

Modulkatalog
für den
Masterstudiengang
„Molekularbiologie und Physiologie“

an der
Mathematisch-Naturwissenschaftlichen Fakultät
der
Ernst-Moritz-Arndt-Universität Greifswald

Fachrichtung Biologie

Gesamtüberblick:

Der Studienplan des M. Sc. Studienganges „Molekularbiologie und Physiologie“ ist folgendermaßen strukturiert:

- Es werden 8 Vertiefungsmodule (je 12 LP) angeboten, von denen 3 zu absolvieren sind (insgesamt 36 LP). Vertiefungsmodule, deren Inhalte mit bereits im Verlauf eines B. Sc.-Studiums belegten Modulen vergleichbar sind, dürfen nicht belegt werden;
- Es werden 12 Fortgeschrittenenmodule (je 12 LP) angeboten, von denen 3 zu absolvieren sind (insgesamt 36 LP);
- 1 Forschungspraktikum, das spezifische experimentelle Inhalte eines der gewählten Fortgeschrittenenmodule ausbaut (8 LP);
- 1 Berufspraktikum (10 LP);
- 1 Masterarbeit, die eine umfassendere Fragestellung aus dem Bereich eines der gewählten Fortgeschrittenenmodule zum Inhalt hat (30 LP);

Vertiefungsmodul „Biochemie und Mikrobielle Proteomics“ (VAM1)	
Verantwortliche/r	Professur für Mikrobielle Proteomik
Dozent/inn/en	Professor/inn/en und Mitarbeiter/innen des Instituts für Mikrobiologie sowie des Instituts für Genetik und Funktionelle Genomforschung
Modulziele	<ul style="list-style-type: none"> ▪ Fortgeschrittene Kenntnisse in Funktioneller Genomforschung der Bakterien mit Schwerpunkt Proteomics und Metabolomics ▪ Vertiefte Kenntnisse in der Analytik mikrobieller Proteome ▪ Vertiefte Kenntnisse zur bioinformatischen Analyse komplexer Datensätze
Modulinhalte	<p>Vorlesung „Moderne Methoden der Mikrobiellen Proteomics“</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Grundprinzipien der Massenspektrometrie ▪ Gel-basierende und gel-freie Proteomanalyse: Zweidimensionale Gelelektrophorese und Massenspektrometrie-basierte Proteomanalysen ▪ Spezielle Aspekte der Proteomanalyse: Identifizierung, Quantifizierung und Charakterisierung von Proteinen hinsichtlich post-translationaler Modifikationen <p>Vorlesung „Physiologische Proteomics/Pathoproteomics“</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Meilensteine mikrobieller Proteomforschung ▪ Aktuelle Anwendungen der Proteomics in der mikrobiellen Physiologie, der medizinischen Mikrobiologie und der mikrobiellen Ökologie ▪ <i>In situ</i> Proteomics und Metaproteomics <p>Vorlesung „Mikrobielle Metabolomics“</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Grundlagen der „Metabolomics“ ▪ Einführung in bioanalytische Methoden (NMR-Spektroskopie und chromatographische Verfahren) ▪ Anwendung bioanalytischer Methoden in der Metabolismus-Untersuchung (qualitative vs. quantitative Metabolomics, Flux-Analysen, Metabolic Profiling) ▪ Metabolische Netzwerke und Metabolic Engineering <p>Übung „Bioinformatik in der Proteomics“</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Bildanalyse von 2D-Gelen und MS-basierte Datengenerierung ▪ Datenintegration und Datenbanken ▪ Globale Datenanalyse ▪ Visualisierung globaler Datensätze <p>Seminar „Fortschritte in der Mikrobiellen Proteomics“</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Literaturseminar: Vorstellung und kritische Betrachtung aktueller Themen-spezifischer Publikationen durch die Studierenden <p>Praktikum „Mikrobielle Proteomics“</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Probenvorbereitung (Protein-Extraktion, -Aufreinigung und -Quantifizierung) ▪ Moderne Methoden der Proteomanalyse: gel-basierte und gel-freie Methoden zur Trennung, Identifizierung und

	Quantifizierung von Proteinen ▪ Bioinformatische Datenverarbeitung der Analyseergebnisse			
Lehrveranstaltungen (in LP und SWS)	zu erwerben sind 12 LP:	Kontakt- zeit	Selbst- studium	Gesamt- aufwand
	<ul style="list-style-type: none"> ▪ Moderne Methoden der mikrobiellen Proteomics (V; 2 SWS) ▪ Physiologische Proteomics/ Pathoproteomics (V; 2 SWS) ▪ Mikrobielle Metabolomics (V; 1 SWS) ▪ Bioinformatik in der Proteomics (Ü; 1 SWS) ▪ Fortschritte in der mikrobiellen Proteomics (S; 1 SWS) ▪ Mikrobielle Proteomics (P; 3 SWS) 	30	210	360
		30		
		15		
		15		
		15		
		45		
Leistungsnachweise	Klausur (K60) zu den Inhalten der Vorlesung „Moderne Methoden der mikrobiellen Proteomics“, Klausur (K60) zu den Inhalten der Vorlesungen „Physiologische Proteomics/Pathoproteomics“ und „Mikrobielle Metabolomics“; Regelmäßige Teilnahme am Praktikum und Abgabe eines Protokolls; schriftliche Ausarbeitung zum Literaturseminar (Hausarbeit)			
Angebot	jährlich			
Dauer	1 Semester			
Regelprüfungstermin	Regelprüfungstermin ist das Semester, in dem das Modul erstmals angeboten wird (1. oder 3. Semester).			
Empfohlene Vorkenntnisse	Vertiefte Kenntnisse der mikrobiellen Physiologie und der funktionellen Genomforschung			

Vertiefungsmodul „Genetik 1“ (VBM1)	
Verantwortliche/r	Professur für Molekulare Genetik
Dozent/inn/en	Professor/inn/en und Mitarbeiter/innen des Instituts für Genetik und Funktionelle Genomforschung
Modulziele	<ul style="list-style-type: none"> ▪ Fortgeschrittene Kenntnisse der bakteriellen Molekulargenetik und entsprechender methodischer Grundlagen ▪ Fähigkeit zur Anwendung moderner Methoden der prokaryotischen Genetik
Modulinhalte	<p>Großpraktikum „Genetik I“:</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Transfektion von eukaryotischen Zellen ▪ Transformation und homologe Rekombination (Pneumokokken-Transformation) ▪ Hämolysin-Test ▪ PCR ▪ Restriktionsanalyse ▪ Klonierungsmethoden, Expressionsklonierungen ▪ Produktion rekombinanter Proteine in <i>E. coli</i> ▪ SDS-PAGE, Coomassie Färbung, Western-Blot Analyse ▪ Southern-Hybridisierung <p>Seminar „Genetik“:</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Lektüre aktueller Übersichtsartikel zu einer begrenzt umfangreichen Thematik der Genetik ▪ Ausarbeitung und Halten eines Kurzvortrages zu dieser Thematik ▪ Diskussion neuer Konzepte und Vergleich mit früheren Hypothesen <p>Vorlesung „Methoden der molekularen Genetik“ :</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ DNA Restriktion und Modifikation ▪ Klonierungsmethoden ▪ Transformation, Konjugation, Transduktion, Transfektion ▪ Sequenzierungsmethoden ▪ PCR, real-time PCR, RT-PCR, rekombinante PCR ▪ Southern- und Northern-Hybridisierung, ▪ DNA Sequenzierung und Analyse ▪ RNA Analysen ▪ Ungerichtete und gezielte Mutagenese ▪ Mutagenesetechniken: Transposons, IVET, STM, DFI ▪ Gezielte Genexpression ▪ Transkriptions- und Translationsfusionen ▪ DNA-Protein Interaktion: EMSA ▪ Protein-Protein Interaktionen: one- und two hybrid System, „Pull down“-Experiment, Oberflächenplasmon Resonanz <p>Vorlesung „Molekulargenetik der Prokaryoten“ (wo):</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Bakterielle Genome und allgemeine Genomorganisation bei Prokaryoten ▪ Genomplastizität: Mobile genetische Elemente in Prokaryoten (IS-Elemente, Transposons) und Pathogenitätsinseln, horizontaler Gentransfer

- Plasmide
- DNA Rekombination bei Prokaryoten und DNA Reparatur
- Bakterielle Genetik: Phänotypen, genetische Analyse, und Mutationstypen, Reversion und Suppression
- DNA-Transfer bei Prokaryoten (Konjugation, Transformation, Transduktion)
- Bakterielle Sekretionssysteme

Vorlesung „Molekulargenetik der Eukaryoten“ (wo):

- Allgemeine Genomorganisation bei Eukaryoten
- Transkription und RNA-Prozessierung in Eukaryoten
- Translation in Eukaryoten
- Molekulargenetik des eukaryotischen Zellzyklus
- DNA-Replikation in Eukaryoten
- DNA-Reparatur in Eukaryoten
- Molekulargenetik des Zelltyps
- Steuerung und Verlauf der Meiose
- Molekulargenetik der Mitochondrien

Vorlesung „Molekulare Biotechnologie der Eukaryoten“ (wo):

- Molekulare Biotechnologie der Hefen (Vektorsysteme, Proteinproduktion und metabolische Umprogrammierung)
- Molekulare Biotechnologie filamentöser Pilze
- Molekulare Biotechnologie der Pflanzen (Methoden des DNA-Transfers zur Erzeugung transgener Pflanzen, Resistenz gegen Insekten, Pilze, Viren und Herbizide, modifizierte Biosynthesewege)
- Molekulare Biotechnologie der Tiere (Zellkulturen, Vektorsysteme, Transfektionsmethoden, Erzeugung transgener Tiere, „tissue engineering“, Stammzellen)

Vorlesung „Einführung in die funktionelle Genomforschung“ (wo):

- Methoden der Genomforschung (Genomsequenzierung, Mutagenese, Mutationsanalyse, Transkriptomics, Proteomics, Metabolomics)
- Bioinformatische und Systembiologische Ansätze zu Datenauswertung und Modellierung
- Modellorganismen der Funktionellen Genomanalyse (Hefe, Nematoden, *Drosophila*, Maus, *Arabidopsis*)
- Anwendungsbeispiele aus Biotechnologie und Molekularer Medizin
- Funktionelle Genomforschung und Ethik

Vorlesung „Mechanismen der prokaryotischen Genregulation“ (wo):

- DNA-Sequenzierung/Organisation der DNA
- Mechanismen der Transkriptions- und posttranskriptionellen Kontrolle der Genexpression
- Mechanismen der Regulation der Translation und posttranslationale Kontrolle der Proteinaktivität
- Organisation des regulatorischen Netzwerkes von Bakterien
- Diskussion der Funktion ausgewählter Komponenten des regulatorischen Netzwerkes (z. B. Adaptation an Nährstoffmangel, oxidativen Stress oder wechselnde Osmolarität)

