Actinobacteria, Übersicht über die aktuelle Phylogenie innerhalb der Klasse Actinobacteria mit Vorstellung der Ordnungen, Subordnungen, Familien und Gattungen, Rolle der Actinobacteria als pathogene Keime (Nocardiosen, Mycobacterium tuberculosis) und Vorstellung der Antibiotika- und Resistenzentwicklung an Hand der von Actinomyceten produzierten Wirkstoffe sowie Einführung in die Biosynthese am Beispiel der Nicht- Ribosomalen Peptidsynthese. Praktikum: Das Praktikum erfolgt in enger Zusammenarbeit mit wissenschaftlichen Mitarbeiter/innen der Arbeitsgruppe Mikrobielle Stammsammlung (MISG) und der Abteilung Mikrobielle Wirkstoffe (MWIS) am Helmholtz Zentrum für Infektionsforschung. Hierbei wird mit mikrobiologischen Methoden gearbeitet, wie Stammcharakterisierung auf unterschiedlichen Nährböden, Analyse von Stoffwechseleigenschaften, Konservierung und Isolierung von Actinomyceten aus Bodenproben. Zusätzlich werden auch molekularbiologische Parameter, wie die 16S rRNA bestimmt. Die Analyse des Sekundärmetabolismus erfolgt mit chemisch analytischen Methoden und durch mikrobielle Bioassays. Seminar: Die Seminarthemen orientieren sich an aktuellen Fragestellungen zu Praktikum und Vorlesung. Dabei wird von jedem Studierenden ein Thema aus der Literatur bearbeitet und in einem kurzen Vortrag im Seminar vorgestellt.			
Qualifikationsziel			
Nach Abschluss des Moduls sind die Studierenden in der Lage,			

- die Biologie und den Sekundärmetabolismus von Actinobacteria als einer wichtigen Gruppe der Wirkstoffproduzenten zu erklären.
- den Prozess von der Isolierung neuer Stämme aus Bodenproben bis zur Identifikation der gebildeten Sekundärmetabolite darzustellen.
- die Methoden zur Speziescharakterisierung bei dieser Gruppe von Mikroorganismen zu erläutern.
- die Bedeutung von Antibiotika, die Wege zur Suche nach neuen Wirkstoffen und aktuelle Aspekte der Taxonomie zu verstehen.
- Methoden zur genetischen Manipulation von Actinomyceten anzuwenden.
- recherchierte wissenschaftliche Inhalte zu präsentieren und zu diskutieren.
- sich inhaltlich kontrovers mit wissenschaftlichen Themen und Fragestellungen in einer Gruppendiskussion auseinanderzusetzen.
- erfolgreich und eigenständig in einem Team zu arbeiten, ein Team zu organisieren und effizient mit verschiedenen Zielgruppen zu kommunizieren.
- selbstständig fortgeschrittene praktische und wissenschaftliche Arbeiten durchzuführen und experimentelle Daten zu analysieren.

Literatur

- Compendium of Actinobacteria from Dr. Joachim M. Wink

**ZUGEHÖRIGE LEHRVERANSTALTUNGEN****Belegungslogik bei der Wahl von Lehrveranstaltungen****Anwesenheitspflicht**

Anwesenheitspflicht im Seminar/Praktikum gemäß § 7a APO

Titel der Veranstaltung	SWS	Art LVA	Sprache
Biotechnologische Aspekte der Actinobacteria (Bio IB 20B, Bio-BD 32)		Vorlesung	deutsch
Actinomycetales als Wirkstoffproduzenten (Bio-IB 20B, Bio-BD 32)		Seminar	deutsch
Actinomycetales als Wirkstoffproduzenten (Bio-IB 20B, Bio-BD 32)		Praktikum	deutsch

Modulname	Pflanzen- und Bodenassoziierte Mikroorganismen: Diversität, Anpassung, Pathogenität		
Nummer	1303300 Bio-BD 33	Modulversion	
Kurzbezeichnung	BD 33	Sprache	deutsch
Turnus	nur im Sommersemester	Fakultät	Fakultät für Lebenswissenschaften
Moduldauer	1	Einrichtung	
SWS / ECTS	9 / 10,0	Modulverantwortliche/r	Prof. Dr. Adam Schikora
Arbeitsaufwand (h)	300		
Präsenzstudium (h)	126	Selbststudium (h)	174
Zwingende Voraussetzungen	keine		
Empfohlene Voraussetzungen	keine		
Zu erbringende Prüfungsleistung/ Prüfungsart	Referate (2, jeweils ca. 30 min.) (AWP1)		
Zu erbringende Studienleistung	Experimentelle Arbeit (AWP2) Hausarbeit (1)		
Prüfungssprache	deutsch		
Zusammensetzung der Modulnote	Die Modulnote entspricht der Note der Prüfungsleistung.		
Inhalte			
Vorlesung: Interaktionen zwischen Mikroorganismen und Pflanzen in der Rhizosphäre und der Phyllosphäre. Mikrobielle und Molekulare Nachweistechiken zu Untersuchungen der strukturellen und funktionellen Diversität von Pflanzen und Boden-assoziierten Mikroorganismen. Diversifizierung und Anpassungsfähigkeit von Bakterien durch Plasmidvermittelten horizontalen Gentransfer (am Beispiel von Antibiotikaresistenz-plasmiden). Seminar: Vorstellung von Publikationen zum jeweiligen Forschungsthema, das im Rahmen des Blockpraktikums bearbeitet wird. Praktikum: Isolation von bakteriellen Stämmen aus Pflanzen oder Böden und deren Charakterisierung. Isolation von genomischer und Plasmid-DNA aus Isolaten bzw. direkt aus Pflanzen- oder Bodenproben für molekulare Analysen. Techniken: DNA bzw. RNA Extraktion, PCR, qPCR, BOX-PCR, Restriktionsverdau von Plasmiden, Southern Blot Hybridisierungen, Enzymatische Assays.			
Qualifikationsziel			
Nach Abschluss des Moduls sind die Studierenden in der Lage, • Kenntnisse zur Diversität von Pflanzen- und Bodenassoziierten Mikroorganismen vorzuweisen. • molekulare und genetische Elemente, die zur Diversität, Anpassung und Pathogenität beitragen zu untersuchen. • Methoden zur Erfassung der Biodiversität von mikrobiellen Lebensgemeinschaften in Pflanzen und im Boden anzuwenden. • Methoden zur Erfassung der Interaktionen zwischen Pflanzen und Mikroorganismen anzuwenden.			

- an einem jeweils aktuellen Forschungsprojekt mitzuarbeiten, Experimente zu planen, durchzuführen und auszuwerten.
- die Vorteile und Limitierungen der verschiedenen Methoden zu diskutieren.
- im Team die Ergebnisse des Blockpraktikums auszuwerten und im Rahmen eines Abschlusskolloquiums zu präsentieren.
- recherchierte wissenschaftliche Inhalte zu präsentieren und zu diskutieren.
- sich inhaltlich kontrovers mit wissenschaftlichen Themen und Fragestellungen in einer Gruppendiskussion auseinanderzusetzen.
- erfolgreich und eigenständig in einem Team zu arbeiten, ein Team zu organisieren und effizient mit verschiedenen Zielgruppen zu kommunizieren.
- selbstständig fortgeschrittene praktische und wissenschaftliche Arbeiten durchzuführen und experimentelle Daten zu analysieren.

Literatur

aktuelle englischsprachige Publikationen

**ZUGEHÖRIGE LEHRVERANSTALTUNGEN****Belegungslogik bei der Wahl von Lehrveranstaltungen****Anwesenheitspflicht**

Anwesenheitspflicht im Seminar/Praktikum gemäß § 7a APO

Titel der Veranstaltung	SWS	Art LVA	Sprache
Bodenmikroorganismen: Diversität, Anpassungsfähigkeit, Pathogenität (Bio-MI 27, Bio-BD 33)		Vorlesung	deutsch
Bodenmikroorganismen: Diversität, Anpassungsfähigkeit, Pathogenität (Bio-MI 27, Bio-BD 33)		Seminar	deutsch
Bodenmikroorganismen: Diversität, Anpassungsfähigkeit, Pathogenität (Bio-MI 27, Bio-BD 33)		Praktikum	deutsch

Modulname	Hormonelle Regulation pflanzlicher Entwicklungsprozesse		
Nummer	1399680 Bio-BB 26 / Bio-BD 34	Modulversion	
Kurzbezeichnung	BB 26/BD 34	Sprache	englisch deutsch
Turnus	nur im Sommersemester	Fakultät	Fakultät für Lebenswissenschaften
Moduldauer	1	Einrichtung	
SWS / ECTS	8 / 10,0	Modulverantwortliche/r	Dr. Maria Mirra Goncalves Pimenta Lange
Arbeitsaufwand (h)	300		
Präsenzstudium (h)	112	Selbststudium (h)	188
Zwingende Voraussetzungen	keine		
Empfohlene Voraussetzungen	keine		
Zu erbringende Prüfungsleistung/ Prüfungsart	Mündliche Prüfung (ca. 50 min.)		
Zu erbringende Studienleistung	Experimentelle Arbeit (AWP2) Referate (2, je 45 min.) (AWP1)		
Prüfungssprache	englisch deutsch		
Zusammensetzung der Modulnote	Die Modulnote entspricht der Note der Prüfungsleistung.		
Inhalte			
Vorlesung: Es werden allgemeine und spezielle Aspekte ausgewählter pflanzenbiochemischer Bereiche vertiefend behandelt, die die theoretische Basis für die Übung bilden. Seminar: Es werden, auf der Grundlage von Referaten, aktuelle wissenschaftliche Arbeiten, Themen und Methoden vorgestellt und diskutiert. Übung: Erlernen weiterführender Methoden: - Extraktion von Gesamt-RNA und mRNA; Nachweis von Transkripten (competitive RT-PCR, Real Time PCR, in situ Hybridisierung), - Heterologe Genexpression und funktioneller Nachweis von Proteinen (Enzymen und Rezeptoren), (Protein)-HPLC, - "Public domain" Datenbanken im praktischen Einsatz (Analyse und Interpretation von Sequenzdaten, Entwicklung von Klonierungsstrategien, Primerdesign, etc.) - Quantitative Real Time PCR Folgende Techniken werden praktisch erlernt: - Bonitur von pflanzlichem Wachstum und Entwicklung - RNA Isolierung, cDNA Synthese, qPCR - Bioinformatik: Primerdesign, Analyse und Interpretation ausgewählter Transkripte			
Qualifikationsziel			
Nach Abschluss des Moduls sind die Studierenden in der Lage, • grundlegende Methoden der modernen pflanzlichen Biochemie und Molekularbiologie zu erklären, wobei ein Schwerpunkt die selbstständige Erarbeitung einer wissenschaftlichen Fragestellung beinhaltet.			

- molekulare Kontrollmechanismen bei ausgewählten pflanzlichen Wachstums- und Entwicklungsprozessen sowie beim Stressmanagement bei Pflanzen zu erläutern.
- das Erlernte unter grundlegenden gesellschaftlichen Aspekten einzuordnen.
- die Anpassung der pflanzlichen Performance unter sich verändernden klimatischen Bedingungen, sowie die Sicherung pflanzlicher Ressourcen und deren Produktion zu verstehen.
- recherchierte wissenschaftliche Inhalte zu präsentieren und zu diskutieren.
- sich inhaltlich kontrovers mit wissenschaftlichen Themen und Fragestellungen in einer Gruppendiskussion auseinanderzusetzen.
- erfolgreich und eigenständig in einem Team zu arbeiten, ein Team zu organisieren und effizient mit verschiedenen Zielgruppen zu kommunizieren.
- selbstständig fortgeschrittene praktische und wissenschaftliche Arbeiten durchzuführen und experimentelle Daten zu analysieren.

Literatur

- Taiz und Zeiger (2010) Plant Physiology,
- Aktuelle Veröffentlichungen (englisch)

**ZUGEHÖRIGE LEHRVERANSTALTUNGEN****Belegungslogik bei der Wahl von Lehrveranstaltungen****Anwesenheitspflicht**

Anwesenheitspflicht im Seminar/Praktikum gemäß § 7a APO

Titel der Veranstaltung	SWS	Art LVA	Sprache
Hormonelle Regulation pflanzlicher Entwicklungsprozesse (Bio-BB 26, Bio-BD 34)		Vorlesung	englisch deutsch
Hormonelle Regulation pflanzlicher Entwicklungsprozesse (Bio-BB 26, Bio-BD 34)		Übung	englisch deutsch
Hormonelle Regulation pflanzlicher Entwicklungsprozesse (Bio-BB 26, Bio-BD 34)		Seminar	englisch deutsch

Modulname	Forschungspraktikum		
Nummer	1303420	Modulversion	
Kurzbezeichnung		Sprache	englisch deutsch
Turnus	in jedem Semester	Fakultät	Fakultät für Lebenswissenschaften
Moduldauer	1	Einrichtung	
SWS / ECTS	10 / 10,0	Modulverantwortliche/r	
Arbeitsaufwand (h)	300		
Präsenzstudium (h)	126	Selbststudium (h)	174
Zwingende Voraussetzungen	keine		
Empfohlene Voraussetzungen	Wahlpflichtmodule des gewählten Fachgebiets		
Zu erbringende Prüfungsleistung/ Prüfungsart	- Referat (ca. 30 min.)		
Zu erbringende Studienleistung	- Experimentelle Arbeit - Praktikumsprotokoll (1) - Erfolgreiche Teilnahme am Seminar		
Prüfungssprache	englisch deutsch		
Zusammensetzung der Modulnote	Die Modulnote entspricht der Note der Prüfungsleistung.		
Inhalte			
Mitarbeit an verschiedenen aktuellen Forschungsprojekten.			
Qualifikationsziel			
Nach Abschluss des Moduls sind die Studierenden in der Lage - aufbauend auf Kenntnissen von Wahlpflichtmodulen der Systembiologie und Bioinformatik in einem Laborpraktikum durch Mitarbeit an einem Forschungsprojekt aktuelle Fragestellungen mit dem Einsatz moderner Methoden zu lösen. - eine wissenschaftliche Fragestellung in einem Team zu beantworten. - recherchierte wissenschaftliche Inhalte zu präsentieren und zu diskutieren. - sich inhaltlich kontrovers mit wissenschaftlichen Themen und Fragestellungen in einer Gruppendiskussion auseinanderzusetzen. - erfolgreich und eigenständig in einem Team zu arbeiten, ein Team zu organisieren und effizient mit verschiedenen Zielgruppen zu kommunizieren. - selbstständig fortgeschrittene praktische und wissenschaftliche Arbeiten durchzuführen und experimentelle Daten zu analysieren.			
Literatur			
Aktuelle Publikationen aus verschiedenen Bereichen der Biowissenschaften, in Englisch			



ZUGEHÖRIGE LEHRVERANSTALTUNGEN			
Belegungslogik bei der Wahl von Lehrveranstaltungen			
Anwesenheitspflicht			
Hinsichtlich der Praktika, Übungen, Seminare und Exkursionen besteht Anwesenheitspflicht.			
Titel der Veranstaltung	SWS	Art LVA	Sprache

Mikrobiologie und Infektionsbiologie - Wahlpflichtbereich

Modulname	Entry-Modul „Engineering for Health“ und „Alignment Internship“		
Nummer	1399770 Bio-MI 20	Modulversion	
Kurzbezeichnung	MI 20	Sprache	englisch
Turnus	nur im Wintersemester	Fakultät	Fakultät für Lebenswissenschaften
Moduldauer	1	Einrichtung	
SWS / ECTS	10 / 10,0	Modulverantwortliche/r	Prof. Dr. Michael Steinert
Arbeitsaufwand (h)	300		
Präsenzstudium (h)	120	Selbststudium (h)	180
Zwingende Voraussetzungen	keine		
Empfohlene Voraussetzungen	keine		
Zu erbringende Prüfungsleistung/ Prüfungsart	Referat (ca. 30 min.) (AWP1)		
Zu erbringende Studienleistung	Präsentation (inkl. schriftliche Projektzusammenfassung, Hypothesenformulierung) (4 ECTS) (AWP1) Experimentelle Arbeit (6 ECTS) (AWP1)		
Prüfungssprache	englisch		
Zusammensetzung der Modulnote	Die Modulnote entspricht der Note der Prüfungsleistung.		

Inhalte**Vorlesung und Tutorium:**

In der Ringvorlesung und im Tutorium werden:

-grundlegende Kenntnisse zum Thema „One Health“ („Human Health, Biodiversity Climate Change, Water and Plant Health, Environmental Pollution, Infectious Diseases and Zoonoses, Antibiotic Resistance, Data Modelling and AI, Public Health, Ethical Stewardship“) vermittelt

-entsprechend den Schwerpunktsäulen der Biologie (Zellbiologie und Neurobiologie, Mikrobiologie und Infektionsbiologie, Genetik und Immunbiologie, Biochemie und Biotechnologie) und Biotechnologie (Molekular- und Zellbiologie, Bioprozesstechnik) fachliches Grund- und Spezialwissen mit Hilfe konkreter aktueller Forschungsprojekte der biowissenschaftlichen Abteilungen vermittelt und diskutiert. Hierdurch erhalten die Studierenden einen guten Überblick über die verschiedenen Arbeitsgebiete in den Fächern Biologie und Biotechnologie.

-die Studierenden mit den studiengangsspezifischen Bestimmungen und Organisationseinheiten vertraut gemacht (StudIP, TUconnect)

Seminar:

Im Seminar werden die Studierenden in international gemischten Kleingruppen wissenschaftliche Projektzusammenfassungen schreiben, Arbeitshypothesen ausarbeiten, dokumentieren, präsentieren und diskutieren.

Praktikum:

Im Praktikum werden den Studierenden bedarfsorientiert grundlegende Methoden der Molekularbiologie, Zellbiologie, Mikrobiologie und Biochemie vermittelt, sowie unter Anleitung durchgeführt, analysiert und ausgewertet (Laborsicherheit, Pipettenkunde, Laborrechnen, DNA-Isolierung, Polymerase-Kettenreaktion, Agarosegelelektrophorese, Transformation, SDS-PAGE, Western Blot, Wachstumskurve, Zellkultur, ELISA,

Datenauswertung). Dieses „Alignment Internship“ soll Defizite der Studierenden in der laborpraktischen Ausbildung minimieren.

Qualifikationsziel

Nach Abschluss der englischsprachigen Vorlesung, des Tutoriums (Fachgruppe) und des Seminars sind die Studierenden in der Lage,

- den „One-Health-Ansatz“ zu erklären und den Forschungsschwerpunkt der TU Braunschweig „Engineering for Health“ anhand des erworbenen Spezialwissens fachkompetent zu beschreiben.
- aktuelle Forschungsprojekte mit Hilfe von Arbeitshypothesen und methodischen Lösungsstrategien weiterzuentwickeln (Fach- und Methodenkompetenz).
- die interdisziplinäre Thematik in englischer Sprache zu kommunizieren, wissenschaftliche Ressourcen in gemischten internationalen Teams (Gruppenarbeit, „Student Tandems“) zu bearbeiten und zu präsentieren (Sozial- und Selbstkompetenz).
- sich mit internationalen GastdozentInnen (Digitale Lehrkooperation, Online-Vorträge und -Diskussionen) und Austauschstudierenden („Incomings“ ERASMUS und Overseas) auszutauschen und zu vernetzen (Interkulturelle Kompetenz).
- sich mit Beginn des Masterstudiums an der Etablierung einer Willkommenskultur zu beteiligen, fachliche und organisatorische Orientierung an internationale Gaststudierende weiterzugeben.
- recherchierte wissenschaftliche Inhalte zu präsentieren und zu diskutieren.
- sich inhaltlich kontrovers mit wissenschaftlichen Themen und Fragestellungen in einer Gruppendiskussion auseinanderzusetzen.

Nach Abschluss des Praktikums („Alignment Internship“) sind die Studierenden in der Lage,

- die Laborsicherheit zu berücksichtigen und steril zu arbeiten.
- mit Pipetten umzugehen, Puffer, Lösungen und Medien selbstständig herzustellen.
- grundlegende molekular-, mikro-, zellbiologische und biochemische Methoden eigenständig durchzuführen.
- Daten und Ergebnisse zu analysieren und zu protokollieren.