	<ul style="list-style-type: none"> ▪ Multizelluläres Verhalten von Bakterien (Biofilme, Quorum Sensing) <p>Vorlesung „Molekulare Physiologie der Mikroorganismen“ (wo):</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Detaillierte Kenntnisse der Signaltransduktionsprozesse bei Mikroorganismen ▪ Rolle der Proteinkinasen bei der Signaltransduktion ▪ Zwei-Komponentensysteme ▪ Zell-Zell-Kommunikationssysteme ▪ Bakterielle Biofilme ▪ Molekulare Mechanismen und Pathogenität von Bakterien ▪ Protein-Targeting und Proteinsekretion <p>Vorlesung „Molekulare Virologie“ (wo):</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Umhüllte Viren mit segmentiertem ssRNA-Genom ▪ Umhüllte Viren mit negativem ssRNA-Genom ▪ Umhüllte Viren mit positivem ssRNA-Genom ▪ Nicht umhüllte Viren mit positivem ssRNA-Genom ▪ dsRNA Viren ▪ Retroviren ▪ Hepatitisviren ▪ Herpesviren ▪ Adeno- und DNA-Tumorviren ▪ ssDNA- und dsDNA-Viren ohne Hülle 			
Lehrveranstaltungen (in LP und SWS)	zu erwerben sind 12 LP:	Kontaktzeit	Selbststudium	Gesamtaufwand
	<ul style="list-style-type: none"> ▪ Großpraktikum Genetik I (P; 5 SWS) ▪ Seminar Genetik (S; 2 SWS) ▪ Methoden der molekularen Genetik (V; 2 SWS) ▪ Molekulargenetik der Prokaryoten (V, wo; 2 SWS) ▪ Molekulargenetik der Eukaryoten (V, wo; 2 SWS) ▪ Molekulare Biotechnologie der Eukaryoten (V, wo; 2 SWS) ▪ Einführung in die funktionelle Genomforschung (V, wo; 2 SWS) ▪ Mechanismen der prokaryotischen Genregulation (V, wo; 2 SWS) ▪ Molekulare Physiologie der Mikroorganismen (V, wo; 2 SWS) ▪ Molekulare Virologie (V, wo; 2 SWS) 	<p>75</p> <p>30</p> <p>30</p> <p>30</p> <p>30</p> <p>30</p> <p>30</p> <p>30</p> <p>30</p> <p>30</p>	195	360
Leistungsnachweise	Unbenotete mündliche Prüfung (MP30) zu den Inhalten der Vorlesung „Methoden der molekularen Genetik“, Benotete Klausur (K60) zu den Inhalten der gewählten Vorlesung (vorrangig V „Molekulargenetik der Prokaryoten“, sofern nicht bereits absolviert); Ausarbeitung und Halten eines Seminarvortrages; Regel-			

	mäßige Teilnahme am Praktikum und Abgabe eines Protokolls.
Angebot	jährlich
Dauer	2 Semester
Regelprüfungstermin	Regelprüfungstermin ist das Semester, in dem das Modul erstmals angeboten wird (1. oder 3. Semester).
Empfohlene Vorkenntnisse	Grundwissen Biochemie, Mikrobiologie und Genetik

Vertiefungsmodul „Genetik 2“ (VBM2)	
Verantwortliche/r	Professur für Angewandte Genetik und Biotechnologie
Dozent/inn/en	Professor/inn/en und Mitarbeiter/innen des Instituts für Genetik und Funktionelle Genomforschung
Modulziele	<ul style="list-style-type: none"> ▪ Fortgeschrittene Kenntnisse zur Struktur und Expression bakterieller Genome ▪ Fortgeschrittene Kenntnisse zur Molekulargenetik und Biotechnologie eukaryotischer Organismen ▪ Grundkenntnisse der Funktionellen Genomanalyse ▪ Fortgeschrittene Kenntnisse zur bakteriellen Physiologie
Modulinhalte	<p>Großpraktikum „Genetik II“:</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Charakterisierung von Hefevektoren ▪ Genisolierung durch funktionelle Mutantenkomplementation ▪ Mutanten der Genregulation in Hefe ▪ Amplifikation von Genen durch PCR ▪ Vergleichende Proteomanalyse <p>Vorlesung „Molekulargenetik der Eukaryoten“ (wo):</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Allgemeine Genomorganisation bei Eukaryoten ▪ Transkription und RNA-Prozessierung in Eukaryoten ▪ Translation in Eukaryoten ▪ Molekulargenetik des eukaryotischen Zellzyklus ▪ DNA-Replikation in Eukaryoten ▪ DNA-Reparatur in Eukaryoten ▪ Molekulargenetik des Zelltyps ▪ Steuerung und Verlauf der Meiose ▪ Molekulargenetik der Mitochondrien <p>Vorlesung „Molekulare Biotechnologie der Eukaryoten“ (wo):</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Molekulare Biotechnologie der Hefen (Vektorsysteme, Proteinproduktion und metabolische Umprogrammierung) ▪ Molekulare Biotechnologie filamentöser Pilze ▪ Molekulare Biotechnologie der Pflanzen (Methoden des DNA-Transfers zur Erzeugung transgener Pflanzen, Resistenz gegen Insekten, Pilze, Viren und Herbizide, modifizierte Biosynthesewege) ▪ Molekulare Biotechnologie der Tiere (Zellkulturen, Vektorsysteme, Transfektionsmethoden, Erzeugung transgener Tiere, „tissue engineering“, Stammzellen) <p>Vorlesung „Einführung in die funktionelle Genomforschung“ (wo):</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Methoden der Genomforschung (Genomsequenzierung, Mutagenese, Mutationsanalyse, Transkriptomics, Proteomics, Metabolomics) ▪ Bioinformatische und Systembiologische Ansätze zu Datenauswertung und Modellierung ▪ Modellorganismen der Funktionellen Genomanalyse (Hefe, Nematoden, <i>Drosophila</i>, Maus, <i>Arabidopsis</i>) ▪ Anwendungsbeispiele aus Biotechnologie und Molekularer Medizin

- Funktionelle Genomforschung und Ethik

Vorlesung „Mechanismen der prokaryotischen Genregulation“ (wo):

- DNA-Sequenzierung/Organisation der DNA
- Mechanismen der Transkriptions- und posttranskriptionellen Kontrolle der Genexpression
- Mechanismen der Regulation der Translation und posttranslationale Kontrolle der Proteinaktivität
- Organisation des regulatorischen Netzwerkes von Bakterien
- Diskussion der Funktion ausgewählter Komponenten des regulatorischen Netzwerkes (z. B. Adaptation an Nährstoffmangel, oxidativen Stress oder wechselnde Osmolarität)
- Multizelluläres Verhalten von Bakterien (Biofilme, Quorum Sensing)

Vorlesung „Methoden der molekularen Genetik“ (wo) :

- DNA Restriktion und Modifikation
- Klonierungsmethoden
- Transformation, Konjugation, Transduktion, Transfektion
- Sequenzierungsmethoden
- PCR, real-time PCR, RT-PCR, rekombinante PCR
- Southern- und Northern-Hybridisierung,
- DNA Sequenzierung und Analyse
- RNA Analysen
- Ungerichtete und gezielte Mutagenese
- Mutagenesetechniken: Transposons, IVET, STM, DFI
- Gezielte Genexpression
- Transkriptions- und Translationsfusionen
- DNA-Protein Interaktion: EMSA
- Protein-Protein Interaktionen: one- und two hybrid System, „Pull down“-Experiment, Oberflächenplasmon Resonanz

Vorlesung „Molekulargenetik der Prokaryoten“ (wo):

- Bakterielle Genome und allgemeine Genomorganisation bei Prokaryoten
- Genom Plastizität: Mobile genetische Elemente in Prokaryoten (IS-Elemente, Transposons) und Pathogenitätsinseln, horizontaler Gentransfer
- Plasmide
- DNA Rekombination bei Prokaryoten und DNA Reparatur
- Bakterielle Genetik: Phänotypen, genetische Analyse, und Mutationstypen, Reversion und Suppression
- DNA-Transfer bei Prokaryoten (Konjugation, Transformation, Transduktion)
- Bakterielle Sekretionssysteme

Vorlesung „Molekulare Physiologie der Mikroorganismen“ (wo):

- Detaillierte Kenntnisse der Signaltransduktionsprozesse bei Mikroorganismen
- Rolle der Proteinkinasen bei der Signaltransduktion
- Zwei-Komponentensysteme
- Zell-Zell-Kommunikationssysteme
- Bakterielle Biofilme

	<ul style="list-style-type: none"> ▪ Molekulare Mechanismen und Pathogenität von Bakterien ▪ Protein-Targeting und Proteinsekretion <p>Vorlesung „Molekulare Virologie“ (wo):</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Umhüllte Viren mit segmentiertem ssRNA-Genom ▪ Umhüllte Viren mit negativem ssRNA-Genom ▪ Umhüllte Viren mit positivem ssRNA-Genom ▪ Nicht umhüllte Viren mit positivem ssRNA-Genom ▪ dsRNA Viren ▪ Retroviren ▪ Hepatitisviren ▪ Herpesviren ▪ Adeno- und DNA-Tumorviren ▪ ssDNA- und dsDNA-Viren ohne Hülle 			
Lehrveranstaltungen (in LP und SWS)	zu erwerben sind 12 LP:	Kontaktzeit	Selbststudium	Gesamtaufwand
	<ul style="list-style-type: none"> ▪ Großpraktikum Genetik II (P; 5 SWS) ▪ Molekulargenetik der Eukaryoten (V, wo; 2 SWS) ▪ Molekulare Biotechnologie der Eukaryoten (V, wo; 2 SWS) ▪ Methoden der molekularen Genetik (V, wo; 2 SWS) ▪ Molekulargenetik der Prokaryoten (V, wo; 2 SWS) ▪ Einführung in die funktionelle Genomforschung (V, wo; 2 SWS) ▪ Mechanismen der prokaryotischen Genregulation (V, wo; 2 SWS) ▪ Molekulare Physiologie der Mikroorganismen (V, wo; 2 SWS) ▪ Molekulare Virologie (V, wo; 2 SWS) 	75 30 30 30 30 30 30 30	195	360
Leistungsnachweise	Erfolgreiche Teilnahme an 2 Klausuren (je K60) zu den Inhalten der gewählten Vorlesungen (vorrangig V „Molekulargenetik der Eukaryoten“, sofern nicht bereits absolviert); Regelmäßige Teilnahme am Praktikum und Abgabe eines Protokolls			
Angebot	jährlich			
Dauer	2 Semester			
Regelprüfungstermin	Regelprüfungstermin ist das Semester, in dem das Modul erstmals angeboten wird (1. oder 3. Semester).			
Empfohlene Vorkenntnisse	Grundwissen Biochemie, Mikrobiologie und Genetik			

Vertiefungsmodul „Mikrobiologie“ (VCM1)	
Verantwortliche/r	Professur für Allgemeine und Spezielle Mikrobiologie
Dozent/inn/en	Professor/inn/en und Mitarbeiter/innen des Instituts für Mikrobiologie
Modulziele	<ul style="list-style-type: none"> ▪ Fortgeschrittene Kenntnisse in der Allgemeinen Mikrobiologie, Bakterientaxonomie, Stammhaltung und Mikroskopie ▪ Grundkenntnisse der Lebensmittelmikrobiologie und weiteren Gebieten der Angewandten Mikrobiologie
Modulinhalte	<p>Großpraktikum „Mikrobiologie I (Allgemeine Mikrobiologie)“:</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Morphologische Charakterisierung von Mikroorganismen, Spezialfärbungen, Mikrofotografie ▪ Mikroskopische Verfahren ▪ Moderne Methoden der Stammhaltung, Stammüberprüfung und Stammmarkierung ▪ Bakteriologische Untersuchungen an Lebensmitteln ▪ Charakterisierung medizinisch relevanter Mikroorganismen <p>Seminar „Mikrobiologie“:</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Vertiefung und Festigung der in den mikrobiologischen Vorlesungen und Praktika erworbenen Kenntnisse ▪ Erarbeitung und Präsentation ausgewählter mikrobiologischer Themen durch die Studierenden ▪ Erörterung und Diskussion aktueller mikrobiologischer Probleme <p>Vorlesung „Lebensmittelmikrobiologie“:</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Grundlagen der Lebensmittelmikrobiologie und Lebensmittelhygiene ▪ Schädigungen/Vergiftungen durch Lebensmittel ▪ Lebensmittelinfektionen und –intoxikationen sowie beteiligte Mikroorganismengruppen (Salmonellen, Shigellen, Listerien, Vibrionen, Campylobacter, Staphylokokken, Clostridien, mykotoxinbildende Pilze u. a.) ▪ Schutz vor Verderb und Haltbarmachung von Lebensmitteln, Verderbniserreger und deren Effekte, Konservierungsarten ▪ Herstellung und gezielte Veränderung von Lebensmitteln durch Mikroorganismen (Milchsäurebakterien, Hefen u. a.), Beispiele für Herstellungsverfahren <p>Vorlesung „Taxonomie der Bakterien“ (wo):</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Klassifizierungssysteme von Bakterien und Phylogenie ▪ Taxonomie und Eigenschaften der Archaea (Überblick) ▪ Merkmale der methanogenen, halophilen und schwefelmetabolisierenden Archaeen ▪ Taxonomie und Eigenschaften der Bacteria (Überblick) ▪ Spezifische Zellstrukturen und Merkmale der Cyanobakterien, Spirochaeten, sprossenden und scheidenumhüllten Bakterien, obligaten Zellparasiten sowie weiteren gramnegativen Bakterien ▪ Spezifische Zellstrukturen und Merkmale grampositiver Bakterien

Vorlesung „Mikrobieller Abbau von Natur- und Fremdstoffen“ (wo):

- Rolle der Mikroorganismen im Stoffkreislauf der Erde (aerobe und anaerobe, vollständige und unvollständige Abbauprozesse)
- Komplexe Naturstoffe (Holz, Kohle, Erdöl, Humus), Struktur und Abbau von Polysacchariden, Lignin, aliphatischen und monoaromatischen sowie polyzyklischen aromatischen Kohlenwasserstoffen, Cycloalkanen, etc.
- Holzerstörung durch Pilze (ligninolytisches System)
- mikrobielle Ringspaltungsprozesse an Aromaten
- Fremdstoffe (Xenobiotika) - halogenierte Monoaromaten und Biarylverbindungen, Herbizide
- Prinzipien des mikrobiellen Abbaus von Xenobiotika

Vorlesung „Antibiotika und andere sekundäre Metabolite“ (wo):

- Ausgewählte Aspekte zum Sekundärstoffwechsel bei Bakterien und Pilzen
- Wirkmechanismen antibiotisch wirksamer Substanzen
- Resistenzmechanismen gegen Antibiotika und deren Ausbreitung
- Entwicklung neuer antimikrobieller Wirkstoffe

Vorlesung „Grundlagen und Techniken der Mikroskopie“ (wo):

- Grundlagen der Lichtmikroskopie
- Hellfeld-, Dunkelfeld-, Phasenkontrast- und Fluoreszenzmikroskopie
- Konfokale Laser-Scanning-Mikroskopie
- Grundlagen der Elektronenmikroskopie
- Transmissionselektronenmikroskopie
- Rasterelektronenmikroskopie
- Atomkraftmikroskopie

Vorlesung „Molekulare Biotechnologie der Prokaryoten“ (wo):

- Biotechnologie extremophiler Bakterien (thermophile, psychrophile, halophile, strahlungsresistente und magnetotaktische Bakterien)
- Metagenomics, Klonierungsstrategien, Genbanken
- Heterologe Genexpression und Expressionssysteme (*E. coli*, *B. subtilis* & weitere industrielle Wirte)
- Optimierung der Genexpression (Fusionsproteine, Translation, Proteinstabilität, Sekretion) und Fermentationsstrategien
- Gentechnisch veränderte Prokaryoten in der Landwirtschaft (Mikrobielle Insektizide), Lebensmittelindustrie und Medizin
- Gentechnikgesetz und Patentierung

Vorlesung „Molekulare Biotechnologie der Eukaryoten“ (wo):

- Molekulare Biotechnologie der Hefen (Vektorsysteme, Proteinproduktion und metabolische Umprogrammierung)
- Molekulare Biotechnologie filamentöser Pilze
- Molekulare Biotechnologie der Pflanzen (Methoden des DNA-

	<p>Transfers zur Erzeugung transgener Pflanzen, Resistenz gegen Insekten, Pilze, Viren und Herbizide, modifizierte Biosynthesewege)</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Molekulare Biotechnologie der Tiere (Zellkulturen, Vektorsysteme, Transfektionsmethoden, Erzeugung transgener Tiere, „tissue engineering“, Stammzellen) <p>Vorlesung „Molekulargenetik der Prokaryoten“ (wo):</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Bakterielle Genome und allgemeine Genomorganisation bei Prokaryoten ▪ Genom Plastizität: Mobile genetische Elemente in Prokaryoten (IS-Elemente, Transposons) und Pathogenitätsinseln, horizontaler Gentransfer ▪ Plasmide ▪ DNA Rekombination bei Prokaryoten und DNA Reparatur ▪ Bakterielle Genetik: Phänotypen, genetische Analyse, und Mutationstypen, Reversion und Suppression ▪ DNA-Transfer bei Prokaryoten (Konjugation, Transformation, Transduktion) ▪ Bakterielle Sekretionssysteme <p>Vorlesung „Molekulargenetik der Eukaryoten“ (wo):</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Allgemeine Genomorganisation bei Eukaryoten ▪ Transkription und RNA-Prozessierung in Eukaryoten ▪ Translation in Eukaryoten ▪ Molekulargenetik des eukaryotischen Zellzyklus ▪ DNA-Replikation in Eukaryoten ▪ DNA-Reparatur in Eukaryoten ▪ Molekulargenetik des Zelltyps ▪ Steuerung und Verlauf der Meiose ▪ Molekulargenetik der Mitochondrien 			
Lehrveranstaltungen (in LP und SWS)	zu erwerben sind 12 LP:	Kontaktzeit	Selbststudium	Gesamtaufwand
	<ul style="list-style-type: none"> ▪ Großpraktikum Mikrobiologie I (Allgemeine Mikrobiologie) (P; 5 SWS) ▪ Seminar Mikrobiologie (S; 1 SWS) ▪ Lebensmittelmikrobiologie (V; 1 SWS) ▪ Taxonomie der Bakterien (V, wo; 1 SWS) ▪ Mikrobieller Abbau von Natur- und Fremdstoffen (V, wo; 1 SWS) ▪ Antibiotika und andere sekundäre Metaboliten (V, wo; 1 SWS) ▪ Grundlagen und Techniken der Mikroskopie (V, wo; 1 SWS) ▪ Molekulare Biotechnologie der Prokaryoten (V, wo; 1 SWS) 	75	195	360
		15		
		15		
		15		
		15		
		15		
		15		
		15		

	<ul style="list-style-type: none"> ▪ Molekulare Biotechnologie der Eukaryoten (V, wo; 2 SWS) ▪ Molekulargenetik der Prokaryoten (V, wo; 2 SWS) ▪ Molekulargenetik der Eukaryoten (V, wo; 2 SWS) 	30		
		30		
		30		
Leistungsnachweise	2 Klausuren: Klausur (K60) zu den Inhalten der Vorlesung „Lebensmittelmikrobiologie“; Klausur (K60) zu den Inhalten einer der gewählten Vorlesungen; Regelmäßige Teilnahme am Praktikum und Abgabe eines Protokolls			
Angebot	jährlich			
Dauer	2 Semester			
Regelprüfungstermin	Regelprüfungstermin ist das Semester, in dem das Modul erstmals angeboten wird (1. oder 3. Semester).			
Empfohlene Vorkenntnisse	Grundwissen Biochemie, Mikrobiologie und Genetik			

Vertiefungsmodul „Mikrobielle Ökologie“ (VDM1)	
Verantwortliche/r	Professur für Mikrobielle Ökologie
Dozent/inn/en	Professor/inn/en und Dozent/inn/en der Abteilung „Mikrobielle Ökologie“ im Institut für Mikrobiologie
Modulziele	<ul style="list-style-type: none"> ▪ Kenntnisse der theoretischen und methodischen Grundlagen der Ökologie der Mikroorganismen
Modulinhalte	<p>Großpraktikum „Mikrobielle Ökologie“:</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Probennahme und Vorbereitung von Umweltproben ▪ Ausfahrt zu Standorten unterschiedlicher Nährstoffbelastung ▪ Chemische und sensorbasierte Messungen zur Charakterisierung des physiko-chemischen Milieus (Korngrößen, Kohlenstoff, Stickstoff, Redoxpotential, pH, Licht, O₂, anorganische Nährstoffe) ▪ Mikroskopische Charakterisierung mikrobieller Lebensgemeinschaften und Bestimmung mikrobieller Biomasse ▪ Experimente zur Bestimmung mikrobieller Aktivitäten im Kohlenstoff- und Stickstoffkreislauf <ul style="list-style-type: none"> - Enzymatischer Abbau von organischem Material - Primärproduktion und aerobe Respiration (Sauerstoffaustauschmethode, Sauerstoffmikrosensoren) - Konzentrationen und Flüsse anorganischer Nährsalze als Nettoresultat mikrobieller Aktivitäten - Berechnung diffusiver und effektiver Stoffflüsse ▪ Wechselwirkungen zwischen Umgebungsbedingungen und mikrobiellen Prozessen ▪ Vergleich der Ergebnisse an den untersuchten Standorten <p>Vorlesung „Ökologie der Mikroorganismen II (Energieflüsse und Stoffkreisläufe)“:</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Mikrobielle Energiegewinnung und Energieumwandlungen <ul style="list-style-type: none"> - Photo- und Chemotrophie - Energieausbeuten spezifischer Reaktionen - Interaktionen ▪ Stoffkreisläufe (C-, N-, S-, P-, Fe-, Mn-Kreisläufe, deren Wechselwirkungen und Entwicklung; Kreisläufe ausgewählter Spurenelemente) <ul style="list-style-type: none"> - Zelluläre Ebene: Mikroorganismen und mikrobielle Physiologie - Mikrobielle Lebensgemeinschaften und Interaktionen - Quantitative Ausprägung in spezifischen Lebensräumen (Boden, Meer usw.) - Biotechnologische Nutzung (z. B.: Klärwerk, Boden- und Grundwasser-Sanierung, usw.) - Biogeochemische Aspekte - Globale Aspekte mikrobieller Energietransformationen und Stoffkreisläufe <p>Seminar „Mikrobielle Ökologie“ Aktuelle Arbeiten der mikrobiellen Ökologie (Themen begleitend zum Großpraktikum „Mikrobielle Ökologie“)</p>

Lehrveranstaltungen (in LP und SWS)	zu erwerben sind 12 LP:	Kontakt- zeit	Selbst- studium	Gesamt- aufwand
	<ul style="list-style-type: none"> ▪ Großpraktikum Mikrobielle Ökologie (P, 5 SWS) ▪ Ökologie der Mikroorganismen II (V; 4 SWS) ▪ Seminar „Mikrobielle Ökologie“ (S; 2 SWS) 	75	195	360
		60		
		30		
Leistungsnachweise	Präsentation der Ergebnisse und Protokoll zum Großpraktikum „Mikrobielle Ökologie“; Klausur (K90) zum Inhalt der Vorlesung „Ökologie der Mikroorganismen II“; 1 Referat im Seminar „Mikrobielle Ökologie“			
Angebot	jährlich			
Dauer	1 Semester			
Regelprüfungstermin	3. Semester (aus vegetationsökologischen Gründen findet das Großpraktikum in der vorlesungsfreien Zeit im Sommer statt)			
Empfohlene Vorkenntnisse	Grundwissen Ökologie und Mikrobiologie			