Literatur

Artikel: aktuelle Publikationen (englisch) zur Thematik



ZUGEHÖRIGE LEHRVERANSTALTUNGEN

Belegungslogik bei der Wahl von Lehrveranstaltungen

Anwesenheitspflicht

Anwesenheitspflicht im Seminar/ praktische Übung gemäß § 7a APO

Titel der Veranstaltung	SWS	Art LVA	Sprache
-------------------------	-----	---------	---------

Modulname	Molekulare Mikrobiologie		
Nummer	1399890 Bio-MI 21 / Bio-MI 21	Modulversion	
Kurzbezeichnung	MI 21/MI 21	Sprache	deutsch
Turnus	nur im Wintersemester	Fakultät	Fakultät für Lebenswissenschaften
Moduldauer	1	Einrichtung	
SWS / ECTS	9 / 10,0	Modulverantwortliche/r	Prof. Dr. Dieter Jahn
Arbeitsaufwand (h)	300		
Präsenzstudium (h)	126	Selbststudium (h)	174
Zwingende Voraussetzungen	keine		
Empfohlene Voraussetzungen	keine		
Zu erbringende Prüfungsleistung/ Prüfungsart	Klausur (ca. 200 min)		
Zu erbringende Studienleistung	Experimentelle Arbeit (AWP2)		
Prüfungssprache	deutsch		
Zusammensetzung der Modulnote	Die Modulnote entspricht der Note der Prüfungsleistung.		
Inhalte			
Vorlesung: Molekulare Mechanismen von Bakterien zur Adaptation von Metabolismus, Physiologie, Morphologie und Beweglichkeit an sich wandelnde Umweltbedingungen und Nahrungsquellen (Anpassung an Temperatur, pH, Sauerstoffpartialdruck, hohe und niedrige Osmolarität, Hungerzustände, Phosphat- und Eisenrekrutierung etc.), globale und spezielle Regulationsmechanismen (transkriptionell und posttranskriptionell), Bildung von Biofilmen und mikrobielle Beweglichkeit, Adaptation des Metabolismus und biotechnologische Anwendung. Sekundärmetaboliten sowie ihre Funktion in der Natur und ihrer Anwendung in der Pharmazie. Praktikum: Das Praktikum erfolgt in direkter Zusammenarbeit mit wissenschaftlichen Mitarbeitern des Institutes an laufenden Forschungsarbeiten der Abteilungen Jahn, Engelmann und Steinert. Methoden: Klonierung, Transformation, Analyse der Genexpression durch Reporterfusionen, DNA-Bindeanalysen, Herstellung von Mutanten (RED Rekombinase, in vitro Mutagenese), Fluoreszenzmikroskopie, Konstruktion und Gebrauch von Expressionsvektoren, Produktion von rekombinanten Proteinen. Enzymisolierung: Zellaufschluss, Affinitäts- und Ionenaustauschchromatographie, SDS-PAGE, Bestimmung von Enzymaktivitäten, Überexpression und Reinigung von getaggtten Proteinen, Proteincharakterisierung, systembiologische Verfahren (Transkriptom, Proteom, Metabolom), Bioinformatik, Programmieren. Isolierung von biologisch aktiven Sekundärmetaboliten aus Mikroorganismen.			
Qualifikationsziel			
Nach Abschluss des Moduls sind die Studierenden in der Lage, • molekulare Mechanismen bakterieller Anpassungsstrategien zu beschreiben. • molekulare Wechselwirkungen zu beschreiben. • unterschiedliche experimentelle Ansätze zur Analyse von bakteriellen Anpassungsstrategien zu erklären. • eigenständig Experimente zu planen und durchzuführen. • Ergebnisse experimenteller Arbeiten zu dokumentieren und mit Hilfe von graphischen und computergetstützten Analysemethoden kritisch zu bewerten.			

- erfolgreich und eigenständig in einem Team zu arbeiten, ein Team zu organisieren und effizient mit verschiedenen Zielgruppen zu kommunizieren.
- selbstständig fortgeschrittene praktische und wissenschaftliche Arbeiten durchzuführen und experimentelle Daten zu analysieren.

Literatur

- Brock et al., Mikrobiologie, Pearson
- aktuelle Forschungspublikationen, in Englisch

**ZUGEHÖRIGE LEHRVERANSTALTUNGEN****Belegungslogik bei der Wahl von Lehrveranstaltungen****Anwesenheitspflicht**

Anwesenheitspflicht im Praktikum gemäß § 7a APO

Titel der Veranstaltung	SWS	Art LVA	Sprache
Molekulare Mikrobiologie für Fortgeschrittene (Bio-MI 21, Bt-MM 03)	1,0	Vorlesung	deutsch
Molekulare Mikrobiologie (Bio-MI 21)		Praktikum	deutsch

Modulname	Virologie		
Nummer	1398620 Bio-GE 30 / Bio-IB 26 / Bio-MI 22	Modulversion	
Kurzbezeichnung	GE 30/IB 26/MI 22	Sprache	deutsch
Turnus	nur im Wintersemester	Fakultät	Fakultät für Lebenswissenschaften
Moduldauer		Einrichtung	
SWS / ECTS	8 / 10,0	Modulverantwortliche/r	Prof. Dr. Melanie Brinkmann
Arbeitsaufwand (h)	300		
Präsenzstudium (h)	112	Selbststudium (h)	188
Zwingende Voraussetzungen	keine		
Empfohlene Voraussetzungen	keine		
Zu erbringende Prüfungsleistung/ Prüfungsart	Klausur (ca. 200 min)		
Zu erbringende Studienleistung	Experimentelle Arbeit (AWP2) Referat (1, ca. 30 min)		
Prüfungssprache	deutsch		
Zusammensetzung der Modulnote	Die Modulnote entspricht der Note der Prüfungsleistung.		
Inhalte			
Vorlesung: - Allgemeine Einführung in die Virologie mit geschichtlichem Überblick - Definition, Aufbau und Einteilung von Viren in Familien (RNA-Viren, DNA-Viren, Phagen) - Labormethoden zum Nachweis von Virusinfektionen - Zelleintritt, Transport, Replikation, virale Biogenese, Zellaustritt von Viren - Virus-Wirt-Interaktion, molekulare Mechanismen der viralen Pathogenese - Onkogenese und Transformation durch Viren - Immunabwehr (angeboren und adaptiv), virale Evasion der Immunantwort des Wirtes - Impfstoffe und antivirale Therapien - Neu auftretende Viren wie z.B. das Zika-Virus oder SARS-CoV-2 - Virusinfektionen während der Schwangerschaft Praktikum: Ein 2-wöchiges Praktikum mit Schwerpunkten in den Bereichen der Virologie, Genetik, Zellbiologie, Molekularbiologie und Immunologie. Es werden moderne Methoden zur gezielten molekularbiologischen Manipulation ausgewählter zellulärer Gene mit antiviraler Funktion oder immunmodulatorischer viraler Gene und des Virusgenoms angewendet. Die im Praktikum generierten Expressionskonstrukte und Virusmutanten sollen anschließend in unserer Arbeitsgruppe für weitergehende Forschungsarbeiten Verwendung finden. Der aktuelle Stand der virologischen Forschung wird in Praktikumsbegleitenden Seminaren erarbeitet und diskutiert. Inhalte des Praktikums sind u.a. die Klonierung von Expressionsvektoren, DNA-Isolierung, Restriktionsanalysen, Sequenzierung, Transfektion sowie Infektion von eukaryotischen Zelllinien und Mikroskopie.			
Qualifikationsziel			
Nach Abschluss des Moduls sind die Studierenden in der Lage, • grundlegende Kenntnisse im Fach Virologie und spezielle Kenntnisse im Bereich der humanpathogenen Viren wiederzugeben.			

- die Zusammenhänge zwischen dem Aufbau, der Replikation und der viralen Biogenese zu verstehen.
- die wichtigsten Virusfamilien, durch sie verursachten Krankheiten und die Grundprinzipien von viralen Therapien darzulegen.
- die molekularen Mechanismen der Pathogenese von verschiedenen Viruserkrankungen zu beschreiben.
- zelluläre und virale Determinanten von Infektionen zu erklären.
- das Wechselspiel zwischen Wirt und Virus (angeborene und adaptive Immunantwort, vira-le Immunevasion) darzustellen.
- Aspekte der Immunologie, Molekularbiologie, Zellbiologie, Epidemiologie und Evolution im Kontext von Virusinfektionen zu erklären.
- recherchierte wissenschaftliche Inhalte zu präsentieren und zu diskutieren.
- sich inhaltlich kontrovers mit wissenschaftlichen Themen und Fragestellungen in einer Gruppendiskussion auseinanderzusetzen.
- Virusgenome mit molekularbiologischen Methoden zu mutieren.
- virale immunmodulatorische Gene oder zelluläre antivirale Gene zu klonieren und zu ex-primieren.
- erarbeitete Ergebnisse und Folgerungen zu präsentieren.
- adäquat in wissenschaftlicher Ausdrucksweise zu kommunizieren.
- Virusinfektionen nachzuweisen.
- erfolgreich und eigenständig in einem Team zu arbeiten, ein Team zu organisieren und effizient mit verschiedenen Zielgruppen zu kommunizieren.
- selbstständig fortgeschrittene praktische und wissenschaftliche Arbeiten durchzuführen und experimentelle Daten zu analysieren.

Literatur

- Principles of Virology (Flint, Enquist, Racaniello & Skalka) 3rd or 4th edition
- Tischer et al. (2010), En passant mutagenesis: A Two Markerless red recombination system, Methods in Molecular Biology
- Übersichtsartikel, Primärliteratur (wird gestellt)



ZUGEHÖRIGE LEHRVERANSTALTUNGEN

Belegungslogik bei der Wahl von Lehrveranstaltungen

Anwesenheitspflicht

Anwesenheitspflicht im Praktikum gemäß § 7a APO

Titel der Veranstaltung	SWS	Art LVA	Sprache
Virologie (Bio-IB 26, Bio-GE 30, Bio-MI 22, Bt-MM 02)		Vorlesung	deutsch
Virologie (Bio-IB 26, Bio-GE 30, Bio-MI 22, Bt-MM 02)		Praktikum	deutsch

Modulname	Molekulare Infektionsbiologie		
Nummer	1399820 Bio-IB 21 / Bio-MI 23	Modulversion	
Kurzbezeichnung	IB 21/MI 23	Sprache	englisch deutsch
Turnus	nur im Sommersemester	Fakultät	Fakultät für Lebenswissenschaften
Moduldauer	1	Einrichtung	
SWS / ECTS	9 / 10,0	Modulverantwortliche/r	Dr. Martina Jahn
Arbeitsaufwand (h)	300		
Präsenzstudium (h)	126	Selbststudium (h)	174
Zwingende Voraussetzungen	keine		
Empfohlene Voraussetzungen	keine		
Zu erbringende Prüfungsleistung/ Prüfungsart	Klausur (ca. 200 min)		
Zu erbringende Studienleistung	Experimentelle Arbeit (AWP1)		
Prüfungssprache	englisch deutsch		
Zusammensetzung der Modulnote	Die Modulnote entspricht der Note der Prüfungsleistung.		
Inhalte			
Vorlesung: Einführung in die Infektionsbiologie (Was passiert im Körper, wenn ein Mensch durch bakterielle oder virale Infektionen erkrankt? Was ist eine Pandemie bzw. Epidemie und was versteht man unter Pathogenität und Virulenz?), verschiedene Klassen von Krankheitserregern, Übertragungswege, Verbreitung der Erkrankung, Wirtsabwehrmechanismen (angeborene und erworbene Immunsysteme), Pathogenitätsmechanismen: Anheftung und Kolonisation des Wirtsgewebes, Invasion/Penetration in Wirtszellen, Kapseln, Biofilme, Sekretionssysteme, bakterielle Toxine (Endo- und Exotoxine), Variation und Regulation von Virulenzfaktoren, Überleben und Persistenz in Wirtszellen, Übertragung von Virulenzfaktoren (Pathogenitätsinseln, horizontaler Gentransfer), Mikrobielle Evolution und Infektionsökologie, Molekulare Diagnoseverfahren, Impfstrategien und therapeutische Strategien. Laborpraktikum: Das Praktikum erfolgt in enger Zusammenarbeit mit wissenschaftlichen Mitarbeiter/innen des Instituts für Mikrobiologie und des Helmholtz-Zentrums für Infektionsforschung an verschiedenen laufenden infektionsbiologischen Forschungsarbeiten der beteiligten Abteilungen. Methoden der Arbeitsgruppen: Molekularbiologische Techniken, Zellkultur, Arbeiten mit pathogenen Bakterien (z.B. Erreger von gastrointestinalen und pulmonalen Erkrankungen), Infektionsversuche mit Epithel- bzw. Endothelzellen, Adhäsions- und Invasionsstudien, Analyse der umweltskontrollierten Expression von Virulenzgenen, Mutagenese und Genbankscreens zur Identifizierung und Charakterisierung von Virulenzfaktoren, Analyse der Funktion von Virulenzfaktoren anhand ex vivo Modellen und in vivo Infektionsmodellen (Mausmodelle) mittels Fluoreszenzmikroskopie und in vivo imaging.			
Qualifikationsziel			
Nach Abschluss der Veranstaltung sind die Studierenden in der Lage, • grundlegende Kenntnisse über pathogene Mikroorganismen und die durch sie verursachten Erkrankungen darzustellen.			

- Wissen zu generieren wie pathogene Erreger mit ihren Wirtszellen interagieren, sie für ihre Zwecke zu nutzen bzw. schädigen und wie sich der Wirt gegen die verschiedenen Infektionen verteidigt (Immunreaktion).
- grundlegende und neu entwickelte molekulare und zellbiologische Techniken in der Infektionsbiologie zu erlernen und anzuwenden.
- Mechanismen der Wissensgenerierung im gesellschaftlichen Kontext kritisch zu reflektieren.
- verschiedene Forschungsstrategien grundlegend zu verstehen.
- erfolgreich und eigenständig in einem Team zu arbeiten, ein Team zu organisieren und effizient mit verschiedenen Zielgruppen zu kommunizieren.
- selbstständig fortgeschrittene praktische und wissenschaftliche Arbeiten durchzuführen und experimentelle Daten zu analysieren.

Literatur

- Jörg Hacker, Jürgen Heesemann, Spektrum Akad. Verlag: Molekulare Infektionsbiologie

**ZUGEHÖRIGE LEHRVERANSTALTUNGEN****Belegungslogik bei der Wahl von Lehrveranstaltungen****Anwesenheitspflicht**

Anwesenheitspflicht im Praktikum gemäß § 7a APO

Titel der Veranstaltung	SWS	Art LVA	Sprache
Molekulare Infektionsbiologie (Bio-IB 21, Bio-MI 23, Bt-MM 04)	1,0	Vorlesung	deutsch
Molekulare Infektionsbiologie (Bio-IB 21, Bio-MI 23, Bt-MM 04)		Labor	deutsch

Modulname	Zelluläre Mikrobiologie		
Nummer	1399840 Bio-IB 23 / Bio-MI 25	Modulversion	
Kurzbezeichnung	IB 23/MI 25	Sprache	englisch
Turnus	nur im Wintersemester	Fakultät	Fakultät für Lebenswissenschaften
Moduldauer	1	Einrichtung	
SWS / ECTS	9 / 10,0	Modulverantwortliche/r	Prof. Dr. Michael Steinert
Arbeitsaufwand (h)	300		
Präsenzstudium (h)	126	Selbststudium (h)	174
Zwingende Voraussetzungen	keine		
Empfohlene Voraussetzungen	keine		
Zu erbringende Prüfungsleistung/ Prüfungsart	Referat (30 min)		
Zu erbringende Studienleistung	Experimentelle Arbeit (AWP2)		
Prüfungssprache	englisch		
Zusammensetzung der Modulnote	Die Modulnote entspricht der Note der Prüfungsleistung.		
Inhalte			
Vorlesung: Mikroskopische Reise durch die Wirtszelle, Zytoskelett und Infektion; Autophagie und Infektion, Intrazelluläre Signaltransduktionswege und Infektion, Intrazelluläres Trafficking, Strukturbiologie und Pathogen-Wirt-interaktion, Bakterielle Toxine, Mimikry von Pathogenen, Gewebekultur und Modellorganismen, Infektion und Krebs, Alternative Behandlungsstrategien und Phagentherapie. Laborpraktikum: Molekularbiologische Manipulation von bakteriellen Pathogenen, Klonierung von Virulenzfaktoren, Reportergentechnologie, Isolierung von lytischen Phagen, Zellkultivierung, Zelluläre Infektionsassays (Adhäsion, Invasion, Replikation), Zytotoxizität, Gewebekultur und -infektion, Licht- und Fluoreszenzmikroskopie.			
Qualifikationsziel			
Nach Abschluss des Moduls sind die Studierenden in der Lage • Pathogen-Wirtszellinteraktionen anhand von Beispielen zu erklären. • Zellkulturmodelle für infektionsbiologische Fragestellungen anzuwenden. • bakterielle Pathogene mit molekularbiologischen und genetischen Methoden zu analysieren. • Stärken und Schwächen von verschiedenen Zell- und Gewebemodellen sowie von Modellorganismen zu erklären. • eine spezielle wissenschaftliche Fragestellung experimentell zu bearbeiten und zu präsentieren (wie werden Experimente sinnvoll geplant, durchgeführt und ausgewertet; wie werden die erhaltenen Ergebnisse dokumentiert, kritisch interpretiert und vor einem Fachpublikum vorgestellt und diskutiert?). • erfolgreich und eigenständig in einem Team zu arbeiten, ein Team zu organisieren und effizient mit verschiedenen Zielgruppen zu kommunizieren. • selbstständig fortgeschrittene praktische und wissenschaftliche Arbeiten durchzuführen und experimentelle Daten zu analysieren. • vertiefte Fremdsprachenkenntnisse (üblicherweise Englisch) anzuwenden.			

Literatur

Aktuelle Übersichtsartikel und Originalarbeiten zu den Themenschwerpunkten



ZUGEHÖRIGE LEHRVERANSTALTUNGEN

Belegungslogik bei der Wahl von Lehrveranstaltungen

Anwesenheitspflicht

Anwesenheitspflicht im Praktikum gemäß § 7a APO

Titel der Veranstaltung	SWS	Art LVA	Sprache
Zelluläre Mikrobiologie (Bio-IB 23, Bio-MI 25)		Vorlesung	englisch
Zelluläre Mikrobiologie (Bio-IB 23, Bio-MI 25)		Praktikum	englisch

Modulname	Klinische Mikrobiologie		
Nummer	1301350 Bio-IB 29 / Bio-MI 26	Modulversion	
Kurzbezeichnung	IB 29/MI 26	Sprache	englisch deutsch
Turnus	nur im Wintersemester	Fakultät	Fakultät für Lebenswissenschaften
Moduldauer	1	Einrichtung	
SWS / ECTS	9 / 10,0	Modulverantwortliche/r	Prof. Dr. Simone Bergmann
Arbeitsaufwand (h)	300		
Präsenzstudium (h)	126	Selbststudium (h)	174
Zwingende Voraussetzungen	keine		
Empfohlene Voraussetzungen	keine		
Zu erbringende Prüfungsleistung/ Prüfungsart	Klausur (ca. 200 min)		
Zu erbringende Studienleistung	Experimentelle Arbeit (AWP2) Hausarbeit (20 Fallstudienbewertungen inklusive der Erregersteckbriefe) Referat (30 min) (englisch) (AWP1)		
Prüfungssprache	englisch deutsch		
Zusammensetzung der Modulnote	Die Modulnote entspricht der Note der Prüfungsleistung.		
Inhalte			
Vorlesung: Grundlagen zur medizinischen Mikrobiologie werden vermittelt, Vorstellung verschiedener diagnostischer Verfahren im Klinikalltag vor allem biologische Sachverhalte zu den Infektionserregern wie z.B. Mechanismen der Antibiotikaresistenz, geschichtliche Entwicklung der Hygienevorschriften, aktuelle Vakzinierungsmethoden und besondere Pathogenitätsstrategien. Praktikum: Bearbeitung von klinischen Fallbeispielen, Bewertung typischer Krankheitsverläufe vorwiegend bakterieller Erkrankungen der Haut, der Atemwege, des Gastrointestinal- sowie des Urogenitaltraktes und des Zentralnervensystems; Erstellen von Erregersteckbriefen, sowie Ausfüllen eines Bewertungsbogens zur vorliegenden Infektionserkrankung einschließlich der Besonderheiten der jeweiligen Pathogenitätsmechanismen und Therapie, Durchführung aktueller diagnostischer Verfahren der klinischen Mikrobiologie einschließlich Erstellen von Antibiotika-resistenzprofilen, serologische- und PCRbasierte Nachweismethoden, sowie Methoden zu in vitro-Zellkultur-Infektionsanalysen Seminar: Vortragspräsentationen zu definierten Spezialthemen der Infektionsbiologie, Hygiene und klinischen Mikrobiologie.			
Qualifikationsziel			
Nach Abschluss des Moduls sind die Studierenden in der Lage,			
• verschiedene pathogene Mikroorganismen mit spezifischen Infektionskrankheiten in Zusammenhang zu setzen. • die Virulenzfaktoren und Pathogenitätsmechanismen klinisch relevanter Mikroorganismen mit der Symptomatik der Infektionskrankheiten zu korrelieren.			