Vertiefungsmodul „Physiologie 1 (Mikrobenphysiologie)“ (VEM1)	
Verantwortliche/r	Professur für Mikrobielle Physiologie
Dozent/inn/en	Professor/inn/en und Dozent/inn/en des Instituts für Mikrobiologie sowie des Instituts für Genetik und Funktionelle Genomforschung
Modulziele	<ul style="list-style-type: none"> ▪ Fortgeschrittene Kenntnisse in der Molekularen Mikrobiologie und Physiologie der Mikroorganismen ▪ Fortgeschrittene Kenntnisse der funktionellen Genomforschung, der molekularen Biotechnologie und ausgewählter Inhalte der Molekularbiologie und Biochemie
Modulinhalte	<p>Großpraktikum „Physiologie der Mikroorganismen“:</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Physiologische Charakterisierung/Identifizierung von Mikroorganismen ▪ Bakterienphysiologie: Untersuchungen zur umweltabhängigen Genexpression bei Bakterien ▪ Bakteriophagen (einschließlich elektronenmikroskopischer Darstellung) ▪ Antibiotika (Identifizierung, quantitative Bestimmung; Wirkung auf verschiedene Bakterien; Resistenz) <p>Seminar „Mikrobenphysiologie“:</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Vertiefung der in den mikrobiologischen Vorlesungen und Praktika erworbenen Kenntnisse zur Physiologie der Mikroorganismen ▪ Erarbeitung und Präsentation ausgewählter mikrobiologischer Themen durch die Studierenden ▪ Erörterung und Diskussion aktueller Probleme zur Physiologie der Mikroorganismen <p>Vorlesung „Molekulare Physiologie der Mikroorganismen“ (wo):</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Detaillierte Kenntnisse der Signaltransduktionsprozesse bei Mikroorganismen ▪ Rolle der Proteinkinasen bei der Signaltransduktion ▪ Zwei-Komponentensysteme ▪ Zell-Zell-Kommunikations-Systeme ▪ Bakterielle Biofilme ▪ Molekulare Mechanismen und Pathogenität von Bakterien ▪ Protein-Targeting und Proteinsekretion <p>Vorlesung „Einführung in die funktionelle Genomforschung“ (wo):</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Methoden der Genomforschung (Genomsequenzierung, Mutagenese, Mutationsanalyse, Transkriptomics, Proteomics, Metabolomics) ▪ Bioinformatische und systembiologische Ansätze zu Datenauswertung und Modellierung ▪ Modellorganismen der Funktionellen Genomanalyse (Hefe, Nematoden, <i>Drosophila</i>, Maus, <i>Arabidopsis</i>) ▪ Anwendungsbeispiele aus Biotechnologie und Molekularer Medizin ▪ Funktionelle Genomforschung und Ethik

Vorlesung „Antibiotika und andere sekundäre Metabolite“ (wo):

- Ausgewählte Aspekte zum Sekundärstoffwechsel bei Bakterien und Pilzen
- Wirkmechanismen antibiotisch wirksamer Substanzen
- Resistenzmechanismen gegen Antibiotika und deren Ausbreitung
- Entwicklung neuer antimikrobieller Wirkstoffe

Vorlesung „Molekulargenetik der Prokaryoten“ (wo):

- Bakterielle Genome und allgemeine Genomorganisation bei Prokaryoten
- Genom Plastizität: Mobile genetische Elemente in Prokaryoten (IS-Elemente, Transposons) und Pathogenitätsinseln, horizontaler Gentransfer
- Plasmide
- DNA Rekombination bei Prokaryoten und DNA Reparatur
- Bakterielle Genetik: Phänotypen, genetische Analyse, und Mutationstypen, Reversion und Suppression
- DNA-Transfer bei Prokaryoten (Konjugation, Transformation, Transduktion)
- Bakterielle Sekretionssysteme

Vorlesung „Molekulargenetik der Eukaryoten“ (wo):

- Allgemeine Genomorganisation bei Eukaryoten
- Transkription und RNA-Prozessierung in Eukaryoten
- Translation in Eukaryoten
- Molekulargenetik des eukaryotischen Zellzyklus
- DNA-Replikation in Eukaryoten
- DNA-Reparatur in Eukaryoten
- Molekulargenetik des Zelltyps
- Steuerung und Verlauf der Meiose
- Molekulargenetik der Mitochondrien

Vorlesung „Molekulare Biotechnologie der Prokaryoten“ (wo):

- Biotechnologie extremophiler Bakterien (thermophile, psychrophile, halophile, strahlungsresistente und magnetotaktische Bakterien)
- Metagenomics, Klonierungsstrategien, Genbanken
- Heterologe Genexpression und Expressionssysteme (*E. coli*, *B. subtilis* & weitere industrielle Wirte)
- Optimierung der Genexpression (Fusionsproteine, Translation, Proteinstabilität, Sekretion) und Fermentationsstrategien
- Gentechnisch veränderte Prokaryoten in der Landwirtschaft (Mikrobielle Insektizide), Lebensmittelindustrie und Medizin
- Gentechnikgesetz und Patentierung

Vorlesung „Molekulare Biotechnologie der Eukaryoten“ (wo):

- Molekulare Biotechnologie der Hefen (Vektorsysteme, Proteinproduktion und metabolische Umprogrammierung)
- Molekulare Biotechnologie filamentöser Pilze
- Molekulare Biotechnologie der Pflanzen (Methoden des DNA-Transfers zur Erzeugung transgener Pflanzen, Resistenz

gegen Insekten, Pilze, Viren und Herbizide, modifizierte Biosynthesewege)

- Molekulare Biotechnologie der Tiere (Zellkulturen, Vektorsysteme, Transfektionsmethoden, Erzeugung transgener Tiere, „tissue engineering“, Stammzellen)

Vorlesung „Molekular- und Zellbiologie“ (wo):

- Komponenten und Funktion des Zytoskeletts
- Endosomen und zelluläre Verteidigung
- Regulation des Zellzyklus
- Telomere und Telomerase
- Apoptose
- Onkogene und ihre Produkte
- Prionen
- Stammzellen
- Proteintopogenese
- Ubiquitin und Proteasom - Zerstörung als Programm
- Proteasen in der Signaltransduktion
- Die innere Uhr
- Ontogenetische Entwicklung von *Drosophila*
- Genabschaltung via RNAi

Vorlesung „Molekulare Virologie“ (wo):

- Umhüllte Viren mit segmentiertem ssRNA-Genom
- Umhüllte Viren mit negativem ssRNA-Genom
- Umhüllte Viren mit positivem ssRNA-Genom
- Nicht umhüllte Viren mit positivem ssRNA-Genom
- dsRNA Viren
- Retroviren
- Hepatitisviren
- Herpesviren
- Adeno- und DNA-Tumolviren
- ssDNA- und dsDNA-Viren ohne Hülle

Vorlesung „Mechanismen der prokaryotischen Genregulation“ (wo):

- DNA-Sequenzierung/Organisation der DNA
- Mechanismen der Transkriptions- und posttranskriptionellen Kontrolle der Genexpression
- Mechanismen der Regulation der Translation und posttranslationale Kontrolle der Proteinaktivität
- Organisation des regulatorischen Netzwerkes von Bakterien
- Diskussion der Funktion ausgewählter Komponenten des regulatorischen Netzwerkes (z. B. Adaptation an Nährstoffmangel, oxidativen Stress oder wechselnde Osmolarität)
- Multizelluläres Verhalten von Bakterien (Biofilme, Quorum Sensing)

Vorlesung „Medizinische Mikrobiologie“ (wo):

- Strategien bakterieller Virulenz am Beispiel ausgewählter Infektionserreger
- Bakterielle Manipulation der eukaryotischen Signaltransduktion und des Cytoskeletts (Adhäsions- und Invasionsmechanismen, bakterielle Toxine)
- Bakterielle Virulenzfaktoren als Schutz vor der angeborenen

	und erworbenen Immunantwort <ul style="list-style-type: none"> ▪ Vertebraten und Invertebraten als Modellorganismen in der infektionsbiologischen Grundlagenforschung ▪ Labordiagnostik von Infektionserregern beim Menschen (einschließlich serologischer Methoden) 			
Lehrveranstaltungen (in LP und SWS)	zu erwerben sind 12 LP:	Kontaktzeit	Selbststudium	Gesamtaufwand
	<ul style="list-style-type: none"> ▪ Großpraktikum Physiologie der Mikroorganismen (P; 5 SWS) ▪ Seminar Mikrobenphysiologie (S; 1 SWS) ▪ Molekulare Physiologie der Mikroorganismen (V, wo; 2 SWS) ▪ Einführung in die funktionelle Genomforschung (V, wo; 2 SWS) ▪ Antibiotika und andere sekundäre Metabolite (V, wo; 1 SWS) ▪ Molekulargenetik der Prokaryoten (V, wo; 2 SWS) ▪ Molekulargenetik der Eukaryoten (V, wo; 2 SWS) ▪ Molekulare Biotechnol. der Prokaryoten (V, wo; 1 SWS) ▪ Molekulare Biotechnologie der Eukaryoten (V, wo; 2 SWS) ▪ Molekular- und Zellbiologie (V, wo; 2 SWS) ▪ Molekulare Virologie (V, wo; 2 SWS) ▪ Mechanismen der prokaryotischen Genregulation (V, wo; 2 SWS) ▪ Medizinische Mikrobiologie (V, wo; 2 SWS) 	75 15 30 30 15 30 30 15 30 30 30 30	195	360
Leistungsnachweise	Erfolgreiche Teilnahme an 2 Klausuren (K60) zu den Inhalten der gewählten Vorlesungen (vorrangig V „Molekulare Physiologie der Mikroorganismen“, sofern nicht bereits absolviert); Regelmäßige Teilnahme am Praktikum und Abgabe eines Protokolls; Halten eines Referats im Seminar			
Angebot	jährlich			
Dauer	2 Semester			
Regelprüfungstermin	Regelprüfungstermin ist das Semester, in dem das Modul erstmals angeboten wird (1. oder 3. Semester).			
Empfohlene Vorkenntnisse	Grundwissen Biochemie, Mikrobiologie und Genetik			

Vertiefungsmodul „Physiologie 2 (Pflanzenphysiologie)“ (VEM2)	
Verantwortliche/r	Professur für Pflanzenphysiologie
Dozent/inn/en	Professor/inn/en und Mitarbeiter/innen der AG Pflanzenphysiologie am Institut für Botanik und Landschaftsökologie
Modulziele	<ul style="list-style-type: none"> ▪ Erwerb von vertieften Kenntnissen zu den Funktionen von Pflanzen auf systemischer, zellulärer und molekularer Ebene ▪ Erwerb von grundlegenden Fähigkeiten zur Gewinnung, Aufarbeitung und Präsentation wissenschaftlicher Daten
Modulinhalte	<p>Großpraktikum „Pflanzenphysiologie“:</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Methoden der molekularen und zellulären Pflanzenphysiologie (biochemische, physiologische und zellbiologische Techniken) <p>Vorlesung „Entwicklungsphysiologie der Pflanzen“:</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Mechanismen der pflanzlichen Signaltransduktion ▪ Endogene und exogene Faktoren zur Steuerung der pflanzlichen Entwicklung <p>Seminar „Pflanzenphysiologie“:</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Erarbeitung vertiefter Kenntnisse der molekularen Pflanzenphysiologie ▪ Literaturrecherche und –auswertung zu aktuellen wissenschaftlichen Themen der Pflanzenphysiologie ▪ Vorbereitung und Präsentation im Rahmen eines Seminars, Diskussion der Inhalte und der Präsentationsform <p>Vorlesung „Terrestrische Pflanzenökologie“ (wo):</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Anpassungsmerkmale und Trade-offs bei terrestrischen Pflanzen ▪ Photosynthese, Wachstum und Ressourcenallokation ▪ Strahlungs- und Energiebilanzen ▪ Charakterisierung und Bilanzierung des Kohlenstoff-, Nährstoff- und Wasserumsatzes ▪ Ökologische Bedeutung von Wuchsformen und Lebenszyklen ▪ Modelle pflanzlicher Strategien ▪ Pflanzenökologische Messmethoden <p>Vorlesung „Aquatische Pflanzenökologie“ (wo):</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Ökologische Gliederung aquatischer Lebensräume ▪ Physikalische und chemische Rahmenbedingungen ▪ Evolution, Organisationsstufen und Lebensformtypen aquatischer Pflanzen ▪ Reproduktions- und Verbreitungsstrategien ▪ Charakteristika der planktischen Lebensweise ▪ Charakteristika der benthischen Lebensweise ▪ Lebensbedingungen und Anpassungen von Pflanzen im Meer, in Seen und in Fließgewässern ▪ Aquatische Pflanzen und Herbivorie ▪ Nutzung aquatischer Pflanzen <p>Vorlesung „Pflanzengeographie“ (wo):</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Konstruktion und Interpretation von Pflanzenarealen

	<ul style="list-style-type: none"> ▪ Verbreitungstypen holarktischer Pflanzen ▪ Florenreiche und -regionen der Welt ▪ Evolution der Floren weltweit und in Europa ▪ Nacheiszeitliche Vegetationsgeschichte ▪ Einfluss des Menschen auf die heutige Flora ▪ Florenwandel und seine Ursachen in industrieller Zeit <p>Vorlesung „Einführung in die funktionelle Genomforschung“ (wo):</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Methoden der Genomforschung (Genomsequenzierung, Mutagenese, Mutationsanalyse, Transkriptomics, Proteomics, Metabolomics) ▪ Bioinformatische und systembiologische Ansätze zu Datenauswertung und Modellierung ▪ Modellorganismen der Funktionellen Genomanalyse (Hefe, Nematoden, <i>Drosophila</i>, Maus, <i>Arabidopsis</i>) ▪ Anwendungsbeispiele aus Biotechnologie und Molekularer Medizin ▪ Funktionelle Genomforschung und Ethik <p>Vorlesung „Molekulare Biotechnologie der Eukaryoten“ (wo):</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Molekulare Biotechnologie der Hefen (Vektorsysteme, Proteinproduktion und metabolische Umprogrammierung) ▪ Molekulare Biotechnologie filamentöser Pilze ▪ Molekulare Biotechnologie der Pflanzen (Methoden des DNA-Transfers zur Erzeugung transgener Pflanzen, Resistenz gegen Insekten, Pilze, Viren und Herbizide, modifizierte Biosynthesewege) ▪ Molekulare Biotechnologie der Tiere (Zellkulturen, Vektorsysteme, Transfektionsmethoden, Erzeugung transgener Tiere, „tissue engineering“, Stammzellen) 			
Lehrveranstaltungen (in LP und SWS)	zu erwerben sind 12 LP:	Kontaktzeit	Selbststudium	Gesamtaufwand
	<ul style="list-style-type: none"> ▪ Großpraktikum Pflanzenphysiologie (P; 5 SWS) ▪ Entwicklungsphysiologie der Pflanzen (V; 2 SWS) ▪ Seminar Pflanzenphysiologie (S; 2 SWS) ▪ Terrestrische Pflanzenökologie (V, wo; 2 SWS) ▪ Aquatische Pflanzenökologie (V, wo; 2 SWS) ▪ Pflanzengeographie (V, wo; 2 SWS) ▪ Einführung in die funktionelle Genomforschung (V, wo; 2 SWS) ▪ Molekulare Biotechnologie der Eukaryoten (V, wo; 2 SWS) 	75	195	360
Leistungsnachweise	Testiertes Protokoll zu den Versuchen des Praktikums, wissenschaftlicher Vortrag zum Seminar, Klausur (K60) zu den Inhalten der Vorlesung „Entwicklungsphysiologie der Pflanzen“; Klausur (K60) zu den Inhalten einer wahlobligatorischen Vorlesung			

Angebot	jährlich
Dauer	2 Semester
Regelprüfungstermin	Regelprüfungstermin ist das Semester, in dem das Modul erstmals angeboten wird (1. oder 3. Semester).
Empfohlene Vorkenntnisse	Grundwissen Botanik, Cytologie und Biochemie

Vertiefungsmodul „Physiologie 3 (Tierphysiologie)“ (VEM3)	
Verantwortliche/r	Professur für Physiologie und Biochemie der Tiere
Dozent/inn/en	Professor/inn/en und Mitarbeiter/innen des Zoologischen Instituts und Museums
Modulziele	<ul style="list-style-type: none"> ▪ Vertiefte Kenntnisse zu den Funktionen von Tieren auf systemischer, zellulärer und molekularer Ebene ▪ Grundlegende Fähigkeiten zur Gewinnung, Aufarbeitung und Präsentation wissenschaftlicher Erkenntnisse und Zusammenhänge
Modulinhalte	<p>Großpraktikum „Tierphysiologie“:</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Eigenes Experimentieren zu Fragestellungen zur Osmo- und Volumenregulation und zur Exkretion bei Tier und Mensch <p>Vorlesung „Vegetative Physiologie“:</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Gastrointestinaltrakt (Mundwerkzeuge, Magen, Darm, Verdauung, Resorption) ▪ Atmung (Diffusion, Ventilation, Konvektion, Sauerstoffangebot, Atemmedien, Gaswechselorgane, Regulation der Atmung) ▪ Herz- und Kreislaufsystem (Blut und Hämolymphe, respiratorische Pigmente, offene und geschlossene Systeme, Austauschprozesse mit dem Gewebe, neurogene und myogene Herzen, Erregungsleitung im Herzmuskel) ▪ Salz/Wasser-Haushalt (Fließgleichgewichte, Konzentrationsgradienten, Transportproteine, Störungen, Regulation, regulatorische Organe) ▪ Thermoregulation (Temperatortoleranz und –adaptation, Winterschlaf, Torpor, Ektothermie, Endothermie) ▪ Hormone (Systematik, Regelkreise, Hormondrüsen, Rezeptor-mechanismen, intrazelluläre Signalübermittlung, Hormon-wirkung) <p>Seminar „Tier- und Zellphysiologie“:</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Literaturrecherche und –auswertung zu wissenschaftlichen Themen zur Funktion von Zellen, Organen und Organismen ▪ Vorbereitung und Präsentation im Rahmen eines Seminars, Diskussion der Inhalte und der Präsentationsform <p>Vorlesung „Vergleichende Biochemie der Tiere“ (wo):</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Protein-Stoffwechsel ▪ Molekulare Evolution ▪ Lösliche Proteine in tierischen Körperflüssigkeiten ▪ Respiratorische Proteine ▪ Regulatorische Proteine und Peptide ▪ Membran-assoziierte und integrale Membranmoleküle ▪ Extrazelluläre strukturelle und sekretorische Moleküle ▪ Stickstoff-Metabolismus ▪ Energie-Metabolismus ▪ Toxine

	<p>Vorlesung „Parasitologie/Humanparasitologie“ (wo):</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Allgemeine Parasitologie (Parasit-Wirt-Wechselbeziehungen, Übertragungswege und -mechanismen, Abwehrreaktionen der Wirte) ▪ Spezielle Parasitologie (Intrazelluläre Parasiten, Parasiten des Blutes und der Lymphgefäße, Parasiten des (subcutanen) Bindegewebes, Parasiten des Darmes, Parasiten der Leber, Parasiten der Muskulatur, Parasiten des Gehirns, Parasiten anderer innerer Organe, Parasiten der Haut, Ektoparasiten), ▪ Vorstellung ausgewählter und typischer Vertreter (Epidemiologie, Symptome der Parasitose, Entwicklungszyklus, Pathogenitätsmechanismen, Schutz und Therapie, Vorkommen) <p>Vorlesung „Molekulare Biotechnologie der Prokaryoten“ (wo):</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Biotechnologie extremophiler Bakterien (thermophile, psychrophile, halophile, strahlungsresistente und magnetotaktische Bakterien) ▪ Metagenomics, Klonierungsstrategien, Genbanken ▪ Heterologe Genexpression und Expressionssysteme (<i>E. coli</i>, <i>B. subtilis</i> & weitere industrielle Wirte) ▪ Optimierung der Genexpression (Fusionsproteine, Translation, Proteininstabilität, Sekretion) und Fermentationsstrategien ▪ Gentechnisch veränderte Prokaryoten in der Landwirtschaft (Mikrobielle Insektizide), Lebensmittelindustrie und Medizin ▪ Gentechnikgesetz und Patentierung <p>Vorlesung „Molekulare Biotechnologie der Eukaryoten“ (wo):</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Molekulare Biotechnologie der Hefen (Vektorsysteme, Proteinproduktion und metabolische Umprogrammierung) ▪ Molekulare Biotechnologie filamentöser Pilze ▪ Molekulare Biotechnologie der Pflanzen (Methoden des DNA-Transfers zur Erzeugung transgener Pflanzen, Resistenz gegen Insekten, Pilze, Viren und Herbizide, modifizierte Biosynthesewege) ▪ Molekulare Biotechnologie der Tiere (Zellkulturen, Vektorsysteme, Transfektionsmethoden, Erzeugung transgener Tiere, „tissue engineering“, Stammzellen) 			
<p>Lehrveranstaltungen (in LP und SWS)</p>	<p>zu erwerben sind 12 LP:</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Großpraktikum Tierphysiologie (P; 5 SWS) ▪ Vegetative Physiologie (V; 2 SWS) ▪ Tier- und Zellphysiologie (S; 2 SWS) ▪ Vergleichende Biochemie der Tiere (V, wo; 2 SWS) ▪ Parasitologie/Humanparasitologie (V, wo; 1 SWS) ▪ Molekulare Biotechnologie der Prokaryoten (V, wo; 1 SWS) ▪ Molekulare Biotechnologie der Eukaryoten (V, wo; 	<p>Kontaktzeit</p> <p>75</p> <p>30</p> <p>30</p> <p>30</p> <p>15</p> <p>15</p> <p>30</p>	<p>Selbststudium</p> <p>195</p>	<p>Gesamtaufwand</p> <p>360</p>

	2 SWS)			
Leistungsnachweise	Klausur (K60) zu den Inhalten der Vorlesung „Vegetative Physiologie“; Klausur (K60) zu den Inhalten einer wahlobligatorischen Vorlesung; Halten eines Seminarvortrags, Protokoll zum Praktikum			
Angebot	jährlich			
Dauer	2 Semester			
Regelprüfungstermin	Regelprüfungstermin ist das Semester, in dem das Modul erstmals angeboten wird (1. oder 3. Semester).			
Empfohlene Vorkenntnisse	Grundwissen Zoologie, Cytologie, Tierphysiologie			