- die mikrobiellen, serologischen und molekularbiologischen Verfahren zur Erreger-Diagnostik anzuwenden und zu evaluieren.
- die Wirkungsweisen von Antibiotika darzustellen und die Resistenzproblematik einzuordnen.
- anhand von praktischen, experimentellen Durchführungen eigenständig eine Erregerdiagnostik zu erstellen und die Eignung von klinischen Schnelltests zu bewerten.
- in Seminarpräsentationen den aktuellen Stand der Forschung zu speziellen Fragen der Infektionsbiologie in der Wissenschaftssprache zu präsentieren.
- anhand einer Literaturbasierten Bearbeitung von klinischen Fallstudien eine gezielte Bewertung zu erstellen.
- recherchierte wissenschaftliche Inhalte zu präsentieren und zu diskutieren.
- sich inhaltlich kontrovers mit wissenschaftlichen Themen und Fragestellungen in einer Gruppendiskussion auseinanderzusetzen.
- erfolgreich und eigenständig in einem Team zu arbeiten, ein Team zu organisieren und effizient mit verschiedenen Zielgruppen zu kommunizieren.
- selbstständig fortgeschrittene praktische und wissenschaftliche Arbeiten durchzuführen und experimentelle Daten zu analysieren.

Literatur

- Herbert Hof, Rüdiger Dörries: Medizinische Mikrobiologie, MLP Duale Reihe, Thieme Verlag

**ZUGEHÖRIGE LEHRVERANSTALTUNGEN****Belegungslogik bei der Wahl von Lehrveranstaltungen****Anwesenheitspflicht**

Anwesenheitspflicht im Seminar/Praktikum gemäß § 7a APO

Titel der Veranstaltung	SWS	Art LVA	Sprache
Medizinische Mikrobiologie (Bio-IB 29, Bio-MI 26)		Vorlesung	deutsch
Medizinische Mikrobiologie (Bio-IB 29, Bio-MI 26)		Seminar	deutsch
Medizinische Mikrobiologie (Bio-IB 29, Bio-MI 26)		Praktikum	deutsch

Modulname	Molekulare mikrobielle Evolution und Diversität		
Nummer	1399900 Bio-MI 22 / Bio-BD 22	Modulversion	
Kurzbezeichnung	MI 22/BD 22	Sprache	englisch
Turnus	nur im Sommersemester	Fakultät	Fakultät für Lebenswissenschaften
Moduldauer	1	Einrichtung	
SWS / ECTS	9 / 10,0	Modulverantwortliche/r	Dr. Jörn Petersen
Arbeitsaufwand (h)	300		
Präsenzstudium (h)	126	Selbststudium (h)	174
Zwingende Voraussetzungen	keine		
Empfohlene Voraussetzungen	keine		
Zu erbringende Prüfungsleistung/ Prüfungsart	Klausur (ca. 200 min)		
Zu erbringende Studienleistung	Experimentelle Arbeit (AWP2)		
Prüfungssprache	englisch		
Zusammensetzung der Modulnote	Die Modulnote entspricht der Note der Prüfungsleistung.		
Inhalte			
Vorlesung: Voraussetzungen und Modellvorstellung zur Entstehung der prokaryotischen und eukaryotischen Zelle und der Vielzelligkeit, Chemofossilien und Biomarker, Analyse fossiler DNA, Enzyme und Isotopenzusammensetzung, phylogenetische Ansätze, Methoden der vergleichenden Genomanalyse, Populationsgenetik und Artentstehung bei Prokaryoten, Entstehung von Symbiose und Pathogenität, Methoden der Quantifizierung von Diversität, funktionelle Diversität von bakteriellen Gemeinschaften und Relevanz für globale Stoffkreisläufe, das polyphasische Artkonzept der Prokaryoten, Archivierung und Organisation von Sequenzen und Diversitätsdaten in Datenbanken, Bioinformatik der modernen Diversitätsforschung, biotechnologisches Nutzungspotential der mikrobiellen Diversität, Rolle von biologischen Ressourcenzentren für die mikrobielle Systematik und Bioökonomie. Praktikum: Im praktischen Teil arbeiten die Studierenden anwendungsorientiert und in enger individueller Betreuung durch Wissenschaftler des Institutes an aktuell laufenden molekularmikrobiologischen Forschungsprojekten. Die erlernten Methoden umfassen molekular-biologische Techniken (PCR, Klonierung), bioinformatisches Arbeiten (Annotationsübungen, Methoden des Sequenzvergleichs und der Phylogenie), chemotaxonomische Methoden (Fettsäurespektren, Zellwandbestandteile), molekularbiologische Methoden zur Quantifizierung mikrobieller Diversität (FISH, fingerprinting, Hochdurchsatzsequenzierung), Epifluoreszenzmikroskopie, moderne Methoden der gezielten Kultivierung und Hochdurchsatz-Kultivierung neuartiger Bakterien, und Konservierung von Bakterienkulturen.			
Qualifikationsziel			
Nach Abschluss des Moduls sind die Studierenden in der Lage, • die kulturunabhängige Erfassung und Analyse funktioneller Diversität (u.a. durch Feldmethoden) von Mikroorganismen im ökologischen Kontext zu interpretieren.			

- eigene bakterielle Isolate in Reinkultur zu bringen, deren 16S rRNA Gen Sequenz zu bestimmen und taxonomisch einzuordnen.
- bioinformatisch die Abschätzung mikrobieller Diversität anhand eines Illumina Hochdurchsatzdatensatzes von 16S rRNA Gensequenzen durchzuführen.
- Bakterien physiologisch und chemotaxonomisch experimentell zu charakterisieren.
- phylogenetische Analysen durchzuführen und korrekt zu interpretieren.
- morphologische, physiologische und phylogenetische Diversität im Kontext zu Genomsequenzen zu analysieren.
- eine Abschätzung von Mutationsraten anhand eines Fluktuationstestes durchzuführen und deren Ergebnisse populationsgenetisch zu bewerten.
- die Rolle akzessorischer Gene unter natürlichen Bedingungen (Plasmidcuring, Konkurrenzexperiment) zu analysieren.
- heterogene Daten aus eigenen Experimenten, Literaturrecherche und bioinformatischen Analyse zu einem übergeordneten Ergebnis zu integrieren.
- die resultierende Datenintegration im Kontext wissenschaftlichen Kenntnisstandes zu diskutieren und zu dokumentieren.
- erfolgreich und eigenständig in einem Team zu arbeiten, ein Team zu organisieren und effizient mit verschiedenen Zielgruppen zu kommunizieren.
- selbstständig fortgeschrittene praktische und wissenschaftliche Arbeiten durchzuführen und experimentelle Daten zu analysieren.
- vertiefte Fremdsprachenkenntnisse (üblicherweise Englisch) anzuwenden.

Literatur

Madigan et al., Brock Biology of Microorganisms, 2014

**ZUGEHÖRIGE LEHRVERANSTALTUNGEN****Belegungslogik bei der Wahl von Lehrveranstaltungen****Anwesenheitspflicht**

Anwesenheitspflicht im Praktikum gemäß § 7a APO

Titel der Veranstaltung	SWS	Art LVA	Sprache
Molekulare mikrobielle Evolution und Diversität (Bio-MI 22, Bio-BD 22, AM-C-1)		Vorlesung	
Molekulare mikrobielle Evolution und Diversität (Bio-MI 22, Bio-BD 22, AM-C-1)		Praktikum	englisch

Modulname	Struktur und Funktion mikrobieller Lebensgemeinschaften		
Nummer	1303930 Bio-BD 24	Modulversion	
Kurzbezeichnung		Sprache	englisch deutsch
Turnus	nur im Wintersemester	Fakultät	Fakultät für Lebenswissenschaften
Moduldauer	1	Einrichtung	
SWS / ECTS	10 / 10,0	Modulverantwortliche/r	Dr. Doreen Babin
Arbeitsaufwand (h)	300		
Präsenzstudium (h)	126	Selbststudium (h)	174
Zwingende Voraussetzungen	keine		
Empfohlene Voraussetzungen	keine		
Zu erbringende Prüfungsleistung/ Prüfungsart	- Klausur (ca. 120 min)		
Zu erbringende Studienleistung	- Experimentelle Arbeit - Referat (ca. 30 min)		
Prüfungssprache	englisch deutsch		
Zusammensetzung der Modulnote	Die Modulnote entspricht der Note der Prüfungsleistung.		
Inhalte			
Vorlesung: Aquatische und terrestrische Lebensräume und ihre mikrobiellen Lebensgemeinschaften; biogeochemische Stoffwechselkreisläufe; das humane Mikrobiom; das pflanzliche Mikrobiom; Populationsgenomik und Biogeographie Praktikum: Das Praktikum findet als 4-wöchiger ganztägiger Block nach Absprache an einer der Braunschweiger Forschungseinrichtungen Julius-Kühn-Institut, Johann Heinrich von Thünen-Institut, Leibniz Institut DSMZ oder Helmholtz Zentrum für Infektionsforschung statt. Es beinhaltet je nach Forschungsstandort die Analyse umweltrelevanter Mikroorganismen, des humanen Mikrobioms oder die Analyse der Interaktionen von Mikroorganismen mit Pflanzen. Methoden, die zur Anwendung kommen, sind: Analyse mikrobieller Gemeinschaften anhand von 16S rRNA Genen (Fingerprinting, Sequenzierung, bioinformatische und phylogenetische Analyse), Genomanalysen, Kultivierung und Charakterisierung von Mikroorganismen, Immunantwort des Wirtes auf transkriptioneller Ebene (qPCR), Auswirkungen von Pathogenen und nützlichen Mikroorganismen auf den Wirt.			
Qualifikationsziel			
Nach Abschluss des Moduls sind die Studierenden in der Lage - den Einfluss von Mikroorganismen auf globale und biotechnologische Stoffwechselkreisläufe zu verstehen. - das aktuelle Verständnis des menschlichen Mikrobioms wiederzugeben. - Interaktionen zwischen Pflanzen und Mikroorganismen wiederzugeben. - Kenntnisse zur Diversität und Funktionalität von mikrobiellen Gemeinschaften in verschiedenen Umwelthabitaten vorzuweisen. - mit modernen molekularbiologischen Methoden die Struktur und Funktion von mikrobiellen Gemeinschaften zu analysieren. - aktuelle Themen aus den Bereichen Klimawandel, Medizin und Landwirtschaft im gesellschaftlichen Kontext kritisch zu reflektieren.			

- eine wissenschaftliche Fragestellung eigenständig zu bearbeiten (Formulierung der Fragestellung, Zeitmanagement, gute wissenschaftliche Praxis, Dokumentation und Präsentation von Ergebnissen).
- erfolgreich und eigenständig in einem Team zu arbeiten, ein Team zu organisieren und effizient mit verschiedenen Zielgruppen zu kommunizieren.
- selbstständig fortgeschrittene praktische und wissenschaftliche Arbeiten durchzuführen und experimentelle Daten zu analysieren.

Literatur

Aktuelle Veröffentlichungen (englisch)

**ZUGEHÖRIGE LEHRVERANSTALTUNGEN****Belegungslogik bei der Wahl von Lehrveranstaltungen****Anwesenheitspflicht**

Hinsichtlich der Praktika, Übungen, Seminare und Exkursionen besteht Anwesenheitspflicht.

Titel der Veranstaltung	SWS	Art LVA	Sprache
Struktur und Funktion mikrobieller Lebensgemeinschaften (Bio-MI 25, Bio-BD 24)		Vorlesung	deutsch
Struktur und Funktion mikrobieller Lebensgemeinschaften (Bio-MI 25, Bio-BD 24)		Praktikum	deutsch

Modulname	Metabolism in a Box: A Virtual Grant Challenge		
Nummer	1398840 Bio-BB 23 / Bio-IB 30 / Bio-SB 26	Modulversion	
Kurzbezeichnung	BB 23/IB 30/SB 26	Sprache	englisch deutsch
Turnus	nur im Wintersemester	Fakultät	Fakultät für Lebenswissenschaften
Moduldauer	1	Einrichtung	
SWS / ECTS	10 / 10,0	Modulverantwortliche/r	Thekla Cordes
Arbeitsaufwand (h)	300		
Präsenzstudium (h)	160	Selbststudium (h)	140
Zwingende Voraussetzungen	keine		
Empfohlene Voraussetzungen	keine		
Zu erbringende Prüfungsleistung/ Prüfungsart	Portfolio (AWP1)		
Zu erbringende Studienleistung	Experimentelle Arbeit (AWP2)		
Prüfungssprache	englisch deutsch		
Zusammensetzung der Modulnote	Die Modulnote entspricht der Note der Prüfungsleistung.		
Inhalte			
In dem Modul werden Kenntnisse über den mitochondrialen Stoffwechsel und dessen Einfluss auf Krankheiten, wie beispielsweise Krebs, Inflammation, und neurodegenerative Erkrankungen, vermittelt. Das Ziel ist es, ein breit gefächertes Spektrum des Metabolismus zu erlernen, um komplexe Krankheitsmechanismen zu verstehen. Das Modul wird dafür als virtuelle Grant challenge angeboten, in dem ein Forschungsprojekt ausgearbeitet, dokumentiert, präsentiert, und diskutiert wird. Das Modul wird als Flipped Classroom angeboten, wobei sich die Studierende aktiv in den Ablaufplan integrieren. Dabei wird jeder Studierende ein Experte in einer metabolischen Technik, die für das Forschen an metabolischen Krankheiten relevant ist. Die Studierenden werden anschliessend in Kleingruppen mit unterschiedlichen Expertenwissen an einem metabolischen Krankheitsbild forschen. Die Studierende werden ein Forschungsprojektplan entwickeln und das wissenschaftliche Arbeiten virtuell anwenden. Ziel ist es, menschliche Stoffwechselwege bei bestimmten Krankheiten zu identifizieren, die anschliessend mit Pharmazeutika behandelt werden könnten. Die Studierende werden den aktuellen Stand von metabolischen Zusammenhängen anhand von wissenschaftlichen Texten und Vorlesungen erlernen, sowie wissenschaftliche Experimente selber planen, durchführen und darstellen. Basierend auf den Ergebnissen, werden wir zudem wissenschaftliche Texte verfassen und kritisch diskutieren. Wir werden uns auch mit internationalen Studierenden austauschen. Im Praktikum werden die erlernten Aspekte des Metabolismus und wie Krankheiten durch metabolische Prozesse beeinflusst werden praktisch vertieft. Das Modul wird durch die Stiftung Innovation in der Hochschullehre mit dem Projekt ProDiGi unterstützt (Promoting Digital education through Global Interconnection, https://www.tubraunschweig.de/lehreundmedienbildung/angebote/internationale-lehre/prodigi/gefoerderte-projekte). Unser Modul wird in einem virtuel-			

len Wissenschaftsraum (online) und auf Englisch stattfinden, um digitale und internationale Erfahrungen zu fördern.

Qualifikationsziel

Nach Abschluss des Modules sind die Studierende in der Lage,

- den Einfluss von metabolischen Prozessen auf die Zellfunktionen und Krankheitsprozesse zu erklären und nachzuvollziehen.
- metabolische Analysemethoden zu recherchieren und auf unterschiedliche Krankheitsbilder anzuwenden.
- einen Projektplan zu entwickeln, um metabolische Krankheiten mit unterschiedlichen Techniken zu charakterisieren.
- wissenschaftliche Ergebnisse zu präsentieren, diskutieren, und dokumentieren
- kritisches Feedback zu wissenschaftlichen Arbeiten zu geben.
- eigenständig ein Forschungsprojekt in einer "realen" wissenschaftlichen Umgebung durchzuführen.
- erfolgreich und eigenständig in einem Team zu arbeiten, ein Team zu organisieren und effizient mit verschiedenen Zielgruppen zu kommunizieren.
- selbstständig fortgeschrittene praktische und wissenschaftliche Arbeiten durchzuführen und experimentelle Daten zu analysieren.
- vertiefte Fremdsprachenkenntnisse (üblicherweise Englisch) anzuwenden.

Literatur

wird in der Vorlesung bekannt gegeben



ZUGEHÖRIGE LEHRVERANSTALTUNGEN

Belegungslogik bei der Wahl von Lehrveranstaltungen

Anwesenheitspflicht

Anwesenheitspflicht im Seminar/ praktische Übung gemäß § 7a APO

Titel der Veranstaltung	SWS	Art LVA	Sprache
Metabolism in a Box: A Virtual Grant Challenge (Bio-BB 23, Bio-IB 30, Bio-SB 26)		Vorlesung	englisch deutsch
Metabolism in a Box: A Virtual Grant Challenge (Bio-BB 23, Bio-IB 30, Bio-SB 26)		Praktikum	englisch deutsch
Metabolism in a Box: A Virtual Grant Challenge (Bio-BB 23, Bio-IB 30, Bio-SB 26)		Übung	englisch deutsch

Mikrobiologie und Infektionsbiologie - Schwerpunkt

Modulname	Molekulare Immunologie		
Nummer	1399850 Bio-IB 24 / Bio-MI 31	Modulversion	
Kurzbezeichnung	IB 24/MI 31	Sprache	englisch deutsch
Turnus	nur im Wintersemester	Fakultät	Fakultät für Lebenswissenschaften
Moduldauer	1	Einrichtung	
SWS / ECTS	9 / 10,0	Modulverantwortliche/r	Lothar Jänsch
Arbeitsaufwand (h)	300		
Präsenzstudium (h)	126	Selbststudium (h)	174
Zwingende Voraussetzungen	keine		
Empfohlene Voraussetzungen	BB24, BB27, IB21, ZB23, ZB27 (PO 2) SB 24 oder MI 23 oder MI 24 (PO 3)		
Zu erbringende Prüfungsleistung/ Prüfungsart	Referat (1, 30 min) (AWP1)		
Zu erbringende Studienleistung	Experimentelle Arbeit (AWP2)		
Prüfungssprache	englisch deutsch		
Zusammensetzung der Modulnote	Die Modulnote entspricht der Note der Prüfungsleistung.		
Inhalte			
Das Modul wird durch mehrere Forschungsgruppen am Helmholtz Zentrum für Infektionsforschung (Science Campus Braunschweig- Süd) unterstützt, welche Einblicke in aktuelle Technologien und Themen geben. Die praktischen Arbeiten erfolgen direkt in den Forschungslaboren der beteiligten Gruppen. Vorlesung/Seminar: Die Studierenden erhalten einen Überblick über die zellulären Bestandteile des angeborenen und adaptiven Immunsystems. Lernschwerpunkt bildet die Proteinanalytik in der molekularen Immunologie durch die Typ, Funktion und Aktivität von Immunzellen bestimmt werden. Praktikum: Erlern wird: ein sicherer Umgang mit primären Probenmaterial (Mensch, Maus); Nachweis und Isolation von unterschiedlichen Immunzellen (Durchflusszytometrie und magnetische Sortierung); Aktivierung und Kontrolle von TZellen in An- und Abwesenheit von Zytokinen; Proteomische und mikroskopische Analysen ruhender und aktivierter Immunzellen (Neusynthese und Lokalisation von Proteinen); Analyse von immunologischen Signalwegen mittels quantitativer Massenspektrometrie; Kontrolle von Infektionsverläufen z.B. durch in vivo Imaging; Analyse von intrazellulären Funktionen sowie immunologischen Markern an der Zelloberfläche; Auswertung von Durchflusszytometrie-Daten; Visualisierung der Proliferation und Immunantworten (Mikroskopie); Verbesserung von Impfstoffen durch die Zugabe von Adjuvantien; Analyse von humoralen (IgG und IgA Titer, Hämagglutinationshemmungstest) und zellulären Immunantworten (Elispot) nach einer Influenza-Impfung.			
Qualifikationsziel			
Nach Abschluss des Modules sind die Studierenden in der Lage.			

- aktuelle Methoden der molekularen Immunologie mit Schwerpunkt Proteinanalytik anzuwenden (Durchflussszytometrie, Mikroskopie, Massenspektrometrie).
- Immunzellen zu isolieren und deren Aktivität zu bestimmen.
- die spezifischen Funktionen des zellulären Immunsystems bei Infektionen zu verstehen.
- immunologische Fragestellungen der klinischen Diagnostik, Therapie und Prävention zu diskutieren.
- im Arbeitsumfeld außeruniversitärer Großforschungseinrichtungen zu arbeiten.
- einen eigenen Vorschlag für ein Forschungsprojekt zu erstellen und zu verteidigen.
- recherchierte wissenschaftliche Inhalte zu präsentieren und zu diskutieren.
- sich inhaltlich kontrovers mit wissenschaftlichen Themen und Fragestellungen in einer Gruppendiskussion auseinanderzusetzen.
- erfolgreich und eigenständig in einem Team zu arbeiten, ein Team zu organisieren und effizient mit verschiedenen Zielgruppen zu kommunizieren.
- selbstständig fortgeschrittene praktische und wissenschaftliche Arbeiten durchzuführen und experimentelle Daten zu analysieren.

Literatur

- aktuelle Übersichtsartikel und Originalarbeiten

**ZUGEHÖRIGE LEHRVERANSTALTUNGEN****Belegungslogik bei der Wahl von Lehrveranstaltungen****Anwesenheitspflicht**

Anwesenheitspflicht im Seminar/Praktikum gemäß § 7a APO

Titel der Veranstaltung	SWS	Art LVA	Sprache
Molekulare Immunologie (Bio-IB 24, Bio-MI 31)		Vorlesung	deutsch
Molekulare Immunologie (Bio-IB 24, Bio-MI 31)		Seminar	deutsch
Molekulare Immunologie (Bio-IB 24, Bio-MI 31)		Praktikum	deutsch

Modulname	Molekulare Infektionsepidemiologie		
Nummer	1399860 Bio-IB 25 / Bio-MI 32	Modulversion	
Kurzbezeichnung	IB 25/MI 32	Sprache	deutsch
Turnus	nur im Wintersemester	Fakultät	Fakultät für Lebenswissenschaften
Moduldauer	1	Einrichtung	
SWS / ECTS	8 / 10,0	Modulverantwortliche/r	Prof. Dr. Ulrich Nübel
Arbeitsaufwand (h)	300		
Präsenzstudium (h)	112	Selbststudium (h)	188
Zwingende Voraussetzungen	keine		
Empfohlene Voraussetzungen	keine		
Zu erbringende Prüfungsleistung/ Prüfungsart	Referat (45 min) (AWP1)		
Zu erbringende Studienleistung	Experimentelle Arbeit (AWP2)		
Prüfungssprache	deutsch		
Zusammensetzung der Modulnote	Die Modulnote entspricht der Note der Prüfungsleistung.		
Inhalte			
Vorlesung: Die Vorlesung gibt eine Übersicht über aktuell in Deutschland bedeutsame, bakterielle Erreger, informiert über assoziierte Erkrankungen und ihr Auftreten in Deutschland, und stellt wichtige klassische und molekularbiologische Methoden der Erreger-Charakterisierung vor. Praktikum: Es werden Fragestellungen zur klassischen und molekularen Feintypisierung experimentell bearbeitet. Seminar: Im Seminar wird Literatur zu aktuellen epidemiologischen Untersuchungen von den Studierenden selbstständig analysiert und die verwendeten Methoden und die Ergebnisse im Rahmen eines Referats gemeinsam diskutiert.			
Qualifikationsziel			
Nach Abschluss des Moduls sind die Studierenden in der Lage, • die molekulare Epidemiologie wichtiger bakterieller Erreger des Menschen und damit assoziierter Erkrankungen zu beschreiben. • Methoden der Erreger-Charakterisierung zu erläutern und anzuwenden. • epidemiologische Fragestellungen experimentell anzugehen. • Ergebnisse infektionsepidemiologischer Untersuchungen hinsichtlich ihrer Aussagefähigkeit zu bewerten und zu interpretieren. • wissenschaftliche Fragestellungen experimentell zu bearbeiten (Planung, Durchführung, Dokumentation, Interpretation). • recherchierte wissenschaftliche Inhalte zu präsentieren und zu diskutieren • sich inhaltlich kontrovers mit wissenschaftlichen Themen und Fragestellungen in einer Gruppendiskussion auseinanderzusetzen. • erfolgreich und eigenständig in einem Team zu arbeiten, ein Team zu organisieren und effizient mit verschiedenen Zielgruppen zu kommunizieren.			

- selbstständig fortgeschrittene praktische und wissenschaftliche Arbeiten durchzuführen und experimentelle Daten zu analysieren.

Literatur

- aktuelle Veröffentlichungen (englisch); die Literatur für das Referat wird während der Vorbesprechung zur Veranstaltung ausgegeben und im Selbststudium erarbeitet und anschließend im Seminar behandelt.

**ZUGEHÖRIGE LEHRVERANSTALTUNGEN****Belegungslogik bei der Wahl von Lehrveranstaltungen****Anwesenheitspflicht**

Anwesenheitspflicht im Seminar/Praktikum gemäß § 7a APO

Titel der Veranstaltung	SWS	Art LVA	Sprache
Molekulare Infektionsepidemiologie (Bio-IB 25, Bio-MI 32)		Vorlesung	deutsch
Molekulare Infektionsepidemiologie (Bio-IB 25, Bio-MI 32)		Seminar	deutsch
Molekulare Infektionsepidemiologie (Bio-IB 25, Bio-MI 32)		Praktikum	deutsch

Modulname	Funktionelle Genomforschung in der Infektionsbiologie		
Nummer	1398580 Bio-IB 28 / Bio-MI 33	Modulversion	
Kurzbezeichnung	IB 28/MI 33	Sprache	englisch
Turnus	nur im Sommersemester	Fakultät	Fakultät für Lebenswissenschaften
Moduldauer	1	Einrichtung	
SWS / ECTS	0 / 10,0	Modulverantwortliche/r	Prof. Dr. Susanne Engelmann
Arbeitsaufwand (h)	300		
Präsenzstudium (h)	140	Selbststudium (h)	160
Zwingende Voraussetzungen	keine		
Empfohlene Voraussetzungen	keine		
Zu erbringende Prüfungsleistung/ Prüfungsart	Referat (1) (AWP1)		
Zu erbringende Studienleistung	Experimentelle Arbeit (AWP2) Referat (1) (AWP1)		
Prüfungssprache	englisch		
Zusammensetzung der Modulnote	Die Modulnote entspricht der Note der Prüfungsleistung.		
Inhalte			
Vorlesung: Die Vorlesung bietet einen Überblick über das Potential der Funktionellen Genomforschung in der Infektionsbiologie und zeigt gleichzeitig auch deren Grenzen auf. Weitere Themen sind: - detaillierter Überblick über die Methoden der Funktionellen Genomanalyse (Genomsequenzierung, Mutagenese, Mutationsanalyse, Transkriptomik, Proteomik, Metabolomik). - Einführung in systembiologische Modelle der Infektionsbiologie und mikrobiellen Pathophysiologie (z.B. stochastische Modelle der Genexpression, thermodynamische Modelle des Stoffwechsels). - Einführung in komplexe Omics-Datensätze und deren Analyse (Standardverfahren der Genomrekonstruktion, -annotation, vergleichenden Genomanalyse und der differentiellen Genexpressionsanalyse). - Darstellung von Beispielen, wie mit Hilfe der funktionellen Genomforschung ein komplexeres Verständnis der Wirt-Pathogen-Interaktionen möglich ist. - Struktur und Physiologie von Mikrobiomen. - Biomarker als diagnostische Werkzeug. Praktikum: - Vermittlung von Kenntnissen zur Planung von Experimenten in den Themenfeldern Genomik, Transkriptomik und Proteomik - Darstellung von Auswertestrategien unter Einbeziehung lokaler und internetbasierter Datenbanken und Auswertewerkzeuge Seminar: - Präsentation eines Fachvortrages zu einem aktuellen Thema der Funktionellen Genomforschung - Erfahrungen in der fortgeschrittenen Literaturrecherche - Vermittlung von Kenntnissen in der eigenständigen Erarbeitung eines umgrenzten, wissenschaftlich relevanten Themas aus der Funktionellen Genomforschung anhand von Originalarbeiten in englischer Sprache einen Überblick über den aktuellen Forschungsstand zu verschaffen und das Gebiet in einem klar gegliederten, durch adäquate Visualisierungen anschaulichen Vortrag von ca. 30 Minuten Dauer zu präsentieren und kritisch zu diskutieren.			

Qualifikationsziel

Nach Abschluss des Moduls sind die Studierenden in der Lage,

- die Konzepte der Funktionellen Genomforschung vertiefend zu verstehen. Dabei sollen insbesondere die Möglichkeiten und Grenzen molekulargenetischer Methoden und OMICs-Technologien sowohl in der Grundlagen- und angewandten Forschung als auch in der medizinischen Diagnostik erkannt werden.
- ein breites Spektrum von Arbeitsmethoden der Infektionsgenetik und funktionellen Genomforschung zum Studium von Wirt-Pathogen-Interaktionen anzuwenden.
- Experimente zur umfassenden Beantwortung einer wissenschaftlichen Fragestellung zu konzipieren.
- sich kritisch mit den Vor- und Nachteilen einer Methode und den erhaltenen Ergebnissen auseinanderzusetzen.
- Ergebnisse in einen wissenschaftlichen Kontext einzuordnen.
- recherchierte wissenschaftliche Inhalte zu präsentieren und zu diskutieren.
- sich inhaltlich kontrovers mit wissenschaftlichen Themen und Fragestellungen in einer Gruppendiskussion auseinanderzusetzen.
- erfolgreich und eigenständig in einem Team zu arbeiten, ein Team zu organisieren und effizient mit verschiedenen Zielgruppen zu kommunizieren.
- selbstständig fortgeschrittene praktische und wissenschaftliche Arbeiten durchzuführen und experimentelle Daten zu analysieren.
- vertiefte Fremdsprachenkenntnisse (üblicherweise Englisch) anzuwenden.

Literatur

wird in der Vorlesung bekanntgegeben.

**ZUGEHÖRIGE LEHRVERANSTALTUNGEN****Belegungslogik bei der Wahl von Lehrveranstaltungen****Anwesenheitspflicht**

Anwesenheitspflicht im Seminar/Praktikum gemäß § 7a APO

Titel der Veranstaltung	SWS	Art LVA	Sprache
Funktionelle Genomforschung in der Infektionsbiologie (Bio-IB 28, Bio-MI 33, AM-C-8)		Vorlesung	englisch
Funktionelle Genomforschung in der Infektionsbiologie (Bio-IB 28, Bio-MI 33, AM-C-8)		Praktikum	

Modulname	Sophisticated Imaging		
Nummer	1301260 Bio-IB 27 / Bio-MI 34	Modulversion	
Kurzbezeichnung	IB 27/MI 34	Sprache	englisch
Turnus	nur im Sommersemester	Fakultät	Fakultät für Lebenswissenschaften
Moduldauer	1	Einrichtung	
SWS / ECTS	10 / 10,0	Modulverantwortliche/r	Prof. Dr. Christian Sieben
Arbeitsaufwand (h)	300		
Präsenzstudium (h)	140	Selbststudium (h)	160
Zwingende Voraussetzungen	entweder IB21 oder IB22 oder IB23 oder IB29 (PO 2) entweder MI 23 oder MI 25 oder MI 26 (PO 3)		
Empfohlene Voraussetzungen	keine		
Zu erbringende Prüfungsleistung/ Prüfungsart	Referat (1, ca. 20 min) (AWP1)		
Zu erbringende Studienleistung	Experimentelle Arbeit (AWP2)		
Prüfungssprache	englisch		
Zusammensetzung der Modulnote	Die Modulnote entspricht der Note der Prüfungsleistung.		
Inhalte			
Vorlesung: Die Vorlesungsreihe beinhaltet einen Überblick der wichtigsten Bildgebungs- und Analyseverfahren in den Lebenswissenschaften. Dabei werden die physikalischen Grundlagen dieser Techniken sowie vielerlei Anwendungsbeispiele aus der Infektionsbiologie vermittelt. Ein Schwerpunkt liegt in der Vorstellung von licht- und elektronenoptischen Verfahren und den entsprechenden Probenpräparationen. Im Einzelnen werden Fluoreszenzmikroskopie, Konfokalmikroskopie, superaufgelöste Mikroskopie sowie hochauflösende Transmissions-(TEM) wie Feldemissionsraster-Elektronenmikroskopie (FESEM) behandelt. In der LM wird ein starker Fokus auf das Live-Imaging zur Verfolgung von dynamischen Prozessen, sowie den unterschiedlichen superauflösenden Mikroskopieverfahren und deren Einsatzgebieten gelegt. FESEM und TEM werden als diejenigen Methoden behandelt, die es erlauben in den submikroskopischen Bereich vorzudringen. Hier werden spezielle Anwendungen wie z.B. der Immuno-Gold-Nachweis von Proteinen, aber auch neuere Entwicklungen aus dem Bereich der Cryo-EM vorgestellt. Neben den Visualisierungsverfahren wird auch die Erstellung, Beurteilung und Weiterverarbeitung von Bildern und Filmen in der Vorlesung behandelt, um aufzuzeigen, welche Verfahren geeignet oder ungeeignet sind, die mit Fluoreszenz- und konfokaler Mikroskopie aufgenommenen Abbildungen weiter zu bearbeiten und die Qualität der Bilder zu optimieren ohne gegen die gängige Gute Wissenschaftliche Praxis in Bezug auf Bildbearbeitung zu verstoßen. Neben diesen Techniken wird auch die Laserdissektionsmikroskopie vorgestellt, eine Methode, mit der spezifische Zellkomponenten oder einzelne Zellen aus gemischten Populationen präzise isoliert werden können. Diese Technik erlaubt es, Zielstrukturen unter dem Mikroskop exakt zu definieren und dann mittels eines Laserstrahls zu extrahieren, was besonders in der zellulären und molekularen Forschung angewandt wird. Praktikum: Es werden einfach durchführbare Experimente gewählt, um den Fokus auf die Bedienung und die Funktionsweisen der vorhandenen Geräte zu legen. Die Studierenden werden dabei selbstständig Bilder auf verschiedenem Vergrößerungsniveaus aufnehmen und mit Hilfe von unterschiedlichen, im Praktikum erlernten Bildbearbeitungstools bearbeiten. Der Fokus liegt auf der Darstellung von Pathogen (TEM) bzw. Wirt-Pathogen Interaktionen (LM/FESEM). In der TEM wird die Probenpräparation und die Darstellung von Bakterien, Viren und Proteinen im negativ-staining Verfahren erlernt. Ein selbst durchgeführtes Infektionsexperiment			

soll darüber hinaus die Korrelation von LM und FESEM-Technologien näherbringen. Zudem werden Immun-Label Proben betrachtet. In der LM werden Säugerzellen zunächst strukturell untersucht und danach infiziert, um die Infektion und betroffene Organellen zu visualisieren. Es werden sowohl Methoden der hoch- als auch der super-aufgelösten Mikroskopie verwendet. Zusätzlich zur super-aufgelösten und hochauflösenden Mikroskopie haben die Studierenden die Gelegenheit, die Prinzipien und Techniken der Laserdissektion in praktischen Anwendungen zu erfahren und zu lernen, wie man mit dieser Methode spezifische Zellen oder Zellregionen für nachfolgende molekulare Analysen isoliert.

Folgende Techniken werden praktisch erlernt:

- Fluoreszenz- und Konfokalmikroskopie (Live Cell Imaging)
- Lasermikrodissektion
- Rasterelektronenmikroskopie
- Transmissionselektronenmikroskopie
- Superauflösende Mikroskopie

Seminar:

Im begleitenden Seminar werden neueste mikroskopische Techniken, die nicht gerätetechnisch im Modul verfügbar sind, durch Seminarvorträge vorgestellt werden.

Qualifikationsziel

Nach Abschluss des Moduls sind die Studierenden in der Lage,

- grundlegende und fortgeschrittene Kenntnisse im Bereich der modernen Lichtmikroskopie (LM), Fluoreszenzmikroskopie, Photomanipulation und der Elektronenmikroskopie (EM) für ihre wissenschaftlichen Fragestellungen anzuwenden.
- zu verstehen, welche relevanten Fragestellungen sie in den Lebenswissenschaften mit welchem Bildgebungs- bzw. Analyseverfahren am besten bearbeiten können.
- Vor- und Nachteile einer Methode erkennen und einschätzen zu können.
- zu erkennen, welche neuen Erkenntnisse man gewinnen kann, wenn man Bildgebungsverfahren mit unterschiedlichen Auflösungs- und Vergrößerungsbereichen miteinander (Technologie-übergreifend) verbindet (korrelative Mikroskopie).
- recherchierte wissenschaftliche Inhalte zu präsentieren und zu diskutieren.
- sich inhaltlich kontrovers mit wissenschaftlichen Themen und Fragestellungen in einer Gruppendiskussion auseinanderzusetzen.
- erfolgreich und eigenständig in einem Team zu arbeiten, ein Team zu organisieren und effizient mit verschiedenen Zielgruppen zu kommunizieren.
- selbstständig fortgeschrittene praktische und wissenschaftliche Arbeiten durchzuführen und experimentelle Daten zu analysieren.
- vertiefte Fremdsprachenkenntnisse (üblicherweise Englisch) anzuwenden.

Literatur

aktuelle mikroskopisch orientierte Veröffentlichungen in englischer Sprache zu den Seminarvorträgen



ZUGEHÖRIGE LEHRVERANSTALTUNGEN

Belegungslogik bei der Wahl von Lehrveranstaltungen

Anwesenheitspflicht

Anwesenheitspflicht im Seminar/Praktikum gemäß § 7a APO

Titel der Veranstaltung	SWS	Art LVA	Sprache
Sophisticated Imaging (Bio-IB 27, Bio-MI 34, AM-B-6)		Vorlesung	deutsch
Sophisticated Imaging (Bio-IB 27, Bio-MI 34, AM-B-6)		Seminar	deutsch

Sophisticated Imaging (Bio-IB 27, Bio-MI 34, AM-B-6)		Praktikum	deutsch
--	--	-----------	---------

Modulname	Klimawandel und wasserbedingte Infektionen		
Nummer	1303603 Bio-MI 35	Modulversion	
Kurzbezeichnung	MI 35	Sprache	englisch
Turnus	nur im Sommersemester	Fakultät	Fakultät für Lebenswissenschaften
Moduldauer	1	Einrichtung	
SWS / ECTS	10 / 10,0	Modulverantwortliche/r	Prof. Dr. Michael Steinert
Arbeitsaufwand (h)	300		
Präsenzstudium (h)	80	Selbststudium (h)	220
Zwingende Voraussetzungen	keine		
Empfohlene Voraussetzungen	keine		
Zu erbringende Prüfungsleistung/ Prüfungsart	Referat (2, ca. 30 min) (AWP1)		
Zu erbringende Studienleistung	Experimentelle Arbeit (AWP2)		
Prüfungssprache	englisch		
Zusammensetzung der Modulnote	Die Modulnote entspricht der Note der Prüfungsleistung.		
Inhalte			
Vorlesung und Tutorium: Die Vorlesung vermittelt grundlegende Kenntnisse zu Trinkwassersicherheit, wasserbedingten Infektionen (Viren, Bakterien, Pilze, Helminthen), Infektionsrouten (oral, fäkal, Hautkontakt, Aerosole, Zoonosen, Technische Vektoren), Erreger-Diagnose, Therapie, Infektionskontrolle, Erregerökologie, Klimawandel als Treiber von Infektionskrankheiten, „One-Health“-Strategien). Das Tutorium vermittelt grundlegende bioinformatische Kenntnisse für die Datenbanken und Software-Tools BacDrive, BRENDA, SILVA, Apache Open Climate Workbench). Praktikum: Im Praktikum werden mikrobiologische Labormethoden und Bioinformatik-Anwendungen eingeübt. Hierzu gehören selektive Erregerkultivierung, DNA-Isolation, PCR-Amplifikation, Sequenzierung. Der Schwerpunkt liegt jedoch auf der computergestützten Bearbeitung von Sequenzen und datenbankgestützten Sequenzvergleichen mittels BLAST-Analysen. Die Daten werden im Anschluss bioinformatisch analysiert, um durchgeführte Erreger-Genotypisierungen mit ökologischen Daten zu korrelieren (West Bank versus Deutschland) und mit Klima-Modellen zu verknüpfen. Seminar: Die Studierenden sollen in gemischten Kleingruppen einen Projektplan für ein biomedizinischen Forschungsprojekt ausarbeiten, dokumentieren, präsentieren und diskutieren. Dabei wird jeder Studierende zum Experten in einem Spezialgebiet, das für das Forschen an Auswirkungen des Klimawandels auf wasserbedingte Infektionen und die Trinkwassersicherheit relevant ist. Die Studierende werden nach der Revision ihrer Forschungsprojektpläne (Supervisor, Gruppendiskussionen) die Arbeitshypothesen weiterentwickeln, Experimente selber planen, wissenschaftliche Literatur auswerten und einen Forschungsbericht verfassen. Nach Erreichen der Meilensteine (1000-Wörter-Projektvorschlag, Datensammlung, 5000-Wörter-Research-Report) werden die Studierenden zum Abschluss des Forschungsmoduls ihre Ergebnisse in Form eines Gruppenvortrages (Zoom-Meeting) vorstellen.			
Qualifikationsziel			

Nach Abschluss des Moduls sind die Studierenden in der Lage,

- Auswirkungen des Klimawandels auf wasserbedingte Infektionen und die Trinkwassersicherheit zu erklären, moderne Methoden und Datenbanken der Molekularen Epidemiologie und Bioinformatik (BacDrive, BRENDA, SILVA, WorldClim) praktisch anzuwenden.
- Infektionserreger aus Wasserproben zu isolieren, mikrobiologisch und bioinformatisch zu charakterisieren und Handlungsempfehlungen zu entwickeln.
- ein biomedizinisches Forschungsprojekt und Arbeitshypothesen auszuarbeiten, zu dokumentieren und präsentieren.
- Experimente zu planen, wissenschaftliche Literatur auszuwerten und einen Forschungsbericht zu verfassen und Forschungsergebnisse zu präsentieren.
- recherchierte wissenschaftliche Inhalte zu präsentieren und zu diskutieren.
- sich inhaltlich kontrovers mit wissenschaftlichen Themen und Fragestellungen in einer Gruppendiskussion auseinanderzusetzen.
- erfolgreich und eigenständig in einem Team zu arbeiten, ein Team zu organisieren und effizient mit verschiedenen Zielgruppen zu kommunizieren.
- selbstständig fortgeschrittene praktische und wissenschaftliche Arbeiten durchzuführen und experimentelle Daten zu analysieren.
- vertiefte Fremdsprachenkenntnisse (üblicherweise Englisch) anzuwenden.