Fortgeschrittenenmodul „Angewandte Mikrobiologie und Biotechnologie“ (FO1)	
Verantwortliche/r	Professur für Allgemeine und Spezielle Mikrobiologie
Dozent/inn/en	Professor/inn/en und Mitarbeiter/innen des Instituts für Mikrobiologie
Modulziele	<ul style="list-style-type: none"> ▪ Vermittlung von vertieften theoretischen Kenntnissen im Bereich der Angewandten Mikrobiologie und Biotechnologie ▪ Vertiefung von Kenntnissen über technisch nutzbare Mikroorganismen, deren Vorkommen, Eigenschaften, Bedeutung, Taxonomie und Anwendung ▪ Vermittlung von Methoden der Stammcharakterisierung sowie der Prüfung und Optimierung von Anwendungseigenschaften ▪ Vertiefung der praktisch-methodischen Kenntnisse, eigenständige Konzeption und Durchführung von Experimenten ▪ Erwerb von Kenntnissen in der Biokatalyse
Modulinhalte	<p>Großpraktikum „Angewandte Mikrobiologie, Umweltmikrobiologie und Biotechnologie“:</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Wissenschaftliche Hypothesenprüfung ▪ Versuchsdesign; Konzeption und eigenständige Durchführung eines wissenschaftliches Experimentes ▪ Charakterisierung technisch nutzbarer Mikroorganismen (Biotransformationsreaktionen, Abwasseranalyse, molekulare Nachweismethoden u. a.) ▪ Expression, Isolierung, Reinigung und Charakterisierung technisch nutzbarer Enzyme ▪ Kennenlernen von speziellen Arbeits- und Messtechniken, Arbeit an Hochleistungsgeräten <p>Vorlesung „Trink-, Brauch- und Abwassermikrobiologie“:</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Wassereigenschaften und kleiner Wasserkreislauf, Mikrobiologie des Regenwassers, saurer Regen ▪ Mikrobiologie von Grund- und Quellwasser, Trinkwasserquellen und –schutzzonen, Tafelwasser und Mineralwasser ▪ Lebensstrategien von Wassermikroorganismen und Sukzessionen ▪ Sauerstoffgleichgewicht und Saprobität, Wasseranalyse an Pumpstationen sowie von Trink- und Brauchwasser ▪ Wasseraufbereitung und Desinfektion ▪ Abwasserbehandlung und Abwasserflora (Belebungsverfahren, Tropfkörperverfahren, Abwasserteiche, Landbehandlung) ▪ Methoden der Prüfung der biochemischen Abbaubarkeit von Wasserinhaltsstoffen (O₂, CSB, BSB, TOC, DOC u.a.) <p>Vorlesung „Pflanzen- und tierpathogene Mikroorganismen“:</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Phytopathogene Mikroorganismen als Bestandteil natürlicher Ökosysteme ▪ Infektionsvorgang und Ausbreitung, Reservoir in der Natur ▪ Charakterisierung der Krankheitserscheinungen und -prozesse ▪ Merkmale und Besonderheiten phytopathogener Mikroorganismen ▪ Nachweis phytopathogener Mikroorganismen, Abwehrmechanismen der Pflanzen

- Taxonomie phytopathogener Mikroorganismen und spezielle Erkrankungen
- Arbeitsfelder und Ziele der Epidemiologie im Pflanzenschutz
- Grundlage und Begriffe der Veterinärmedizin/Epizootiologie
- Epizootiologisch-ökologische Gruppen/Tierseuchenbekämpfung
- Mikrobielle Biozönosen/Mikroflora von Tieren/Infektionen
- Tierseuchen der Liste A und Auswahl aus Liste B
- Taxonomie tierpathogener Erreger, Krankheitsbild, Massnahmen

Vorlesung „Cytologie, Physiologie und Biotechnologie der Hefen“:

- Definition und Phylogenie der Hefen
- Struktur und Entwicklung verschiedener Zelltypen
- Wuchsformen und Koloniebildung
- Wechsel der Zellform/Dimorphismus
- Formen der vegetativen und sexuellen Vermehrung
- Struktur der Zelle und ihrer Organellen
- Physiologie der Hefezellen und ihrer Organellen
- Methanol- und Alkanabbau, Markerenzyme, Atmungsketten
- Wechselwirkung von peroxisomalen und mikrosomalen Enzymen (Oxydasen, Katalasen, Peroxidasen, Oxygenasen, Cytochrom P450)
- Glucose-Stoffwechsel/Gärung/Pasteur-, Crabtree- und Custerseffekt
- Taxonomie der Hefen/Diagnostik pathogener Hefen
- Biotechnologische Anwendung von Hefen

Seminar „Fortschritte und Methoden der Angewandten Mikrobiologie“:

- Selbständige Erarbeitung und Präsentation von ausgewählten Themen der Angewandten Mikrobiologie/Umweltmikrobiologie
- Studium und Auswertung englischsprachiger Originalarbeiten und weiterführender Literatur

Vorlesung „Bodenmikrobiologie“ (wo):

- Bodenbildung, biologische Verwitterung, Humusbildung
- Bedeutung von Bodengefüge, Bodenwasser und Bodenluft für das mikrobielle Edaphon
- Verteilung und Artenspektrum der Mikroorganismen im Boden
- Methoden der Erfassung mikrobieller Aktivitäten
- Mikrobielle Substrate und deren Umsetzung
- Assoziation mit Pflanzen (Rhizosphäre, Mykorrhiza u. a.)
- Stoffkreisläufe des Bodens und deren Regulation
- Zellulose-, Hemizellulose- und Ligninabbau
- Nitrifikation, Denitrifikation und N₂-Fixierung in Böden
- Phosphor- und Schwefelmetabolisierung
- Schadstoffabbau in Boden und Kompost
- Bodenschutz und Bodensanierung

Vorlesung „Marine Biotechnologie“ (wo):

- Marine Pilze
- Makroalgen und Aquakultur
- Cyanobakterien und Wirkstoffe
- Symbiosen in der Tiefsee (*Riftia pachyptila* u. a.)

	<ul style="list-style-type: none"> ▪ Extremophile Mikroorganismen im Meer ▪ Marine Toxine ▪ Marine Biotechnologie und Kosmetik ▪ Ölabbau im Meer - Mechanismen und mikrobielle Prozesse ▪ Marine Proteomics ▪ Marine Organismen - Energiequellen der Zukunft ? 			
Lehrveranstaltungen (in LP und SWS)	zu erwerben sind 12 LP:	Kontaktzeit	Selbststudium	Gesamtaufwand
	<ul style="list-style-type: none"> ▪ Großpraktikum „Angewandte Mikrobiologie, Umweltmikrobiologie und Biotechnologie (P; 4 SWS) ▪ Trink-, Brauch- und Abwassermikrobiologie (V; 1 SWS) ▪ Pflanzen- und tierpathogene Mikroorganismen (V; 1 SWS) ▪ Cytologie, Physiologie und Biotechnologie der Hefen (V; 1 SWS) ▪ Fortschritte und Methoden der Angewandten Mikrobiologie (S; 1 SWS) ▪ Bodenmikrobiologie (V, wo; 1 SWS) ▪ Marine Biotechnologie (V, wo; 1 SWS) 	60	225	360
		15		
		15		
		15		
		15		
		15		
		15		
Leistungsnachweise	1 Klausur (K90) zu den Inhalten der obligatorischen Vorlesungen „Trink-, Brauch- und Abwassermikrobiologie“; „Pflanzen- und tierpathogene Mikroorganismen“ und „Cytologie, Physiologie und Biotechnologie der Hefen“; regelmäßige Teilnahme am Praktikum, Präsentation der Ergebnisse und Abgabe eines Protokolls; 1 Seminarvortrag.			
Angebot	jährlich			
Dauer	2 Semester			
Regelprüfungstermin	Regelprüfungstermin ist das Semester, in dem das Modul erstmals angeboten wird (2. Semester).			
Empfohlene Vorkenntnisse	Vertiefte Kenntnisse der Mikrobiologie			

Fortgeschrittenenmodul „Biotechnologie“ (FO2)				
Verantwortliche/r	Professur für Biotechnologie am Institut für Biochemie			
Dozent/inn/en	Professor/in und Mitarbeiter/inn/en des Instituts für Biochemie			
Modulziele	<ul style="list-style-type: none"> ▪ Erwerb fortgeschrittener Erkenntnisse der Biotechnologie, insbesondere Protein-Engineering ▪ Erwerb der grundlegenden Methoden der Proteinherstellung, Isolierung und Aufreinigung ▪ Erwerb von Kenntnissen in der Biokatalyse 			
Modulinhalte	<p>Vorlesung „Biotechnologie III“:</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Grundlagen und Methoden des Protein Engineering (gerichtete Evolution, rationales Design) ▪ Metabolic Engineering (Grundlagen, Beispiele industrialisierter Verfahren) ▪ Ethik, Patentwesen <p>Vorlesung „Biokatalyse“:</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Grundlagen und Definition der Biokatalyse ▪ Reaktorsysteme, Lösungsmittelsysteme, Enzymressourcen ▪ Analytik (Chiral-, Protein- und Reaktionsanalytik) ▪ Immobilisierungsmethoden ▪ Strategien der Reaktionsführung, Cofaktorrecycling ▪ detaillierte Behandlung der für Biokatalyse relevanten Enzyme (Hydrolasen, Oxidoreduktasen, Lyasen, Isomerasen) ▪ Protein-Engineering in der Biokatalyse ▪ Industrielle biokatalytische Verfahren <p>Übung „Proteinreinigungen“:</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Produktion (Schüttelkolben bzw. Fermenter) und Isolierung eines rekombinanten Enzyms ▪ Bestimmung der Enzymaktivität, des Proteingehaltes und der Reinheit ▪ Aufreinigung durch verschiedene Methoden ▪ Handhabung von Photometer, GC, HPLC ▪ Anwendung des Enzyms in einer Biokatalyse ▪ Handhabung von Software für biochemische Fragestellungen ▪ Referat zu einer Literaturarbeit (auf Englisch) 			
Lehrveranstaltungen (in LP und SWS)	zu erwerben sind 12 LP:	Kontaktzeit	Selbststudium	Gesamtaufwand
	<ul style="list-style-type: none"> ▪ Biotechnologie III (V; 2 SWS) ▪ Biokatalyse (V; 2 SWS) ▪ Übung Proteinreinigungen (Ü; 5 SWS) 	30	225	360
Leistungsnachweise	1 Klausur (K90) oder eine mündliche Prüfung (MP30) zu den Inhalten der Vorlesungen „Biotechnologie III“ und „Biokatalyse“; Protokoll mit Testat zu den praktischen Übungen (unbenotet)			
Angebot	jährlich			

Dauer	2 Semester
Regelprüfungstermin	Regelprüfungstermin ist das Semester, in dem das Modul erstmals angeboten wird (2. Semester).
Empfohlene Vorkenntnisse	Grundlagen der Biochemie