Literatur

Artikel: aktuelle Publikationen (englisch) zur Thematik



ZUGEHÖRIGE LEHRVERANSTALTUNGEN

Belegungslogik bei der Wahl von Lehrveranstaltungen

Anwesenheitspflicht

Anwesenheitspflicht im Seminar/Praktikum gemäß § 7a APO

Titel der Veranstaltung	SWS	Art LVA	Sprache
Klimawandel und wasserbedingte Infektionen		Vorlesung/Übung	englisch deutsch
Klimawandel und wasserbedingte Infektionen		Praktikum	englisch deutsch
Klimawandel und wasserbedingte Infektionen		Seminar	englisch

Modulname	Pflanzen- und Bodenassoziierte Mikroorganismen: Diversität, Anpassung, Pathogenität		
Nummer	1303300 Bio-BD 33	Modulversion	
Kurzbezeichnung	BD 33	Sprache	deutsch
Turnus	nur im Sommersemester	Fakultät	Fakultät für Lebenswissenschaften
Moduldauer	1	Einrichtung	
SWS / ECTS	9 / 10,0	Modulverantwortliche/r	Prof. Dr. Adam Schikora
Arbeitsaufwand (h)	300		
Präsenzstudium (h)	126	Selbststudium (h)	174
Zwingende Voraussetzungen	keine		
Empfohlene Voraussetzungen	keine		
Zu erbringende Prüfungsleistung/ Prüfungsart	Referate (2, jeweils ca. 30 min.) (AWP1)		
Zu erbringende Studienleistung	Experimentelle Arbeit (AWP2) Hausarbeit (1)		
Prüfungssprache	deutsch		
Zusammensetzung der Modulnote	Die Modulnote entspricht der Note der Prüfungsleistung.		
Inhalte			
Vorlesung: Interaktionen zwischen Mikroorganismen und Pflanzen in der Rhizosphäre und der Phyllosphäre. Mikrobielle und Molekulare Nachweistechiken zu Untersuchungen der strukturellen und funktionellen Diversität von Pflanzen und Boden-assoziierten Mikroorganismen. Diversifizierung und Anpassungsfähigkeit von Bakterien durch Plasmidvermittelten horizontalen Gentransfer (am Beispiel von Antibiotikaresistenz-plasmiden). Seminar: Vorstellung von Publikationen zum jeweiligen Forschungsthema, das im Rahmen des Blockpraktikums bearbeitet wird. Praktikum: Isolation von bakteriellen Stämmen aus Pflanzen oder Böden und deren Charakterisierung. Isolation von genomischer und Plasmid-DNA aus Isolaten bzw. direkt aus Pflanzen- oder Bodenproben für molekulare Analysen. Techniken: DNA bzw. RNA Extraktion, PCR, qPCR, BOX-PCR, Restriktionsverdau von Plasmiden, Southern Blot Hybridisierungen, Enzymatische Assays.			
Qualifikationsziel			
Nach Abschluss des Moduls sind die Studierenden in der Lage, • Kenntnisse zur Diversität von Pflanzen- und Bodenassoziierten Mikroorganismen vorzuweisen. • molekulare und genetische Elemente, die zur Diversität, Anpassung und Pathogenität beitragen zu untersuchen. • Methoden zur Erfassung der Biodiversität von mikrobiellen Lebensgemeinschaften in Pflanzen und im Boden anzuwenden. • Methoden zur Erfassung der Interaktionen zwischen Pflanzen und Mikroorganismen anzuwenden.			

- an einem jeweils aktuellen Forschungsprojekt mitzuarbeiten, Experimente zu planen, durchzuführen und auszuwerten.
- die Vorteile und Limitierungen der verschiedenen Methoden zu diskutieren.
- im Team die Ergebnisse des Blockpraktikums auszuwerten und im Rahmen eines Abschlusskolloquiums zu präsentieren.
- recherchierte wissenschaftliche Inhalte zu präsentieren und zu diskutieren.
- sich inhaltlich kontrovers mit wissenschaftlichen Themen und Fragestellungen in einer Gruppendiskussion auseinanderzusetzen.
- erfolgreich und eigenständig in einem Team zu arbeiten, ein Team zu organisieren und effizient mit verschiedenen Zielgruppen zu kommunizieren.
- selbstständig fortgeschrittene praktische und wissenschaftliche Arbeiten durchzuführen und experimentelle Daten zu analysieren.

Literatur

aktuelle englischsprachige Publikationen

**ZUGEHÖRIGE LEHRVERANSTALTUNGEN****Belegungslogik bei der Wahl von Lehrveranstaltungen****Anwesenheitspflicht**

Anwesenheitspflicht im Seminar/Praktikum gemäß § 7a APO

Titel der Veranstaltung	SWS	Art LVA	Sprache
Bodenmikroorganismen: Diversität, Anpassungsfähigkeit, Pathogenität (Bio-MI 27, Bio-BD 33)		Vorlesung	deutsch
Bodenmikroorganismen: Diversität, Anpassungsfähigkeit, Pathogenität (Bio-MI 27, Bio-BD 33)		Seminar	deutsch
Bodenmikroorganismen: Diversität, Anpassungsfähigkeit, Pathogenität (Bio-MI 27, Bio-BD 33)		Praktikum	deutsch

Modulname	Immunmetabolismus		
Nummer	1398590 Bio-BB 31 / Bio-SB 31	Modulversion	
Kurzbezeichnung	BB 31/SB 31	Sprache	englisch deutsch
Turnus	nur im Sommersemester	Fakultät	Fakultät für Lebenswissenschaften
Moduldauer	1	Einrichtung	
SWS / ECTS	8 / 10,0	Modulverantwortliche/r	Prof. Dr. Karsten Hiller
Arbeitsaufwand (h)	300		
Präsenzstudium (h)	112	Selbststudium (h)	188
Zwingende Voraussetzungen	keine		
Empfohlene Voraussetzungen	keine		
Zu erbringende Prüfungsleistung/ Prüfungsart	Referat (1) (AWP1)		
Zu erbringende Studienleistung	Experimentelle Arbeit (AWP2)		
Prüfungssprache	englisch deutsch		
Zusammensetzung der Modulnote	Die Modulnote entspricht der Note der Prüfungsleistung.		
Inhalte			
Seminar: Im Seminar beschäftigen sich die Studierenden zunächst mit der Biochemie des Zentralstoffwechsels von Makrophagen und wie dieser mit Hilfe von Isotopen-Markierungs-Experimenten und Modellierung studiert werden kann. Hier spielen insbesondere Makrophagen spezifische Mechanismen wie Itakonsäure, ROS, NO und Glutathion eine Rolle. Dabei wird auch ein Überblick über verfügbare experimentelle Modelle erarbeitet (primäre Zellen aus Maus und Mensch, Zellkultur Modelle). Dann werden unterschiedliche experimentelle Methoden entwickelt, die eine Co-Kultivierung von pathogenen Bakterien mit Makrophagen ermöglichen. Die Studierenden entwickeln ein eigenes Konzept für das folgende Praktikum um verschiedene Fragestellungen im Bereich Immunmetabolismus zu beantworten. Das Konzept wird mit Hilfe von verschiedenen Lehr- und Lernmethoden erstellt und präsentiert. Praktikum: Im Praktikum setzen die Studierenden dann ihr theoretisch ermitteltes Wissen selbstständig um. Dabei werden pathogene Bakterien mit Makrophagen zusammen kultiviert und mithilfe von metabolischen Messungen der Einfluss der Infektion auf die Makrophagen bestimmt. Zusätzlich wird die antibakterielle Effizienz der Makrophagen ermittelt und dabei untersucht, in wie weit eine metabolische Modulation des Stoffwechsels der Makrophagen die antimikrobielle Effizienz beeinflusst. Folgende Techniken werden dabei praktisch erlernt: Kultivierung von Makrophagen und Co-Kultivierung mit Bakterien, Metaboliten Extraktion, Respirationsmessungen mit Seahorse Analyzer, GC-MS Messungen und die dazugehörige Datenanalyse, metabolische Flussanalyse mit stabilen Isotopen, Assays zur Bestimmung der antimikrobiellen Aktivität von Makrophagen.			
Qualifikationsziel			
Nach Abschluss des Moduls sind die Studierenden in der Lage,			
• die Bedeutung des Stoffwechsels von Immunzellen während einer Infektion/Inflammation zu erläutern.			

- moderne analytische Techniken wie Isotopen Markierung, Massenspektrometrie und metabolische Flussanalyse anzuwenden.
- GC-MS Daten auszuwerten und zu interpretieren.
- den Energiestoffwechsel mit Hilfe von Respirationmessungen zu interpretieren.
- Konzepte zu entwickeln, um systembiologische Fragestellungen mit Hilfe von verschiedenen Methoden zu beantworten.
- recherchierte wissenschaftliche Inhalte zu präsentieren und zu diskutieren.
- sich inhaltlich kontrovers mit wissenschaftlichen vorgetragenen Themen und Fragestellungen in einer Gruppendiskussion auseinanderzusetzen.
- erfolgreich und eigenständig in einem Team zu arbeiten, ein Team zu organisieren und effizient mit verschiedenen Zielgruppen zu kommunizieren.
- selbstständig fortgeschrittene praktische und wissenschaftliche Arbeiten durchzuführen und experimentelle Daten zu analysieren.
- vertiefte Fremdsprachenkenntnisse (üblicherweise Englisch) anzuwenden.

Literatur**ZUGEHÖRIGE LEHRVERANSTALTUNGEN****Belegungslogik bei der Wahl von Lehrveranstaltungen****Anwesenheitspflicht**

Anwesenheitspflicht im Seminar/Praktikum gemäß § 7a APO

Titel der Veranstaltung	SWS	Art LVA	Sprache
Immunmetabolismus (Bio-BB 31, Bio-SB 31, AM-C-2)		Seminar	englisch deutsch
Immunmetabolismus (Bio-BB 31, Bio-SB 31, AM-C-2)		Praktische Übung	englisch deutsch

Modulname	Angewandte Bioinformatik: Biomarker zur Diagnose		
Nummer	1303600 Bio-SB 32	Modulversion	
Kurzbezeichnung	SB 32	Sprache	englisch
Turnus	nur im Wintersemester	Fakultät	Fakultät für Lebenswissenschaften
Moduldauer	1	Einrichtung	
SWS / ECTS	/ 10,0	Modulverantwortliche/r	Prof. Dr. Karsten Hiller
Arbeitsaufwand (h)	300		
Präsenzstudium (h)	188	Selbststudium (h)	112
Zwingende Voraussetzungen	keine		
Empfohlene Voraussetzungen	keine		
Zu erbringende Prüfungsleistung/ Prüfungsart	Klausur (ca. 200 min)		
Zu erbringende Studienleistung	Experimentelle Arbeit (AWP2) Referat (1, ca. 20 min.) (AWP1) Übungsaufgaben (AWP1)		
Prüfungssprache	englisch		
Zusammensetzung der Modulnote	Die Modulnote entspricht der Note der Prüfungsleistung.		
Inhalte			
Seminar und Übung: 1-wöchiger Kurs "Einführung in R" Integriertes Seminar, Workshop und Praktikum (semesterbegleitend, 4h pro Woche): Seminar, Workshop: Einführung in die MS basierte Metabolomuntersuchung, Verständnis der geeigneten Auswahl von Maßeinheiten, um vergleichbare Messungen zu ermöglichen, erlernen der Bedeutung der Rückführbarkeit von Messergebnissen sowie die Schätzung der Messunsicherheit und wie sie bei der Dateninterpretation verwendet werden sollte. Zudem Einführung in Algorithmen zur statistischen Biomarkerbestimmung, Korrektur für multiples Testen, Theorie zur logistischen Regression und zu neuronalen Netzen, Normalisierung von Daten. Erlernen der Bedeutung der Qualitätskontrolle für die Sicherung der Messergebnisse. Design einer cross-over Interventionsstudie. Praktikum: Isolierung von Metaboliten aus Speichel und/oder Blutropfen und massenspektrometrische Analyse. Die Messmethode wird dann für ausgesuchte Metabolite optimiert und durch Isotopenverdünnung quantifizierbar gemacht. Es werden Methoden zur Optimierung der Probenentnahme, Prozessierung und Auswertung dabei erlernt. Am Ende wird eine Biomarkersignatur bestimmt, die z.B. basierend auf einer Speichelprobe ermitteln kann, ob es sich bei dem Donor um Fall oder Kontrolle handelt.			
Qualifikationsziel			
Nach Abschluss des Moduls sind die Studierenden in der Lage, • einfache Cross-over Interventionsstudien durchzuführen und Proben zu entnehmen. • Metabolomanalysen in humanen Speichel- und Blutproben durchzuführen und massenspektrometrisch zu messen. • die gemessenen Rohdaten bioinformatisch zu analysieren und daraus quantitative und semiquantitative Metabolitmengen abzuleiten.			

- die Daten mit Algorithmen des maschinellen Lernens (logistische Regression, neuronale Netze) auf Biomarkersignaturen zu untersuchen.
- ausgewählte Biomarker Metabolite mit hoher Präzision und Reproduzierbarkeit zu messen.
- grundlegende Konzepte der Metrologie und Standardisierung anzuwenden.
- statistische Analysen in R durchzuführen.
- die Bedeutung der Standardisierung für die Durchführung von Experimenten zu erkennen.
- die Bedeutung des Konzepts von klinischen Cross-over Interventionsstudien für die Bewertung von Medikamenten zu verstehen.
- recherchierte wissenschaftliche Inhalte zu präsentieren und zu diskutieren.
- sich inhaltlich kontrovers mit wissenschaftlichen Themen und Fragestellungen in einer Gruppendiskussion auseinanderzusetzen.
- erfolgreich und eigenständig in einem Team zu arbeiten, ein Team zu organisieren und effizient mit verschiedenen Zielgruppen zu kommunizieren.
- selbstständig fortgeschrittene praktische und wissenschaftliche Arbeiten durchzuführen und experimentelle Daten zu analysieren.
- vertiefte Fremdsprachenkenntnisse (üblicherweise Englisch) anzuwenden.

Literatur

Wird in der Veranstaltung bekannt gegeben

**ZUGEHÖRIGE LEHRVERANSTALTUNGEN****Belegungslogik bei der Wahl von Lehrveranstaltungen****Anwesenheitspflicht**

Anwesenheitspflicht im Seminar/Praktikum/Übung gemäß § 7a APO

Titel der Veranstaltung	SWS	Art LVA	Sprache
Angewandte Bioinformatik: Biomarker zur Diagnose (Bio-BB 32, Bio-SB 32, AM-C-3)		Seminar	englisch
Angewandte Bioinformatik: Biomarker zur Diagnose (Bio-BB 32, Bio-SB 32, AM-C-3)		Praktikum	englisch

Modulname	Mikrobielle Proteomik		
Nummer	1301290 Bio-MI 26 / Bio-SB 35	Modulversion	
Kurzbezeichnung	MI 26/SB 35	Sprache	englisch
Turnus	nur im Sommersemester	Fakultät	Fakultät für Lebenswissenschaften
Moduldauer	1	Einrichtung	
SWS / ECTS	6 / 10,0	Modulverantwortliche/r	Prof. Dr. Susanne Engelmann
Arbeitsaufwand (h)	300		
Präsenzstudium (h)	148	Selbststudium (h)	152
Zwingende Voraussetzungen	keine		
Empfohlene Voraussetzungen	keine		
Zu erbringende Prüfungsleistung/ Prüfungsart	Referat (ca. 40 min) (AWP1)		
Zu erbringende Studienleistung	Experimentelle Arbeit (AWP2) Referat (ca. 30 min) (AWP1)		
Prüfungssprache	englisch		
Zusammensetzung der Modulnote	Die Modulnote entspricht der Note der Prüfungsleistung.		
Inhalte			
Vorlesung: Die Vorlesung "Mikrobielle Proteomik" bietet einen Überblick über die Methoden der Proteomik und deren Anwendung in der Mikrobiologie. Aufbauend auf einer Einführung in die Methoden zur Identifizierung und Quantifizierung von Proteinen in hochkomplexen Proteingemischen werden moderne experimentelle Ansätze zur qualitativen und quantitativen Charakterisierung der Gesamtheit der Proteine (Proteom) eines Mikroorganismus oder einer Lebensgemeinschaft von Mikroorganismen (Metaproteom) am Beispiel aktueller Veröffentlichungen und eigener Forschungsarbeiten vorgestellt. Zusätzlich werden Möglichkeiten zum Nachweis von Proteinmodifikationen und zur Darstellung von Proteinkomplexen aufgezeigt. Praktikum: Im Praktikum "Mikrobielle Proteomik" sollen die Studierenden unter Anleitung die in der Vorlesung vermittelten Methoden zur Beantwortung einer Fragestellung auf dem Gebiet der Physiologie von Mikroorganismen, der Infektionsbiologie bzw. der Aufklärung der Wirkweise antibakterieller Naturstoffe anwenden. Seminar: Im Seminar "Mikrobielle Proteomik" sind die Studierenden angehalten, aktuelle Veröffentlichungen über Forschungsarbeiten im Fachgebiet selbstständig zu analysieren, in einem Kurzvortrag zu präsentieren und kritisch zu hinterfragen und zu diskutieren.			
Qualifikationsziel			
Nach Abschluss des Moduls sind die Studierenden in der Lage, • die Grundprinzipien der Methoden der Proteomik zu beschreiben und Vor- und Nachteile der Methoden kritisch zu bewerten. • Proteine aus komplexen Proteingemischen zu identifizieren und zu quantifizieren. • umfangreiche Datensätze zu analysieren und die erhaltenen Ergebnisse visuell darzustellen. • Konzeption von Experimenten zur umfassenden Beantwortung einer wissenschaftlichen Fragestellung. • kritische mit den Vor- und Nachteilen einer Methode und den erhaltenen Ergebnissen auseinanderzusetzen.			

- Ergebnisse in einen wissenschaftlichen Kontext einzuordnen.
- recherchierte wissenschaftliche Inhalte zu präsentieren und zu diskutieren.
- sich inhaltlich kontrovers mit wissenschaftlichen Themen und Fragestellungen in einer Gruppendiskussion auseinanderzusetzen.
- erfolgreich und eigenständig in einem Team zu arbeiten, ein Team zu organisieren und effizient mit verschiedenen Zielgruppen zu kommunizieren.
- selbstständig fortgeschrittene praktische und wissenschaftliche Arbeiten durchzuführen und experimentelle Daten zu analysieren.
- vertiefte Fremdsprachenkenntnisse (üblicherweise Englisch) anzuwenden.

Literatur

- H. Rehm und T. Letzel, Der Experimentator Proteinbiochemie/Proteomics
- F. Lottspeich und J. W. Engels, Bioanalytik
- aktuelle englischsprachige Fachliteratur

**ZUGEHÖRIGE LEHRVERANSTALTUNGEN****Belegungslogik bei der Wahl von Lehrveranstaltungen****Anwesenheitspflicht**

Anwesenheitspflicht im Seminar/Praktikum gemäß § 7a APO

Titel der Veranstaltung	SWS	Art LVA	Sprache
Mikrobielle Proteomik (Bio-MI 26, Bio-SB 35, AM-C-9)		Vorlesung	englisch
Mikrobielle Proteomik (Bio-MI 26, Bio-SB 35, AM-C-9)		Seminar	englisch
Mikrobielle Proteomik (Bio-MI 26, Bio-SB 35, AM-C-9)		Praktikum	englisch

Modulname	Forschungspraktikum		
Nummer	1303430	Modulversion	
Kurzbezeichnung		Sprache	englisch deutsch
Turnus	in jedem Semester	Fakultät	Fakultät für Lebenswissenschaften
Moduldauer	1	Einrichtung	
SWS / ECTS	10 / 10,0	Modulverantwortliche/r	
Arbeitsaufwand (h)	300		
Präsenzstudium (h)	126	Selbststudium (h)	174
Zwingende Voraussetzungen	keine		
Empfohlene Voraussetzungen	Wahlpflichtmodule des gewählten Fachgebiets		
Zu erbringende Prüfungsleistung/ Prüfungsart	- Referat (ca. 30 min.)		
Zu erbringende Studienleistung	- Experimentelle Arbeit - Praktikumsprotokoll (1) - Erfolgreiche Teilnahme am Seminar		
Prüfungssprache	englisch deutsch		
Zusammensetzung der Modulnote	Die Modulnote entspricht der Note der Prüfungsleistung.		
Inhalte			
Mitarbeit an verschiedenen aktuellen Forschungsprojekten.			
Qualifikationsziel			
Nach Abschluss des Moduls sind die Studierenden in der Lage - aufbauend auf Kenntnissen von Wahlpflichtmodulen der Systembiologie und Bioinformatik in einem Laborpraktikum durch Mitarbeit an einem Forschungsprojekt aktuelle Fragestellungen mit dem Einsatz moderner Methoden zu lösen. - eine wissenschaftliche Fragestellung in einem Team zu beantworten. - recherchierte wissenschaftliche Inhalte zu präsentieren und zu diskutieren. - sich inhaltlich kontrovers mit wissenschaftlichen Themen und Fragestellungen in einer Gruppendiskussion auseinanderzusetzen. - erfolgreich und eigenständig in einem Team zu arbeiten, ein Team zu organisieren und effizient mit verschiedenen Zielgruppen zu kommunizieren. - selbstständig fortgeschrittene praktische und wissenschaftliche Arbeiten durchzuführen und experimentelle Daten zu analysieren.			
Literatur			
Aktuelle Publikationen aus verschiedenen Bereichen der Biowissenschaften, in Englisch			



ZUGEHÖRIGE LEHRVERANSTALTUNGEN**Belegungslogik bei der Wahl von Lehrveranstaltungen****Anwesenheitspflicht**

Hinsichtlich der Praktika, Übungen, Seminare und Exkursionen besteht Anwesenheitspflicht.

Titel der Veranstaltung	SWS	Art LVA	Sprache
--------------------------------	------------	----------------	----------------

Zellbiologie und Neurobiologie - Wahlpflichtbereich

Modulname	Zellbiologie der Entwicklung und Funktion des zentralen Nervensystems		
Nummer	1301340 Bio-ZB 21 / Bio-ZN 21	Modulversion	
Kurzbezeichnung	ZB 21/ZN 21	Sprache	englisch deutsch
Turnus	nur im Wintersemester	Fakultät	Fakultät für Lebenswissenschaften
Moduldauer	1	Einrichtung	
SWS / ECTS	8 / 10,0	Modulverantwortliche/r	Prof. Dr. Reinhard Köster
Arbeitsaufwand (h)	300		
Präsenzstudium (h)	112	Selbststudium (h)	188
Zwingende Voraussetzungen	keine		
Empfohlene Voraussetzungen	keine		
Zu erbringende Prüfungsleistung/ Prüfungsart	Klausur (ca. 200 min)		
Zu erbringende Studienleistung	Referat (6 pro Gruppe) (15 min.) (AWP1) Experimentelle Arbeit (AWP2)		
Prüfungssprache	englisch deutsch		
Zusammensetzung der Modulnote	Die Modulnote entspricht der Note der Prüfungsleistung.		

Inhalte**Vorlesung:**

Die Vorlesung Zellbiologie der Entwicklung und Funktion des ZNS beschäftigt sich mit den Themen: Frühe Musterbildung, Zellmigration, Signalfelder und Zelldeterminierung, Genexpression und Differenzierung, Synaptogenese.

Seminar:

Das übungsbegleitende Seminar beschäftigt sich mit den theoretischen Grundlagen der zu erlernenden Methoden.

Übung:

In der Übung 1 Neuronale Zellbiologie werden folgende Inhalte bearbeitet:

- Charakterisierung der entwicklungsabhängigen subzellulären Lokalisation neuronaler Proteine mittels Immunofluoreszenz.
- Fluoreszenzmikroskopische Analyse der Rolle neurotropher Faktoren in der Ausbildung der dendritischen Komplexität in sich entwickelnden und reifen neuronalen Kulturen.
- Vergleichende Western Blot-Analysen der entwicklungsabhängigen Expression neuronaler Proteine.
- Untersuchung der gewebsspezifischen und Zellzyklus-abhängigen Phosphorylierung des Tau-Proteins im Immunoblot.
- Nachweis der Expression versch. Tau-Isoformen in Maus Gehirnen mittels PCR.

Übung:

In der alternativen Übung 2 Zellbiologie der Entwicklung und Funktion des ZNS werden die nachfolgenden Themen bearbeitet:

- Expressionsanalyse des neurotrophen Faktors NGF und dessen Rezeptor im Gehirn des Zebrafisches (In situ Hybridisierung)

- Isolierung und funktionelle Analyse von NGF-Proteinextrakten über die induzierte Differenzierung neuronaler PC12 Zellkulturen und Identifikation von neuronalen Differenzierungsgenen über PCR.
- Duale Reportergen Analysen in tierischen Zellkulturen über Luciferase-Messungen.
- Nachweis der genetischen Aktivierung intrazellulärer Signalkaskaden durch den Neurotrophin Rezeptor mittels Immunhistochemie in PC12 Zellen.
- Pharmakologische Inhibition von NGF-induzierten intrazellulären Signalkaskaden im Zebrafisch.

Qualifikationsziel

Nach Abschluss des Moduls sind die Studierenden in der Lage,

- molekulare und zellbiologische Grundlagen der Entwicklung und Funktion des Nervensystems von Wirbeltieren zu verstehen.
- molekulargenetisches und zellbiologisches Grundlagenwissen auf aktuelle Forschungsthemen zu übertragen.
- das Zusammenspiel zellbiologischer Strukturen und deren Regulation in der Entstehung, Reifung und Funktion eines komplexen Organs zu erkennen und zu interpretieren.
- unterschiedliche Forschungsstrategien zu evaluieren und spezielle wissenschaftliche Fragestellungen experimentell zu bearbeiten (Planung, Durchführung, Dokumentation und Auswertung).
- erarbeitete Ergebnisse und Folgerungen zu präsentieren.
- adäquat in wissenschaftlicher Ausdrucksweise zu kommunizieren.
- recherchierte wissenschaftliche Inhalte zu präsentieren und zu diskutieren.
- sich inhaltlich kontrovers mit wissenschaftlichen Themen und Fragestellungen in einer Gruppendiskussion auseinanderzusetzen.
- erfolgreich und eigenständig in einem Team zu arbeiten, ein Team zu organisieren und effizient mit verschiedenen Zielgruppen zu kommunizieren.
- selbstständig fortgeschrittene praktische und wissenschaftliche Arbeiten durchzuführen und experimentelle Daten zu analysieren.
- vertiefte Fremdsprachenkenntnisse (üblicherweise Englisch) anzuwenden.

Literatur

- Wolpert: Prinzipien der Entwicklungsbiologie
- Gilbert: Developmental Biology



ZUGEHÖRIGE LEHRVERANSTALTUNGEN

Belegungslogik bei der Wahl von Lehrveranstaltungen

Anwesenheitspflicht

Anwesenheitspflicht im Seminar/Praktikum gemäß § 7a APO

Titel der Veranstaltung	SWS	Art LVA	Sprache
Zellbiologie der Entwicklung und Funktion des Zentralen Nervensystems (ZNS) (Bio-ZB 21, Bio-ZN 21, Bt-MZ 01)	1,0	Vorlesung	englisch deutsch
Neuronale Zellbiologie (Bio-ZB 21, Bio-ZN 21)	6,0	Übung	englisch deutsch
Zellbiologie der Entwicklung und Funktion des ZNS - praktikumsbegleitend (Bio-ZB 21, Bio-ZN 21)	1,0	Seminar	englisch deutsch

Modulname	Zellbiologie des Stickstoffmetabolismus		
Nummer	1399970 Bio-ZN 22	Modulversion	
Kurzbezeichnung	ZN 22	Sprache	deutsch
Turnus	nur im Sommersemester	Fakultät	Fakultät für Lebenswissenschaften
Moduldauer	1	Einrichtung	
SWS / ECTS	8 / 10,0	Modulverantwortliche/r	Dr. Tobias Kruse
Arbeitsaufwand (h)	300		
Präsenzstudium (h)	112	Selbststudium (h)	188
Zwingende Voraussetzungen	keine		
Empfohlene Voraussetzungen	keine		
Zu erbringende Prüfungsleistung/ Prüfungsart	Klausur (ca. 200 min)		
Zu erbringende Studienleistung	Experimentelle Arbeit (AWP2) Referat (1, 30 min.) (AWP2)		
Prüfungssprache	deutsch		
Zusammensetzung der Modulnote	Die Modulnote entspricht der Note der Prüfungsleistung.		
Inhalte			
Vorlesung: Die Vorlesung "Zellbiologie der Pflanzen" beschäftigt sich mit den Themen: Protein-Funktion und -Regulation, Protein-Interaktion, Vesikeltransport, Kanäle und Transporter, Genexpression und Differenzierung, Interaktion und Kommunikation zwischen den Kompartimenten, Redox und ROS, Zellbiologie der Metalle, transgene Pflanzen und deren Zellkulturen. Praktikum: Im Praktikum Molekulare Zellbiologie der Pflanzen - Kurs A werden erarbeitet: der Transfer von komplexen pflanzlichen Problemstellungen auf einfache eukaryotische Systeme: Molekularbiologische Charakterisierung des key player des Neurospora crassa Stickstoff-Metabolismus. Angewendete Methoden: biochemische Charakterisierungen von N. crassa (selektives Wachstum, HPLC-gestützte Metaboliten Analyse) gerichtete genetische Manipulation, stabile Genexpression, Monoklonale Antikörper: Herstellung und Anwendung, spezifischer Nachweis von Proteinen durch das Immuno-Blot Verfahren, rekombinante Proteinexpression und Aufreinigung, biochemische Charaktersierung der N. crassa Nitratreduktase, Visualisierung und Identifizierung von N. crassa Zellorganellen durch Verwendung der confokalen Laserscanning Mikroskopie. Praktikum: Im Praktikum Molekulare Zellbiologie der Pflanzen - Kurs B werden erarbeitet: Grundlagen der Manipulation der Entwicklung von pflanzlichen Zellen und Geweben unter in-vitro-Bedingungen. Angewendete Methoden: Steuerung der Dedifferenzierung und Redifferenzierung von pflanzlichen Zellen durch Phytohormone, Protoplastentechnik (Isolation, Kultur, Immobilisation), Anwendung der Protoplastenfusion für Komplementationsanalysen (Beispiel Nitratreduktase), Haploideninduktion, Kryokonservierung pflanzlicher Zellen, direkter Gentransfer in Protoplasten, transiente Genexpression, Reporter-gen-Tests, Visualisierung verschiedener Entwicklungsprozesse durch Fluoreszenzmikroskopie. Folgende Techniken werden praktisch erlernt: - Immobilisationstechniken für Protoplasten/Zellen - Gentransfer (chemisch/elektrisch) in Protoplasten - Somatische Hybridisierung			

- Fluoreszenzmikroskopie
- Kryokonservierung von pflanzlichen Zellen

Qualifikationsziel

Nach Abschluss des Moduls sind die Studierenden in der Lage,

- die biochemischen und zellbiologischen Grundlagen von filamentösen Pilzen zu verstehen.
- biochemisches und zellbiologisches Grundlagenwissen auf biologische Fragestellungen anzuwenden.
- die Funktion und Regulation von Proteinen und ihrer Bedeutung in zellulären Prozessen der Zelldifferenzierung, der Interaktion von Zellkompartimenten und der Signal-Weiterleitung zu erkennen und zu interpretieren.
- biochemische und zellbiologische Arbeitsmethoden selbstständig praktisch anzuwenden und dabei im Team zu arbeiten eine spezielle wissenschaftliche Fragestellung experimentell zu bearbeiten (wie werden Experimente sinnvoll geplant, durchgeführt und ausgewertet; wie werden die erhaltenen Ergebnisse dokumentiert und kritisch interpretiert?).
- Mechanismen der Wissensgenerierung im gesellschaftlichen Kontext kritisch zu reflektieren.
- verschiedene Forschungsstrategien grundlegend zu verstehen.
- erfolgreich und eigenständig in einem Team zu arbeiten, ein Team zu organisieren und effizient mit verschiedenen Zielgruppen zu kommunizieren.
- selbstständig fortgeschrittene praktische und wissenschaftliche Arbeiten durchzuführen und experimentelle Daten zu analysieren.

Literatur

aktuelle Publikationen (englisch) zur molekularen Zellbiologie und zur Fremdgenexpression



ZUGEHÖRIGE LEHRVERANSTALTUNGEN

Belegungslogik bei der Wahl von Lehrveranstaltungen

Anwesenheitspflicht

Anwesenheitspflicht im Praktikum gemäß § 7a APO

Titel der Veranstaltung	SWS	Art LVA	Sprache
Zellbiologie der Pflanzen (Bio-ZB 22, Bio-ZN 22)		Vorlesung	deutsch
Molekulare Zellbiologie der Pflanzen (Bio-ZB 22, Bio-ZN 22)		Praktikum	deutsch

Zellbiologie und Neurobiologie - Schwerpunkt

Modulname	Genetik, Zellbiologie und Modellierung neurologischer Erkrankungen		
Nummer	1303070 Bio-ZN 31	Modulversion	
Kurzbezeichnung	ZN 31	Sprache	englisch
Turnus	nur im Sommersemester	Fakultät	Fakultät für Lebenswissenschaften
Moduldauer	1	Einrichtung	
SWS / ECTS	9 / 10,0	Modulverantwortliche/r	Prof. Dr. Reinhard Köster
Arbeitsaufwand (h)	300		
Präsenzstudium (h)	112	Selbststudium (h)	188
Zwingende Voraussetzungen	erfolgreicher Abschluss von ZN 21		
Empfohlene Voraussetzungen	keine		
Zu erbringende Prüfungsleistung/ Prüfungsart	Referate (2, jeweils ca. 45 min.) (AWP1) Referat (1, in Form eines Posters, inkl. einer Präsentation) (AWP1)		
Zu erbringende Studienleistung	keine		
Prüfungssprache	englisch		
Zusammensetzung der Modulnote	Die Modulnote entspricht der Note der Prüfungsleistung.		

Inhalte**Vorlesung:**

Die Vorlesung Neurologische Erkrankungen umfasst die Vermittlung molekularer und zellulärer Prozesse, die pathologische Veränderungen und Funktionen des menschlichen Nervensystems verursachen. Hierzu gehören: Alzheimer, Morbus Parkinson, Polyglutamin-Erkrankungen, Depression, Hirntumore, ALS und Lissencephalien. Ebenso werden moderne Diagnoseverfahren und therapeutische Ansätze auf Grundlage der Lebenswissenschaften besprochen.

Die Vorlesung Modellierung humaner Erkrankungen in Vertebraten vermittelt im ersten Teil Kenntnisse über die aktuellen molekularen und zellbiologischen Technologien, die in biomedizinischen Forschungslaboren zum Einsatz kommen, um humane Erkrankungen in Vertebraten, wie dem Zebrafisch oder der Maus, zu modellieren. Auf die Klassifizierung humaner Krankheiten und den Vergleich der Genome sowie der Beschreibung physiologischer Unterschiede zwischen Menschen und Modellorganismen folgt die Vorstellung moderner Transgenese-Techniken. Im zweiten Teil der Vorlesung liegt der Schwerpunkt auf der Entwicklung und Erkrankung von Geweben und Organen und der Ausarbeitung der Vorteile von Tiermodellen, um diagnostische und therapeutische Anwendungen einzusetzen.

Seminar:

Im vorlesungsbegleitenden Seminar Zellbiologie und Genetik neurologischer Erkrankungen werden aktuelle Forschungsarbeiten zur Diagnose, Ursachenforschung und Therapie neurologischer Erkrankungen analysiert,

zusammenfassend präsentiert und kritisch diskutiert und gemeinsame sowie spezifische Aspekte einzelner Erkrankungen herausgearbeitet.

Im Seminar Zellbiologie humaner Erkrankungen werden von den Studierenden aktuelle molekular- und zellbiologische Forschungsarbeiten vorgestellt und kritisch diskutiert, die in Tiermodellen bei der Diagnose und Therapie von humanen Erkrankungen wichtige neue Erkenntnisse und Fortschritte aufzeigen.

Qualifikationsziel

Nach Abschluss des Moduls sind die Studierenden in der Lage,

- die genetischen Grundlagen der Funktion des Nervensystems von Wirbeltieren sowie die Ursachen und Konsequenzen pathogener Veränderungen zu verstehen.
- genetisches und zellbiologisches Grundlagenwissen auf anwendungsorientierte Forschung zu übertragen und die interdisziplinäre Herangehensweise therapeutischer Forschung selbstständig zu bewerten.
- soziale und ethische Aspekte neuronaler Erkrankungen zu berücksichtigen.
- zell- und entwicklungsbiologische Vorgänge bei der Pathogenese humaner Erkrankungen zu verstehen.
- molekulargenetische und zellbiologische Auslöser humaner Krankheitsprozesse zu erkennen.
- ein breites Spektrum von Forschungsmethoden zu bewerten, die diagnostisch und therapeutisch in Patienten und in Tiermodellen angewendet werden.
- eine wissenschaftliche Fragestellung in einem Forschungsprojekt zu bearbeiten und sie datenkritisch und kompetent zu analysieren.
- recherchierte wissenschaftliche Inhalte zu präsentieren und zu diskutieren.
- sich inhaltlich kontrovers mit wissenschaftlichen Themen und Fragestellungen in einer Gruppendiskussion auseinanderzusetzen.
- vertiefte Fremdsprachenkenntnisse (üblicherweise Englisch) anzuwenden.

Literatur

- Mark F. Blor, Barry W. Connors, Michael A. Paradiso: Neurowissenschaften, 3. Aufl.
- Eric R. Kandel, James H. Schwartz, Thomas M. Jessell: Principles of Neural Science, 4. Aufl.