Fortgeschrittenenmodul „Funktionelle Genomforschung“ (FO3)	
Verantwortliche/r	Professur für Funktionelle Genomforschung
Dozent/inn/en	Professor/inn/en und Mitarbeiter/innen der Abteilung für Funktionelle Genomforschung des Interfakultären Instituts für Genetik und Funktionelle Genomforschung, Professor/inn/en und Mitarbeiter/innen des Instituts für Mikrobiologie und Professoren kooperierender Einrichtungen der Medizinischen Fakultät
Modulziele	<ul style="list-style-type: none"> ▪ Vermittlung von vertieften Kenntnissen der Funktionellen Genomforschung ▪ Vermittlung von Fertigkeiten zur Durchführung von Experimenten im Bereich der Funktionellen Genomanalyse ▪ Vermittlung der Auswertung von komplexen Daten ▪ Einführung in die eigenständige Konzeption und Durchführung von Experimenten
Modulinhalte	<p>Vorlesung „Anwendung von Techniken der Funktionellen Genomforschung - Von der Diagnose bis zur Therapie“:</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Funktionelle Genomforschung in der Biomedizin ▪ Kurze Anwendungsbezogene Darstellung der Methoden der Genomforschung ▪ Analyse von Körperflüssigkeiten ▪ Darstellung des Potentials und der Grenzen der Funktionellen Genomforschung anhand von Beispielen aus den Themenfeldern Tumorbilogie, kardiovaskuläres System, Toxizität, Infektionsbiologie, ZNS und Autoimmunerkrankungen ▪ Einführung in systembiologische Forschungsansätze in der Medizin ▪ Funktionelle Genomforschung und Konzepte der individualisierten Medizin ▪ Funktionelle Genomforschung und Ethik <p>Vorlesung „Modellorganismen in der Funktionellen Genomanalyse“:</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Darstellung von experimentellen Konzepten unter Einbeziehung von Modellorganismen (Hefe, Nematoden, <i>Drosophila</i>, Maus, <i>Arabidopsis</i>) ▪ Funktionelle Genomforschung in Biotechnologie und Pharmazie ▪ Einführung in systembiologische Forschungsansätze <p>Vorlesung „Methoden der Funktionellen Genomanalyse“:</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Detaillierte Darstellung der Methoden der Funktionellen Genomanalyse (Genomsequenzierung, Mutagenese, Mutationsanalyse, Transkriptomics, Proteomics, Metabolomics) <p>Vorlesung „Metabolomicsanalysen in der modernen Biologie und Medizin“</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Darstellung von experimentellen Konzepten und Anwendungsbeispielen von Metabolomanalysen in Biologie und Medizin

	<p>Vorlesung „Angewandte Bioinformatik - Analyse komplexer Datensätze“</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Vermittlung von Kenntnissen zur Planung von Experimenten in den Themenfeldern Genomics, Transkriptomics und Proteomics ▪ Darstellung von Auswertestrategien unter Einbeziehung lokaler und internetbasierter Datenbanken und Auswertewerkzeuge <p>Seminar „Neue Aspekte aus dem Bereich der Funktionellen Genomforschung“</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Selbständige Vorbereitung und Präsentation ausgewählter, fachspezifischer Themen <p>Großpraktikum „Funktionelle Genomforschung“</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Vermittlung der Konzeption und Durchführung von Experimenten ▪ DNA-Array- bzw. RT-PCR basierte Genomics- und Transkriptomiceexperimente ▪ Gel-basierte und Gel-freie Proteomanalysen ▪ Analyse komplexer Datensätze 			
Lehrveranstaltungen (in LP und SWS)	zu erwerben sind 12 LP:	Kontaktzeit	Selbststudium	Gesamtaufwand
	<ul style="list-style-type: none"> ▪ Anwendung von Techniken der funktionellen Genomforschung – Von der Diagnose bis zur Therapie (V; 2 SWS) ▪ Modellorganismen in der Funktionellen Genomanalyse (V; 1 SWS) ▪ Methoden der Funktionellen Genomanalyse (V; 1 SWS) ▪ Metabolomicsanalysen in der modernen Biologie und Medizin“ (V; 1 SWS) ▪ Angewandte Bioinformatik - Analyse komplexer Datensätze (V; 2 SWS) ▪ Seminar „Neue Aspekte aus dem Bereich der Funktionellen Genomforschung“ (S; 1 SWS) ▪ Praktikum „Funktionelle Genomforschung“ (P; 4 SWS) 	30		
		15		
		15		
		15	180	360
		30		
		15		
		60		
Leistungsnachweise	<p>Klausur (K90) oder mündliche Prüfung (MP30) zu den Inhalten der Vorlesungen „Anwendung von Techniken der funktionellen Genomforschung“, Modellorganismen in der Funktionellen Genomanalyse“ und „Metabolomicsanalysen in der modernen Biologie und Medizin“ und Klausur (K90) oder mündliche Prüfung (MP30) zu den Inhalten der Vorlesung „Methoden der Funktionellen Genomanalyse“ und „Angewandte Bioinformatik“; Kontinuierliche Teilnahme an Seminar und Praktikum, 1 Seminarvortrag; 1 Protokoll zum Praktikum</p>			

Angebot	jährlich
Dauer	2 Semester
Regelprüfungstermin	Regelprüfungstermin ist das Semester, in dem das Modul erstmals angeboten wird (2. Semester).
Empfohlene Vorkenntnisse	Vertiefte Kenntnisse der Genetik und Biochemie, Kenntnisse der Funktionellen Genomanalyse

Fortgeschrittenenmodul „Molekulare Infektionsgenetik“ (FO4)	
Verantwortliche/r	Professur für Molekulare Genetik
Dozent/inn/en	Professor/inn/en und Mitarbeiter/innen des Instituts für Genetik und Funktionelle Genomforschung, Abt. Genetik der Mikroorganismen und Mitarbeiter des Instituts für Mikrobiologie
Modulziele	<ul style="list-style-type: none"> ▪ Vertieftes Verständnis der Pathogenitätsmechanismen und der molekularen Strategien bakterieller Erreger ▪ Verständnis von Erreger-induzierten Signaltransduktionswegen und den molekularen Vorgängen bei der bakteriellen Endozytose durch eukaryotische Wirtszellen ▪ Kenntnis der Strukturen und molekularen Wirkungsmechanismen bakterieller Toxine ▪ Adaptation und Fitness unter Infektionsbedingungen ▪ Vertiefung der praktisch-methodischen Kenntnisse
Modulinhalte	<p>Vorlesung „Molekulare Grundlagen der Pathogenität von Mikroorganismen“:</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Evolution der Pathogenität und genomische Inseln ▪ Regulation von Virulenzfaktoren, Phasenvariation, Antigenvariation ▪ Regulatorische RNAs bei Bakterien und Pathogenen ▪ Molekulare Mechanismen der Pathogen-Erreger Interaktion ▪ Molekulare Mechanismen der Immunevasion von Infektionserregern ▪ Struktur-Funktionsanalysen von bakteriellen Adhäsinen und zellulären Rezeptoren <p>Vorlesung „Molekulare Grundlagen der zellulären Mikrobiologie und bakterieller Toxine“:</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Struktur, Funktion und Regulation des Zytoskeletts ▪ Signaltransduktionswege und bakterielle Internalisierung ▪ Adaptormoleküle der Integrine und Kinase-Kaskaden ▪ Aktivierung von Integrinen durch Bakterien oder bakterielle Effektoren und bakterielle Induktion der Moleküle der Fokalen-Adhäsions Komplexe ▪ Intrazelluläre Erreger und molekulare Strategien der Ausbreitung ▪ Struktur-Funktionsbeziehungen von prokaryotischen Toxinen ▪ Funktion von Superantigenen ▪ Molekulare und atomare Grundlagen der Rezeptorspezifität von Toxinen ▪ AB-Toxine, ihre Wirkmechanismen und zelluläre Zielstrukturen ▪ Regulation von Toxinen <p>Seminar „Molekulare Pathogenitätsmechanismen“:</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Literaturrecherche zu einer aktuellen Fragestellungen der molekularen und mikrobiellen Pathogenität ▪ Ausarbeitung der zentralen Befunde in textlicher und bebildeter Darstellung mit begrenztem Umfang <p>Großpraktikum „Molekulare Infektionsgenetik“:</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Genexpressionsanalyse durch Northern Hybridisierung

	<ul style="list-style-type: none"> ▪ DNA-Protein Interaktion (EMSA) ▪ Untersuchungen zur Erreger-Wirt Interaktion durch Protein-Protein Interaktionen in Bindungsversuchen (Durchflußzytometrie, Oberflächenplasmon Resonanz) ▪ Vergleichende Adhärenzversuche (FITC Assay) ▪ Epidemiologische Analysen 			
Lehrveranstaltungen (in LP und SWS)	zu erwerben sind 12 LP:	Kontaktzeit	Selbststudium	Gesamtaufwand
	<ul style="list-style-type: none"> ▪ Molekulare Grundlagen der Pathogenität von Mikroorganismen (V; 2 SWS) ▪ Molekulare Grundlagen der zellulären Mikrobiologie und bakterieller Toxine (V; 2 SWS) ▪ Literaturseminar "Molekulare Pathogenitätsmechanismen" (S; 1 SWS) ▪ Großpraktikum „Molekulare Infektionsgenetik“ (P; 5 SWS) 	30	210	360
		30		
		15		
		75		
Leistungsnachweise	Klausur (K90) zu den Inhalten der Vorlesungen „Molekulare Grundlagen der Pathogenität von Mikroorganismen“ + „Molekulare Grundlagen der zellulären Mikrobiologie und bakterieller Toxine“; Regelmäßige Teilnahme am Praktikum und Abgabe eines Protokolls; schriftliche Ausarbeitung zum Literaturseminar (Hausarbeit)			
Angebot	Jährlich			
Dauer	1 Semester			
Regelprüfungstermin	Regelprüfungstermin ist das Semester, in dem das Modul erstmals angeboten wird (2. Semester).			
Empfohlene Vorkenntnisse	Vertiefte Kenntnisse der Genetik			

Fortgeschrittenenmodul „Molekulare Mikrobiologie und Physiologie“ (FO5)	
Verantwortliche/r	Professur für Mikrobielle Physiologie
Dozent/inn/en	Professor/inn/en und Mitarbeiter/innen des Instituts für Mikrobiologie und des Instituts für Genetik und Funktionelle Genomforschung
Modulziele	<ul style="list-style-type: none"> ▪ Fortgeschrittene Kenntnisse in Mechanismen und Methoden Molekularer Mikrobiologie ▪ Fortgeschrittene Kenntnisse über Struktur und Funktion prokaryotischer Gene und Genome ▪ Vertiefte Kenntnisse über mikrobielle Pathogenitätsmechanismen
Modulinhalte	<p>Vorlesung „Molekulare Mikrobiologie und Genregulation“:</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Bakterielle Genome und Genomics ▪ Bakterielle Proteome und Proteomics ▪ Signaltransduktion und Genregulation: Zwei-Komponenten-Systeme / Quorum Sensing / Phosphotransferase-Systeme ▪ Regulation der Biofilmbildung ▪ Molekulare Mechanismen mikrobieller Pathogenität ▪ Transkriptionsinitiation und -termination ▪ Regulation der Posttranskription ▪ Regulation der Translation <p>Vorlesung „Spezielle Kapitel der Molekularen Mikrobiologie“:</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Bakterielle Adaptationsmechanismen an Stress, Hunger und andere wachstumsbegrenzende Bedingungen ▪ Schwerpunkt: oxidativer Stress <p>Vorlesung „Proteinqualitätskontrolle und Molekulare Topologie“</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Lebenszyklus der Proteine, molekulare Chaperone, ATP-abhängige Proteinasen ▪ Mechanismen der Substraterkennung; Substrat-Identifikation ▪ Proteolyse unter Stress und Hunger ▪ Vom Proteininventar einer Zelle zum Leben - Molekulare Topologie <p>Seminar „Fortschritte der Molekularen Mikrobiologie“:</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Literaturseminar: Vorstellung und kritische Betrachtung aktueller Themen-spezifischer Publikationen durch die Studierenden <p>Praktikum „Molekulare Mikrobiologie“:</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Regulation der Genexpression, Enzyme und Isoenzyme, Reportergene (anaerobe Genexpression bei <i>E. coli</i> mittels <i>lacZ</i>-Bestimmung, Aktivität von alkalischer und saurer Phosphatase in <i>E. coli</i> bei Aminosäure- und Phosphat-Limitation, Nachweis von Quorum Sensing mittels AHL-Reporterstämmen) ▪ Radioaktive Isotope in der Bakterienphysiologie und Molekularen Mikrobiologie (radioaktive Inkorporationsexperimente zur Bestimmung von RNA- und Proteinsynthesen, Bestimmung der Halbwertszeit radiomarkierter RNA, nicht-radioaktive HWZ-Bestimmung ausgewählter Transkripte in <i>B. subtilis</i>)