ZUGEHÖRIGE LEHRVERANSTALTUNGEN			
Belegungslogik bei der Wahl von Lehrveranstaltungen			
Anwesenheitspflicht			
Anwesenheitspflicht im Seminar gemäß § 7a APO			
Titel der Veranstaltung	SWS	Art LVA	Sprache
Neurologische Erkrankungen (Bio-ZB 28, Bio-ZN 33)	2,0	Vorlesung	englisch
Zellbiologie und Genetik neurologischer Erkrankungen (Bio-ZB 28, Bio-ZN 33)	2,0	Seminar	englisch

Modellierung humaner Erkrankungen in Vertebraten (Bio-ZB 23, Bio-ZN 33, Bt-MZ 06)	2,0	Vorlesung	englisch
Zellbiologie humaner Erkrankungen (Bio-ZB 23, Bio-ZN 33, Bt-MZ 06)	2,0	Seminar	englisch

Modulname	Physical Biology of the Cell		
Nummer	1398890 Bio-ZB 26 / Bio-ZN 32	Modulversion	
Kurzbezeichnung	ZB 26/ZN 32	Sprache	englisch
Turnus	nur im Wintersemester	Fakultät	Fakultät für Lebenswissenschaften
Moduldauer	1 Semester	Einrichtung	
SWS / ECTS	8 / 10,0	Modulverantwortliche/r	Prof. Dr. Christian Sieben
Arbeitsaufwand (h)	300		
Präsenzstudium (h)	112 h	Selbststudium (h)	188 h
Zwingende Voraussetzungen	keine		
Empfohlene Voraussetzungen	erfolgreicher Abschluss von IB 21 oder IB 23 (PO 2) erfolgreicher Abschluss von MI 23 oder MI 25 (PO 3)		
Zu erbringende Prüfungsleistung/ Prüfungsart	Referat (1, ca. 15 min.) (AWP1) (Das Referat fasst die Inhalte und Ergebnisse der praktischen Arbeit während des Praktikums zusammen.)		
Zu erbringende Studienleistung	Experimentelle Arbeit (AWP2)		
Prüfungssprache	englisch		
Zusammensetzung der Modulnote	Die Modulnote entspricht der Note der Prüfungsleistung.		
Inhalte			
Vorlesung: Die Studierenden erhalten einen wissenschafts-orientierten Einblick in den Bereich der Zellbiophysik. Die Vorlesungsreihe vermittelt einen breiten Überblick verschiedener Themen der quantitativen Biologie bzw. der Zellbiophysik. Zu Beginn sollen grundlegende Begriffe, Größenordnungen und Prinzipien der zellulären Organisation (Gewebe, Zellen, Organellen) betrachtet werden. Außerdem werden die zellulären Bestandteile und deren Eigenschaften nicht nur biochemisch, aber auch aus biophysikalischer Sicht betrachtet (z.B. Polymere wie DNA oder das Zytoskelett). Im Weiteren geht es vertiefend um Themen wie Membranen, Diffusion, Elektrophysiologie, Strukturbiochemie sowie Mechanik und Kinetik von zellbiologischen Prozessen. Es soll gezielt eine biophysikalische Betrachtung gewählt werden, um Prozesse anhand von Modellen verstehen und vorhersagen zu können. Um eine praxisnahe Perspektive zu geben werden neben Inhalten aus Lehrbüchern, Beispiele aus der Primärliteratur vorgestellt. Hierbei werden vor allem Themen der Zell- und Infektionsbiologie herangezogen. Praktikum: Es werden an verschiedenen Modellsystemen zellbiologische Vorgänge wie z.B. Diffusion, Zellmobilität und Zellzyklus untersucht. Dabei sollen sowohl Bakterien als auch Säugerzellen mit verschiedenen spektroskopischen und mikroskopischen Methoden untersucht werden. Die Studierenden sollen ihre Versuche dabei selbst planen, durchführen und analysieren. Die Protokolle sollen in Form einer kurzen Publikation nach wissenschaftlichen Standards angefertigt werden. Folgende Techniken werden praktisch erlernt: - Fluoreszenz- und Konfokalmikroskopie (Live Cell Imaging) - Fluorescence recovery after photobleaching (FRAP) - Superauflösende Mikroskopie (single-molecule tracking) - Immunfluoreszenz-Mikroskopie - Säugerzellkultur und -transfektion von Expressionsvektoren Seminar:			

Im Seminar werden von den Studierenden sowohl klassische (seminal papers) als auch aktuelle Publikationen vor- und gegenübergestellt. Wir werden die wissenschaftlichen Methoden in beiden Fällen miteinander vergleichen, um den Studierenden die Möglichkeit zu geben, auch den Reiz einer klassischen (historischen) Herangehensweise zu erkennen.

Übung:

In der Übung wird eine Publikation selbständig durchgearbeitet als Vorbereitung auf die kommende Vorlesung.

Qualifikationsziel

Nach Abschluss des Moduls sind die Studierenden in der Lage,

- fundamentale Größenordnungen zellulärer Prozesse zu verstehen und daraus eine eigene Intuition zu entwickeln, in welchem messbaren Rahmen sich biologische Prozesse abspielen.
- grundlegende Begriffe und Konzepte der Biophysik an zell- und molekularbiologischen Systemen zu verstehen.
- aus den erlernten quantitativen Methoden der Zellbiophysik eine interdisziplinäre Herangehensweise an spezifische experimentelle Probleme zu entwickeln.
- sich intensiv mit Datenanalyse bis hin zur Generierung von Computermodellen zu beschäftigen.
- quantitative Methoden an zellbiologischen Präparaten anzuwenden, Strukturen und Kinetiken zu analysieren und basierend auf biophysikalischen Modellen Vorhersagen zu treffen.
- die Funktion von spezifischen zellulären Komponenten zu messen und zu analysieren.
- eigene Ergebnisse zu dokumentieren, zu analysieren und kritisch zu diskutieren.
- recherchierte wissenschaftliche Inhalte zu präsentieren und zu diskutieren.
- sich inhaltlich kontrovers mit wissenschaftlichen Themen und Fragestellungen in einer Gruppendiskussion auseinanderzusetzen.
- erfolgreich und eigenständig in einem Team zu arbeiten, ein Team zu organisieren und effizient mit verschiedenen Zielgruppen zu kommunizieren.
- selbstständig fortgeschrittene praktische und wissenschaftliche Arbeiten durchzuführen und experimentelle Daten zu analysieren.
- vertiefte Fremdsprachenkenntnisse (üblicherweise Englisch) anzuwenden.

Literatur

- Phillips, R., Kondev, J., Theriot, J., Garcia, H.G. and Orme, N., 2012. Physical biology of the cell. Garland Science
- Bornschlögl, T. and Dietz, H., Biophysik in der Zelle
- Aktuelle Publikationen aus der Zell- und Infektionsbiologie, Biophysik in englischer Sprache (Zur Vorlesung und den Seminarvorträgen)



ZUGEHÖRIGE LEHRVERANSTALTUNGEN

Belegungslogik bei der Wahl von Lehrveranstaltungen

Anwesenheitspflicht

Anwesenheitspflicht im Seminar/Praktikum/Übung gemäß § 7a APO

Titel der Veranstaltung	SWS	Art LVA	Sprache
Physical Biology of the Cell (Bio-ZB 26, Bio-ZN 32, Bt-MZ 05, AM-B-5)	2,0	Vorlesung	englisch deutsch
Physical Biology of the Cell (Bio-ZB 26, Bio-ZN 32, Bt-MZ 05, AM-B-5)	1,0	Seminar	englisch

Physical Biology of the Cell (Bio-ZB 26, Bio-ZN 32, Bt-MZ 05, AM-B-5)	5,0	Praktikum	englisch deutsch
---	-----	-----------	---------------------

Modulname	Gewebsentwicklung und Pathogenese		
Nummer	1398870 Bio-ZB 31 / Bio-ZN 33	Modulversion	
Kurzbezeichnung	ZB 31/ZN 33	Sprache	englisch
Turnus	nur im Wintersemester	Fakultät	Fakultät für Lebenswissenschaften
Moduldauer	1	Einrichtung	
SWS / ECTS	10 / 10,0	Modulverantwortliche/r	Prof. Dr. Reinhard Köster
Arbeitsaufwand (h)	300		
Präsenzstudium (h)	126	Selbststudium (h)	174
Zwingende Voraussetzungen	erfolgreicher Abschluss von ZB 21 oder ZB 22, und ZB 23 (PO 2) erfolgreicher Abschluss von ZN 21 und ZN 31 (PO 3)		
Empfohlene Voraussetzungen	keine		
Zu erbringende Prüfungsleistung/ Prüfungsart	Referat (1, ca. 30 min) (AWP1)		
Zu erbringende Studienleistung	Experimentelle Arbeit (AWP2) Referat (1, ca. 45 min) (AWP1)		
Prüfungssprache	englisch		
Zusammensetzung der Modulnote	Die Modulnote entspricht der Note der Prüfungsleistung.		
Inhalte			
Übung: In der 4-wöchigen experimentellen Übung Gewebsentwicklung und Pathogenese werden Projektarbeiten durchgeführt, die für die aktuelle Forschung der Arbeitsgruppe Zelluläre und Molekulare Neurobiologie relevant sind. Die Studierenden erlernen dabei neue, moderne und projektbezogene Technologien in fokussierter Anwendung: Zellkultur, Klonierung, Mutagenese, Injektionsexperimente im Zebrafisch, Genexpressionsanalysen im Zebrafisch, Immunhistochemie und Immunofluoreszenz, Fluoreszenz-Mikroskopie, Laser Scanning Mikroskopie, in vivo Imaging, Histologie und Verhaltensphänotypisierung. Die Übung kann im WiSe als auch im SoSe absolviert werden. Seminar: Recherchierte Forschungsergebnisse aus der aktuellen Literatur und eigene Forschungsergebnisse werden regelmäßig im Arbeitsgruppenseminar vorgestellt und kritisch diskutiert. Die wissenschaftlichen Beiträge werden inhaltlich hinterfragt und in einer Gruppendiskussion analysiert und bewertet.			
Qualifikationsziel			
Nach Abschluss des Moduls sind die Studierenden in der Lage, • die molekulargenetischen und zellbiologischen Kenntnisse aus den Modulen der Zellbiologie in einer Laborübung durch die Bearbeitung eines Forschungsprojekts zur Lösung wissenschaftlicher Probleme mit modernen Methoden zu vertiefen. • Forschungsmethoden, die diagnostisch und therapeutisch am Patienten und im Tiermodell eingesetzt werden, zu bewerten. • zell- und entwicklungsbiologische Prozesse in der Pathogenese menschlicher Krankheiten zu verstehen. • wissenschaftliche Ergebnisse in einem Forschungsprojekt zu erarbeiten und kompetent auszuwerten. • recherchierte wissenschaftliche Inhalte sowie eigene Forschungsergebnisse zu präsentieren und in der Arbeitsgruppe zu diskutieren.			

- sich in einer Gruppendiskussion kontrovers mit wissenschaftlichen Themen und Fragestellungen auseinanderzusetzen.
- erfolgreich und eigenständig in einem Team zu arbeiten, ein Team zu organisieren und effizient mit verschiedenen Zielgruppen zu kommunizieren.
- selbstständig fortgeschrittene praktische und wissenschaftliche Arbeiten durchzuführen und experimentelle Daten zu analysieren.
- vertiefte Fremdsprachenkenntnisse (üblicherweise Englisch) anzuwenden.

Literatur

aktuelle Publikationen aus der neusten Forschung

**ZUGEHÖRIGE LEHRVERANSTALTUNGEN****Belegungslogik bei der Wahl von Lehrveranstaltungen****Anwesenheitspflicht**

Anwesenheitspflicht im Seminar/ praktische Übung gemäß § 7a APO

Titel der Veranstaltung	SWS	Art LVA	Sprache
Gewebsentwicklung und Pathogenese (Bio-ZB 31, Bio-ZN 31, Bt-MZ 06)	8,0	Übung	englisch
Zelluläre und Molekulare Neurobiologie (Journal Club) (Bio-ZB 31, Bio-ZN 31)	2,0	Seminar	englisch

Modulname	Physiologie und Pathophysiologie humaner Erkrankungen		
Nummer	1303250 Bio-ZN 34	Modulversion	
Kurzbezeichnung	ZN 34	Sprache	deutsch
Turnus	nur im Wintersemester	Fakultät	Fakultät für Lebenswissenschaften
Moduldauer	1	Einrichtung	
SWS / ECTS	10 / 10,0	Modulverantwortliche/r	Prof. Dr. Jochen Meier
Arbeitsaufwand (h)	300		
Präsenzstudium (h)	140	Selbststudium (h)	220
Zwingende Voraussetzungen	keine		
Empfohlene Voraussetzungen	erfolgreicher Abschluss von ZN 21		
Zu erbringende Prüfungsleistung/ Prüfungsart	Mündliche Prüfung (ca. 60 min)		
Zu erbringende Studienleistung	Experimentelle Arbeit (AWP2) Referate (4, insgesamt ca. 60 min.) (AWP1)		
Prüfungssprache	deutsch		
Zusammensetzung der Modulnote	Die Modulnote entspricht der Note der Prüfungsleistung.		
Inhalte			
Vorlesung: Die Vorlesung Pathophysiologie humaner Erkrankungen bietet einen kritischen Einblick in die fehlgeleitete RNA-Prozessierung und deren Auswirkungen auf die pathologische neuronale Netzwerkfunktion im Hinblick auf Verhalten und Systemphysiologie, also der Ebene neuronaler Netzwerke und miteinander interagierenden Hirnsysteme. Seminar: Im Seminar vor dem Praktikum werden Beispiele aus der zeitgemäßen und innovativen Originalliteratur vorgestellt und kritisch diskutiert sowie Vorlesungsinhalte vertieft. Praktikum: Im Praktikum Imaging von pathogenen Genprodukten werden sie in aktuelle Forschungsprojekte eingebunden und erarbeiten folgende Methodenkenntnisse: Umgang mit Zellkulturen, molekulare Klonierung, DNA-Sequenzanalyse, Genexpression, Elektrophysiologie in Kombination mit live cell imaging, Immunchemie, Mikroskopie und morphometrische Bildanalyse. Folgende Techniken werden praktisch erlernt: - Elektrophysiologie (whole cell patch clamp) - Molekulare Klonierung von Expressionsvektoren - Bioinformatische DNA-Sequenzanalyse - Immunchemische Färbung von Zellkulturen - Epifluoreszenz- und Konfokalmikroskopie			
Qualifikationsziel			
• Nach Abschluss des Moduls sind die Studierenden in der Lage, • Kausalzusammenhänge der neurophysiologischen Signalverarbeitung und die ihr zugrunde-liegenden membran- und synapsenphysiologischen Prinzipien zu erklären.			

- Kausalzusammenhänge bei der Temporallappenepilepsie darzustellen.
- molekulare und zellbiologische Mechanismen der C-zu-U RNA-Editierung und deren pathophysiologischen Auswirkungen darzustellen.
- Grundlagen der molekularen Klonierung zu erläutern.
- Fluoreszenzmikroskopie zu erläutern.
- experimentelle Daten zu erheben, zu dokumentieren und auszuwerten, insbesondere:
- molekulare Klonierung einschließlich Sequenzanalyse durchzuführen.
- transiente Genexpression mittels Transfektion von Zellkulturen anzuwenden.
- erregende und hemmende Synapsen sowie die neuronale Morphologie immunchemisch darzustellen und fluoreszenzmikroskopisch zu analysieren.
- elektrophysiologische Methoden anzuwenden.
- Mechanismen der Wissensgenerierung in gesellschaftspolitischen Kontext kritisch zu reflektieren.
- theoretische Lerninhalte anhand der 3D-Technologie (virtuelle Realität und 3D-Druckpräparate) zu verinnerlichen (Teach4TU-Transferprojekt Tasthirn).
- unterschiedliche Forschungsstrategien grundlegend zu verstehen.
- recherchierte wissenschaftliche Inhalte zu präsentieren und zu diskutieren.
- sich inhaltlich kontrovers mit wissenschaftlichen Themen und Fragestellungen in einer Gruppendiskussion auseinanderzusetzen.
- erfolgreich und eigenständig in einem Team zu arbeiten, ein Team zu organisieren und effizient mit verschiedenen Zielgruppen zu kommunizieren.
- selbstständig fortgeschrittene praktische und wissenschaftliche Arbeiten durchzuführen und experimentelle Daten zu analysieren.

Literatur

- aktuelle Publikationen aus verschiedenen Bereichen der Zellbiologie und Neurobiologie, in Deutsch und Englisch.
- Principles of Neural Science, Eric. R Kandel et. al.- Neurobiology, Gordon M. Sheperd

**ZUGEHÖRIGE LEHRVERANSTALTUNGEN****Belegungslogik bei der Wahl von Lehrveranstaltungen****Anwesenheitspflicht**

Anwesenheitspflicht im Seminar/Praktikum gemäß § 7a APO

Titel der Veranstaltung	SWS	Art LVA	Sprache
Pathophysiologie humaner Erkrankungen (Bio-ZB 30, Bio-ZN 34)		Vorlesung	deutsch
RNA-Prozessierung bei humanen Erkrankungen (Bio-ZB 30, Bio-ZN 34)		Seminar	deutsch
Elektrophysiologie und Live Cell Imaging von pathogenen Genprodukten (Bio-ZB30, Bio-ZN 34)		Praktikum	deutsch

Modulname	Molekulare Humangenetik		
Nummer	1303660 Bio-ZN 35	Modulversion	
Kurzbezeichnung	ZN 35	Sprache	deutsch
Turnus	nur im Wintersemester	Fakultät	Fakultät für Lebenswissenschaften
Moduldauer	1 Semester	Einrichtung	
SWS / ECTS	0 / 10,0	Modulverantwortliche/r	Prof. Dr. Laura Steenpaß
Arbeitsaufwand (h)	300		
Präsenzstudium (h)	80	Selbststudium (h)	220
Zwingende Voraussetzungen	keine		
Empfohlene Voraussetzungen	keine		
Zu erbringende Prüfungsleistung/ Prüfungsart	Referat (1, in Form eines Posters, inkl. einer Präsentation)		
Zu erbringende Studienleistung	Experimentelle Arbeit (AWP2) Laborjournal Referat (ca. 20 min.) (Vortrag (ca. 15 min.) und Diskussion (ca. 5 min.)) (AWP2)		
Prüfungssprache	deutsch		
Zusammensetzung der Modulnote	Die Modulnote entspricht der Note der Prüfungsleistung.		
Inhalte			
Vorlesung: Vermittlung grundlegender Kenntnisse über die Praxis der Humangenetik, genetische Erkrankungen, mendelsche Vererbung sowie über die Verwendung von verschiedenen Methoden in der humangenetischen Diagnostik und der Verwendung von Zellkultur-Modellen in der Forschung. Hier wird auch die Verwendung und das Zusammenspiel der Methoden, die im Praxisteil verwendet werden, für die Analyse und Diagnostik von genetischen Erkrankungen erläutert. Vermittlung der Grundlagen und Techniken zur Erstellung und Präsentation eines wissenschaftlichen Posters zu einer vorab ausgewählten Publikation, die Themen aus Vorlesung und Praktikum aufgreift. Praktikum: Es werden vier Themen behandelt: Chromosomen des Menschen, Short tandem repeat-Typing zur Authentifizierung/Identifizierung von humanem genetischem Material, Analyse der DNA-Methylierung mittels Bisulfit-Sequenzierung, Differenzierung einer Zelllinie und Anaylse mittels Immunfluoreszenz. Dabei kommen folgende Methoden zum Einsatz: Zellkultur; Präparation von genomischer DNA; PCR-Amplifikation der genomischen DNA; Analyse der PCR-Produkte mittels Fragmentlängenanalyse, Sanger-Sequenzierung, Agarose-Gelelektrophorese; Präparation von Metaphase-Chromosomen, Giemsa-Färbung, Analyse mittels Mikroskopie und Karyogramm; Bisulfit-Konvertierung von genomischer DNA und deren Analyse mittels Sanger-Sequenzierung und Methylierungs-spezifischer PCR; Beobachtung und Analyse der Differenzierung einer Zelllinie in ausdifferenzierte Derivate. Folgende Techniken werden praktisch erlernt: - Zellkultur von humanen Zelllinien - Authentifizierung von humanen Zelllinien - DNA-Methylierung mittels Bisulfit-Sequenzierung - Präparation von Metaphase-Chromosomen			
Qualifikationsziel			

Nach Abschluss des Moduls sind die Studierenden in der Lage,

- genomische DNA zu präparieren, sie mittels PCR zu amplifizieren eine Sequenzierung nach Sanger anzusetzen und die Sequenz-Chromatogramme auszuwerten.
- Zellkultur mit Säugerzellen durchzuführen.
- humane Chromosomen zu präparieren und zu analysieren.
- humane Proben durch STR-Typing zu authentifizieren.
- DNA-Methylierung mittels Bisulfit-Sequenzierung zu analysieren.
- eine Differenzierung von Zelllinien durchzuführen.
- zellbiologische und molekularbiologische Methoden für die humangenetische Diagnostik und für die Modellierung von genetischen Erkrankungen anzuwenden.
- ein wissenschaftliches Poster zu erstellen und zu präsentieren.
- recherchierte wissenschaftliche Inhalte zu präsentieren und zu diskutieren.
- sich inhaltlich kontrovers mit wissenschaftlichen Themen und Fragestellungen in einer Gruppendiskussion auseinander zu setzen.
- erfolgreich und eigenständig in einem Team zu arbeiten, ein Team zu organisieren und effizient mit verschiedenen Zielgruppen zu kommunizieren.
- selbstständig fortgeschrittene praktische und wissenschaftliche Arbeiten durchzuführen und experimentelle Daten zu analysieren.

Literatur

- Griffiths: Introduction to Genetic Analysis
- Klug: Concepts of Genetics
- Aktuelle Publikationen werden zur Verfügung gestellt



ZUGEHÖRIGE LEHRVERANSTALTUNGEN

Belegungslogik bei der Wahl von Lehrveranstaltungen

Anwesenheitspflicht

Anwesenheitspflicht im Praktikum gemäß § 7a APO

Titel der Veranstaltung	SWS	Art LVA	Sprache
Humangenetik (Bio-GE 27, Bio-ZN 35)		Vorlesung	deutsch
Humangenetik (Bio-GE 27, Bio-ZN 35)		Praktikum	deutsch

Modulname	Sophisticated Imaging		
Nummer	1301260 Bio-IB 27 / Bio-MI 34	Modulversion	
Kurzbezeichnung	IB 27/MI 34	Sprache	englisch
Turnus	nur im Sommersemester	Fakultät	Fakultät für Lebenswissenschaften
Moduldauer	1	Einrichtung	
SWS / ECTS	10 / 10,0	Modulverantwortliche/r	Prof. Dr. Christian Sieben
Arbeitsaufwand (h)	300		
Präsenzstudium (h)	140	Selbststudium (h)	160
Zwingende Voraussetzungen	entweder IB21 oder IB22 oder IB23 oder IB29 (PO 2) entweder MI 23 oder MI 25 oder MI 26 (PO 3)		
Empfohlene Voraussetzungen	keine		
Zu erbringende Prüfungsleistung/ Prüfungsart	Referat (1, ca. 20 min) (AWP1)		
Zu erbringende Studienleistung	Experimentelle Arbeit (AWP2)		
Prüfungssprache	englisch		
Zusammensetzung der Modulnote	Die Modulnote entspricht der Note der Prüfungsleistung.		
Inhalte			
Vorlesung: Die Vorlesungsreihe beinhaltet einen Überblick der wichtigsten Bildgebungs- und Analyseverfahren in den Lebenswissenschaften. Dabei werden die physikalischen Grundlagen dieser Techniken sowie vielerlei Anwendungsbeispiele aus der Infektionsbiologie vermittelt. Ein Schwerpunkt liegt in der Vorstellung von licht- und elektronenoptischen Verfahren und den entsprechenden Probenpräparationen. Im Einzelnen werden Fluoreszenzmikroskopie, Konfokalmikroskopie, superaufgelöste Mikroskopie sowie hochauflösende Transmissions-(TEM) wie Feldemissionsraster-Elektronenmikroskopie (FESEM) behandelt. In der LM wird ein starker Fokus auf das Live-Imaging zur Verfolgung von dynamischen Prozessen, sowie den unterschiedlichen superauflösenden Mikroskopieverfahren und deren Einsatzgebieten gelegt. FESEM und TEM werden als diejenigen Methoden behandelt, die es erlauben in den submikroskopischen Bereich vorzudringen. Hier werden spezielle Anwendungen wie z.B. der Immuno-Gold-Nachweis von Proteinen, aber auch neuere Entwicklungen aus dem Bereich der Cryo-EM vorgestellt. Neben den Visualisierungsverfahren wird auch die Erstellung, Beurteilung und Weiterverarbeitung von Bildern und Filmen in der Vorlesung behandelt, um aufzuzeigen, welche Verfahren geeignet oder ungeeignet sind, die mit Fluoreszenz- und konfokaler Mikroskopie aufgenommenen Abbildungen weiter zu bearbeiten und die Qualität der Bilder zu optimieren ohne gegen die gängige Gute Wissenschaftliche Praxis in Bezug auf Bildbearbeitung zu verstoßen. Neben diesen Techniken wird auch die Laserdissektionsmikroskopie vorgestellt, eine Methode, mit der spezifische Zellkomponenten oder einzelne Zellen aus gemischten Populationen präzise isoliert werden können. Diese Technik erlaubt es, Zielstrukturen unter dem Mikroskop exakt zu definieren und dann mittels eines Laserstrahls zu extrahieren, was besonders in der zellulären und molekularen Forschung angewandt wird. Praktikum: Es werden einfach durchführbare Experimente gewählt, um den Fokus auf die Bedienung und die Funktionsweisen der vorhandenen Geräte zu legen. Die Studierenden werden dabei selbstständig Bilder auf verschiedenem Vergrößerungsniveaus aufnehmen und mit Hilfe von unterschiedlichen, im Praktikum erlernten Bildbearbeitungstools bearbeiten. Der Fokus liegt auf der Darstellung von Pathogen (TEM) bzw. Wirt-Pathogen Interaktionen (LM/FESEM). In der TEM wird die Probenpräparation und die Darstellung von Bakterien, Viren und Proteinen im negativ-staining Verfahren erlernt. Ein selbst durchgeführtes Infektionsexperiment			

soll darüber hinaus die Korrelation von LM und FESEM-Technologien näherbringen. Zudem werden Immun-Label Proben betrachtet. In der LM werden Säugerzellen zunächst strukturell untersucht und danach infiziert, um die Infektion und betroffene Organellen zu visualisieren. Es werden sowohl Methoden der hoch- als auch der super-aufgelösten Mikroskopie verwendet. Zusätzlich zur super-aufgelösten und hochauflösenden Mikroskopie haben die Studierenden die Gelegenheit, die Prinzipien und Techniken der Laserdissektion in praktischen Anwendungen zu erfahren und zu lernen, wie man mit dieser Methode spezifische Zellen oder Zellregionen für nachfolgende molekulare Analysen isoliert.

Folgende Techniken werden praktisch erlernt:

- Fluoreszenz- und Konfokalmikroskopie (Live Cell Imaging)
- Lasermikrodissektion
- Rasterelektronenmikroskopie
- Transmissionselektronenmikroskopie
- Superauflösende Mikroskopie

Seminar:

Im begleitenden Seminar werden neueste mikroskopische Techniken, die nicht gerätetechnisch im Modul verfügbar sind, durch Seminarvorträge vorgestellt werden.

Qualifikationsziel

Nach Abschluss des Moduls sind die Studierenden in der Lage,

- grundlegende und fortgeschrittene Kenntnisse im Bereich der modernen Lichtmikroskopie (LM), Fluoreszenzmikroskopie, Photomanipulation und der Elektronenmikroskopie (EM) für ihre wissenschaftlichen Fragestellungen anzuwenden.
- zu verstehen, welche relevanten Fragestellungen sie in den Lebenswissenschaften mit welchem Bildgebungs- bzw. Analyseverfahren am besten bearbeiten können.
- Vor- und Nachteile einer Methode erkennen und einschätzen zu können.
- zu erkennen, welche neuen Erkenntnisse man gewinnen kann, wenn man Bildgebungsverfahren mit unterschiedlichen Auflösungs- und Vergrößerungsbereichen miteinander (Technologie-übergreifend) verbindet (korrelative Mikroskopie).
- recherchierte wissenschaftliche Inhalte zu präsentieren und zu diskutieren.
- sich inhaltlich kontrovers mit wissenschaftlichen Themen und Fragestellungen in einer Gruppendiskussion auseinanderzusetzen.
- erfolgreich und eigenständig in einem Team zu arbeiten, ein Team zu organisieren und effizient mit verschiedenen Zielgruppen zu kommunizieren.
- selbstständig fortgeschrittene praktische und wissenschaftliche Arbeiten durchzuführen und experimentelle Daten zu analysieren.
- vertiefte Fremdsprachenkenntnisse (üblicherweise Englisch) anzuwenden.

Literatur

aktuelle mikroskopisch orientierte Veröffentlichungen in englischer Sprache zu den Seminarvorträgen



ZUGEHÖRIGE LEHRVERANSTALTUNGEN

Belegungslogik bei der Wahl von Lehrveranstaltungen

Anwesenheitspflicht

Anwesenheitspflicht im Seminar/Praktikum gemäß § 7a APO

Titel der Veranstaltung	SWS	Art LVA	Sprache
Sophisticated Imaging (Bio-IB 27, Bio-MI 34, AM-B-6)		Vorlesung	deutsch
Sophisticated Imaging (Bio-IB 27, Bio-MI 34, AM-B-6)		Seminar	deutsch

Sophisticated Imaging (Bio-IB 27, Bio-MI 34, AM-B-6)		Praktikum	deutsch
--	--	-----------	---------

Modulname	Forschungspraktikum		
Nummer	1303440	Modulversion	
Kurzbezeichnung		Sprache	englisch deutsch
Turnus	in jedem Semester	Fakultät	Fakultät für Lebenswissenschaften
Moduldauer	1	Einrichtung	
SWS / ECTS	10 / 10,0	Modulverantwortliche/r	
Arbeitsaufwand (h)	300		
Präsenzstudium (h)	126	Selbststudium (h)	174
Zwingende Voraussetzungen	keine		
Empfohlene Voraussetzungen	Wahlpflichtmodule des gewählten Fachgebiets		
Zu erbringende Prüfungsleistung/ Prüfungsart	- Referat (ca. 30 min.)		
Zu erbringende Studienleistung	- Experimentelle Arbeit - Praktikumsprotokoll (1) - Erfolgreiche Teilnahme am Seminar		
Prüfungssprache	englisch deutsch		
Zusammensetzung der Modulnote	Die Modulnote entspricht der Note der Prüfungsleistung.		
Inhalte			
Mitarbeit an verschiedenen aktuellen Forschungsprojekten.			
Qualifikationsziel			
Nach Abschluss des Moduls sind die Studierenden in der Lage - aufbauend auf Kenntnissen von Wahlpflichtmodulen der Systembiologie und Bioinformatik in einem Laborpraktikum durch Mitarbeit an einem Forschungsprojekt aktuelle Fragestellungen mit dem Einsatz moderner Methoden zu lösen. - eine wissenschaftliche Fragestellung in einem Team zu beantworten. - recherchierte wissenschaftliche Inhalte zu präsentieren und zu diskutieren. - sich inhaltlich kontrovers mit wissenschaftlichen Themen und Fragestellungen in einer Gruppendiskussion auseinanderzusetzen. - erfolgreich und eigenständig in einem Team zu arbeiten, ein Team zu organisieren und effizient mit verschiedenen Zielgruppen zu kommunizieren. - selbstständig fortgeschrittene praktische und wissenschaftliche Arbeiten durchzuführen und experimentelle Daten zu analysieren.			
Literatur			
Aktuelle Publikationen aus verschiedenen Bereichen der Biowissenschaften, in Englisch			



ZUGEHÖRIGE LEHRVERANSTALTUNGEN**Belegungslogik bei der Wahl von Lehrveranstaltungen****Anwesenheitspflicht**

Hinsichtlich der Praktika, Übungen, Seminare und Exkursionen besteht Anwesenheitspflicht.

Titel der Veranstaltung	SWS	Art LVA	Sprache
--------------------------------	------------	----------------	----------------

Methodik-Modul

Modulname	Methodik-Modul		
Nummer	1303530	Modulversion	
Kurzbezeichnung		Sprache	englisch deutsch
Turnus	in jedem Semester	Fakultät	Fakultät für Lebenswissenschaften
Moduldauer	1	Einrichtung	
SWS / ECTS	5 / 5,0	Modulverantwortliche/r	
Arbeitsaufwand (h)	150		
Präsenzstudium (h)	90	Selbststudium (h)	60
Zwingende Voraussetzungen	Studien- und Prüfungsleistungen mit mindestens 60 Leistungspunkten		
Empfohlene Voraussetzungen	keine		
Zu erbringende Prüfungsleistung/ Prüfungsart	Literaturrecherche Experimentelle Arbeit (AWP2)		
Zu erbringende Studienleistung			
Prüfungssprache	englisch deutsch		
Zusammensetzung der Modulnote	Die Modulnote entspricht der Note der Prüfungsleistung.		
Inhalte			
Spezifisch vom Thema des Projektes abhängig. Dabei können Themen aus den Bereichen der vier Säulen der Biologie („Systembiologie und Bioinformatik“, „Molekulare Biodiversität“, „Mikrobiologie und Infektionsbiologie“ und „Zellbiologie und Neurobiologie“), aber auch aus externen Forschungseinrichtungen bearbeitet werden. Der Fokus liegt auf dem Erlernen der eigenständigen Konzipierung einer wissenschaftlichen Fragestellung und Auswahl und Anwendung geeigneter experimenteller und analytischer Verfahren.			
Qualifikationsziel			
Nach Abschluss des Moduls sind die Studierenden in der Lage, • spezielle analytische Verfahren in einem bestimmten Arbeitsfeld anzuwenden. • geeignete experimentelle Verfahren für spezifische wissenschaftliche Fragestellungen auszuwählen. • mit verschiedenen Geräten in einem bestimmten Arbeitsfeld umzugehen und diese einzusetzen. • durch Integration in ein laufendes Forschungsprojekt aktuelle Fragestellungen theoretisch und praktisch zu bearbeiten. • eine umfassende Literaturrecherche zu einer wissenschaftlichen Fragestellung durchzuführen. • organisatorische Grundlagen, die für das Arbeiten in den jeweiligen Teilgebieten der Biologie, in denen die Masterarbeit angefertigt werden soll, typisch und notwendig sind anzuwenden. Hierzu gehören z. B. Erstellung und Pflege von Dokumentationssystemen: Erstellung eines Datenmanagementplans und elektronische Datendokumentation und Datenarchivierung. • etablierte spezielle methodische Ansätze und experimentelle Techniken zu erlernen und zunehmend selbstständig anzuwenden. • grundlegende einfache Kenntnisse zum Projektmanagement und zur Führungskompetenz anzuwenden.			
Literatur			
Spezifisch vom Thema des Projektes abhängig.			

--



ZUGEHÖRIGE LEHRVERANSTALTUNGEN			
Belegungslogik bei der Wahl von Lehrveranstaltungen			
Anwesenheitspflicht			
Anwesenheitspflicht im Praktikum gemäß § 7a APO			
Titel der Veranstaltung	SWS	Art LVA	Sprache

Überfachliche Qualifikation

Modulname	Wahlveranstaltung aus dem Pool-Modell der TU BS		
Nummer	1301090	Modulversion	
Kurzbezeichnung		Sprache	deutsch
Turnus	in jedem Semester	Fakultät	Fakultät für Lebenswissenschaften
Moduldauer		Einrichtung	
SWS / ECTS	5 / 5,0	Modulverantwortliche/r	
Arbeitsaufwand (h)	je nach Angebot		
Präsenzstudium (h)	je nach Angebot	Selbststudium (h)	je nach Angebot
Zwingende Voraussetzungen	keine		
Empfohlene Voraussetzungen	keine		
Zu erbringende Prüfungsleistung/ Prüfungsart	siehe Modulbeschreibungen (Pool-Modell der TU sowie Homepage der Biologie und des Sprachenzentrums) Ein benoteter oder unbenoteter Leistungsnachweis ist erforderlich.		
Zu erbringende Studienleistung	siehe Modulbeschreibungen (Pool-Modell der TU sowie Homepage der Biologie und des Sprachenzentrums) Ein benoteter oder unbenoteter Leistungsnachweis ist erforderlich.		
Prüfungssprache	deutsch		
Zusammensetzung der Modulnote	Zum Erhalt von LP ist ein Leistungsnachweis zu erbringen, der benotet oder nicht benotet sein kann. Falls eine Benotung vorliegt, geht diese nicht in die Berechnung der Endnote ein, wird aber auf dem Zeugnis aufgeführt.		
Inhalte			
siehe Modulbeschreibungen (Pool-Modell der TU sowie Homepage der Biologie und des Sprachenzentrums)			
Qualifikationsziel			
Das Pool-Modell der TU Braunschweig bietet drei Bereiche: I. Übergeordneter Bezug: Einbettung des Studienfachs II. Wissenschaftskulturen III. Handlungsorientierte Angebote Die Angebote aus diesen Bereichen lassen sich frei wählen und zu den Modulen ZQ 11, ZQ 12 oder ZQ 13 kombinieren und vermitteln folgende Qualifikationsziele: I. Übergeordneter Bezug: Nach Abschluss des Moduls sind die Studierenden in der Lage - Ihr Studienfach in gesellschaftliche, historische, rechtliche oder berufsorientierende Bezüge einzuordnen (je nach Schwerpunkt der Veranstaltung). - übergeordnete fachliche Verbindungen und deren Bedeutung zu erkennen, zu analysieren und zu bewerten. - Vernetzungsmöglichkeiten des Studienfaches und Anwendungsbezüge ihres Studienfaches im Berufsleben zu erkennen. II. Wissenschaftskulturen: Nach Abschluss des Moduls sind die Studierenden in der Lage - Theorien und Methoden anderer, fachfremder Wissenschaftskulturen zu erklären. - sich interdisziplinär mit Studierenden aus fachfremden Studiengängen auseinanderzusetzen und mit ihnen zu arbeiten.			

- aktuelle Kontroversen aus einzelnen Fachwissenschaften zu diskutieren und zu bewerten.
 - die Bedeutung kultureller Rahmenbedingungen auf verschiedene Wissenschaftsverständnisse und Anwendungen zu erkennen.
 - genderbezogene Sichtweisen auf verschiedene Fachgebiete und die Auswirkung von Geschlechterdifferenzen zu beachten.
 - sich intensiv mit Anwendungsbeispielen aus fremden Fachwissenschaften auseinanderzusetzen.
- III. Handlungsorientierte Angebote:
- Nach Abschluss des Moduls sind die Studierenden in der Lage
- theoretische Kenntnisse handlungsorientiert umzusetzen.
 - verfahrenorientiertes Wissen (Wissen über Verfahren und Handlungsweisen, Anwendungskriterien bestimmter Verfahrens- und Handlungsweisen) sowie metakognitives Wissen (u. a. Wissen über eigene Stärken und Schwächen) anzuwenden.
 - je nach Veranstaltungsschwerpunkt, Wissen zu vermitteln bzw. Vermittlungstechniken anzuwenden, Gespräche und Verhandlungen effektiv zu führen, sich selbst zu reflektieren und adäquat zu bewerten.
 - kooperativ im Team zu arbeiten, Konflikte zu bewältigen, Informations- und Kommunikationsmedien zu bedienen oder sich in einer anderen Sprache auszudrücken.
 - in anderen Bereichen erworbenes Wissen effektiver einzusetzen, die Zusammenarbeit mit anderen Personen einfacher und konstruktiver zu gestalten und somit Neuerwerb und Neuentwicklung von Wissen zu erleichtern.

Literatur



ZUGEHÖRIGE LEHRVERANSTALTUNGEN			
Belegungslogik bei der Wahl von Lehrveranstaltungen			
Anwesenheitspflicht			
Titel der Veranstaltung	SWS	Art LVA	Sprache

Abschlussmodul

Modulname	Masterarbeit		
Nummer	1301110	Modulversion	
Kurzbezeichnung		Sprache	deutsch
Turnus		Fakultät	Fakultät für Lebenswissenschaften
Moduldauer		Einrichtung	
SWS / ECTS	0 / 30,0	Modulverantwortliche/r	
Arbeitsaufwand (h)	900		
Präsenzstudium (h)		Selbststudium (h)	
Zwingende Voraussetzungen	Der Anmeldung zur Masterarbeit beim Prüfungsausschuss sind Nachweise über Studien- und Prüfungsleistungen mit mindestens 70 Leistungspunkten beizufügen.		
Zu erbringende Prüfungsleistung/ Prüfungsart	erfolgreiche Abschlussarbeit mit Präsentation		
Zu erbringende Studienleistung	keine		
Prüfungssprache	deutsch		
Inhalte			
Qualifikationsziel			
Nach Abschluss des Moduls sind die Studierenden in der Lage, • ihre zuvor erworbenen Fachkenntnisse in einem selbst gewählten Anwendungsfeld zu erproben und ihre Kompetenzen um praktische Erfahrungen zu ergänzen. • elementare Labormethoden der Zellbiologie, Mikrobiologie, Genetik, Biochemie und Molekularbiologie selbstständig auszuführen und experimentelle Daten zu analysieren. • wissenschaftliche Publikationen zu lesen und die darin beschriebenen Methoden in die eigene Laborarbeit umzusetzen. • analytisch zu denken, Zusammenhänge zu erkennen, vorhandene Problemlösungen einzuschätzen und eigene zu entwickeln. • erfolgreich in einer Gruppe zu arbeiten und effizient mit verschiedenen Zielgruppen zu kommunizieren. • ihre Ergebnisse angemessen darzustellen.			
Literatur			



ZUGEHÖRIGE LEHRVERANSTALTUNGEN			
Belegungslogik bei der Wahl von Lehrveranstaltungen			
Anwesenheitspflicht			
Titel der Veranstaltung	SWS	Art LVA	Sprache