	<ul style="list-style-type: none"> ▪ Molekularbiologie/Gentechnik (PCR, Klonierung, Blau/Weiß-Screening in <i>E. coli</i>, Mutantenkonstruktion in <i>B. subtilis</i>, Northern-Blot, Überexpression rekombinanter Proteine in <i>E. coli</i>) ▪ Bakterielle Genome (Datenbanken, Bioinformatische Analyse bakterieller Genome) 			
Lehrveranstaltungen (in LP und SWS)	zu erwerben sind 12 LP:	Kontaktzeit	Selbststudium	Gesamtaufwand
	<ul style="list-style-type: none"> ▪ Molekulare Mikrobiologie und Genregulation (V; 3 SWS) ▪ Spezielle Kapitel der Molekularen Mikrobiologie (V; 1 SWS) ▪ Proteinqualitätskontrolle und Molekulare Topologie (V; 1 SWS) ▪ Fortschritte der Molekularen Mikrobiologie (S; 1 SWS) ▪ Großpraktikum „Molekulare Mikrobiologie“ (P; 4 SWS) 	45	210	360
Leistungsnachweise	Klausur (K90) zu den Inhalten der Vorlesungen „Molekulare Mikrobiologie und Genregulation“, „Spezielle Kapitel der Molekularen Mikrobiologie“ und „Proteinqualitätskontrolle und Molekulare Topologie“; Regelmäßige Teilnahme am Praktikum und Abgabe eines Protokolls; schriftliche Ausarbeitung zum Literaturseminar (Hausarbeit)			
Angebot	jährlich			
Dauer	1 Semester			
Regelprüfungstermin	Regelprüfungstermin ist das Semester, in dem das Modul erstmals angeboten wird (2. Semester).			
Empfohlene Vorkenntnisse	Vertiefte Kenntnisse der mikrobiellen Physiologie und der funktionellen Genomforschung			

Fortgeschrittenenmodul „Molekulare Strukturbiologie“ (FO6)	
Verantwortliche/r	Professur für Strukturbiochemie am Institut für Biochemie
Dozent/inn/en	Professor/inn/en und Mitarbeiter/innen des Instituts für Biochemie
Modulziele	<ul style="list-style-type: none"> ▪ Vertieftes Verständnis der Strukturen von Proteinen im Zusammenhang mit deren biologischer Funktion ▪ Vertieftes Verständnis der Strukturen anderer Biopolymere im Zusammenhang mit deren biologischer Funktion ▪ Aktuelle Entwicklungen in der Molekularen Strukturbiologie ▪ Vertrautheit mit den wichtigsten spektroskopischen und kalorimetrischen Analysemethoden der modernen Biochemie ▪ Anwendung dieser Methoden für spezielle Fragestellungen ▪ Grundlegendes Verständnis der Theorie und Praxis der wichtigsten analytischen Methoden zur Strukturanalyse. Befähigung zur Auswertung von UV-, IR-, MS- und NMR-spektroskopischen Daten. ▪ Prinzipielle Kenntnisse der Strukturanalyse biologischer Makromoleküle mit Beugungsmethoden.
Modulinhalte	<p>Vorlesung „Instrumentelle Bioanalytik“:</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Isotherme Titrationskalorimetrie (ITC) ▪ Differential Scanning Calorimetry (DSC) ▪ Gleichgewichtsdialyse ▪ Oberflächen-Plasmonresonanz ▪ Absorptionsspektroskopie im UV-VIS-Bereich ▪ Lineardichroismus, optische Rotationsdispersion und Circular dichroismus (Cotton-Effekt) ▪ Fluoreszenzspektroskopie (Fluoreszenz-Löschung, Förster-Transfer) <p>Praktikum „Strukturaufklärung biologischer Makromoleküle“</p> <p>Teil I:</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Proteinkristallisation, Röntgenquellen, Datensammlung, Diffraktion, Phasenproblem, Strukturlösung, Berechnung von Elektronendichtekarten, Modellbau und Verfeinerung, Darstellung und Beurteilung einer Strukturanalyse. <p>Teil II:</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Versuche zur NMR-Spektroskopie, UV-VIS Schmelzexperimente, Fluoreszenzspektroskopie, Isotherme Titrationskalorimetrie, CD-Spektroskopie. <p>Vorlesung „Biokristallographie“ (wo, Block I):</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Proteinkristallisation, Röntgenquellen, Datensammlung, Kristallsysteme und Raumgruppen, Diffraktion, reziproker Raum, Phasenproblem, Strukturlösung, Modellbau und Validierung, Darstellung und Beurteilung einer Strukturanalyse. <p>Vorlesung „Proteinstrukturen“ (wo, Block I):</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Struktur und Eigenschaften von Proteinen, Polypeptidfaltung

	<p>Vorlesung „Instrumentelle Strukturanalytik“ (wo, Block II):</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Grundlagen der Spektroskopie, Absorption, Emission, Übergangswahrscheinlichkeiten, Lebensdauer angeregter Zustände, Grundlagen der NMR-Spektroskopie, Impuls-FT-Methode, chem. Verschiebung, skalare Kopplung, Grundlagen der IR-Spektroskopie, harmonischer und anharmonischer Oszillator, Grundsicherungen, charakteristische Gruppenfrequenzen, Raman-Streuung, Prinzip und Methoden der Massenspektrometrie, Isotopenanalyse, Zerfallsreaktionen von Molekülonen. <p>Seminar/Übungen „Instrumentelle Strukturanalytik“ (wo, Block II):</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Praktische Grundlagen der Spektroskopie, Aufnahme und Auswertung von Daten an verschiedenen Geräten (z.B. Röntgendiffraktion, UV-, IR-, MS- und NMR-Spektrometer). 			
Lehrveranstaltungen (in LP und SWS)	zu erwerben sind 12 LP:	Kontaktzeit	Selbststudium	Gesamtaufwand
	<ul style="list-style-type: none"> ▪ Instrumentelle Bioanalytik (V; 2 SWS) ▪ Strukturaufklärung biologischer Makromoleküle, Teil I oder Teil II (P, wo; 5 SWS) ▪ Biokristallographie (V, wo, Block I; 2 SWS) ▪ Proteinstrukturen (V, wo, Block I; 2 SWS) ▪ Instrumentelle Strukturanalytik (V, wo, Block II; 2 SWS) ▪ Instrumentelle Strukturanalytik (S/Ü, wo, Block II; 2 SWS) 	30 75 30 30 30 30	195	360
Leistungsnachweise	Klausur (K90) oder mündliche Prüfung (MP30) zu den Themenkomplexen „Instrumentelle Bioanalytik“ (einschl. „Instrumentelle Strukturanalytik“ bei Wahl von Block II bzw. „Biokristallographie“ und „Proteinstrukturen“ bei Wahl von Block I); Regelmäßige Teilnahme am Praktikum und Abgabe eines Protokolls			
Angebot	jährlich			
Dauer	2 Semester			
Regelprüfungstermin	Regelprüfungstermin ist das Semester, in dem das Modul erstmals angeboten wird (2. Semester).			
Empfohlene Vorkenntnisse	Vertiefte Kenntnisse der Biochemie und des Proteinaufbaus; Grundlagen in Physikalischer Chemie			

Fortgeschrittenenmodul „Molekulare Umweltmikrobiologie“ (FO7)	
Verantwortliche/r	Professur für Mikrobielle Ökologie
Dozent/inn/en	Professor/inn/en und Mitarbeiter/innen der AG Mikrobielle Ökologie
Modulziele	<ul style="list-style-type: none"> ▪ Kenntnisse und Anwendung theoretischer und methodischer Aspekte der molekularen Umweltmikrobiologie
Modulinhalte	<p>Vorlesung „Einführung in die molekulare Ökologie der Mikroorganismen“:</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Isolierung informativer Moleküle aus Umweltproben ▪ Molekulare Methoden zur Analyse mikrobieller Diversität in der Umwelt ▪ Probleme der bakteriellen Systematik und Taxonomie vor dem Hintergrund der Identifikation von Mikroorganismen in natürlichen Proben ▪ Nachweis mikrobieller Aktivitäten in der Umwelt <p>Vorlesung „Mikroskalige Methoden: Mikrosensoren und Biosensoren“:</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Definition von Mikrohabitaten (marine Aggregate, Biofilme, Grenzflächen) ▪ Mikrosensoren in der mikrobiellen Ökologie <ul style="list-style-type: none"> - Mikroelektroden (Grundlegende elektrochemische Prozesse, Clark-type Sauerstoffmikroelektroden, Schwefelwasserstoffmikroelektroden, pH- und Redoxpotentialmikroelektroden) - Mikrooptoden und planare Optoden ▪ Applikation von Mikrosensoren <ul style="list-style-type: none"> - Interpretation und Modellierung von Sauerstoffmikroprofilen - Kleinräumige Verteilung mikrobieller photosynthetischer und respiratorischer Prozesse - <i>In-situ</i> Messungen - State of the Art ▪ Biosensoren <ul style="list-style-type: none"> - Zell- und Enzymsensoren - Mikrobielle Biosensoren - Respirationsbasierte Biosensoren ▪ Mikroskalige Techniken zur Bestimmung mikrobieller Abundanz und Diversität <p>Übung „Mikroskalige Methoden: Mikrosensoren und Biosensoren“:</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Konstruktion von Mikrosensoren ▪ Sensor-spezifische Charakteristika ▪ Kalibrierung der Mikrosensoren ▪ Messungen mit Mikrosensoren in Sedimenten & Biofilmen ▪ Darstellung und Auswertung der Mikroprofile ▪ Präsentation und Diskussion der Ergebnisse <p>Praktikum „Methoden der molekularen mikrobiellen Ökologie“:</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Gewinnung von Umweltproben ▪ Molekularbiologische Techniken <ul style="list-style-type: none"> - Nukleinsäureextraktion aus Umweltproben

	<ul style="list-style-type: none"> - PCR-Techniken und Sequenzanalyse ▪ Mikroskopische Verfahren für den Nachweis heterotropher Prokaryonten (Zahl und Biomasse) ▪ Fingerprinting-Techniken für physiologisches Profil der mikrobiellen Gemeinschaft (Molekulare Techniken und Kulturtechniken) ▪ Identifizierung und Diversität von Mikroorganismen ▪ Fluoreszenz <i>in-situ</i> Hybridisierungs-Technologien 			
Lehrveranstaltungen (in LP und SWS)	zu erwerben sind 12 LP:	Kontaktzeit	Selbststudium	Gesamtaufwand
	▪ Einführung in die molekulare Ökologie der Mikroorganismen (V; 2 SWS)	30	210	360
	▪ Mikroskalige Methoden: Mikrosensoren und Biosensoren (V; 2 SWS)	30		
	▪ Mikroskalige Methoden: Mikrosensoren und Biosensoren (Ü; 1 SWS)	15		
▪ Methoden der molekularen mikrobiellen Ökologie (P; 5 SWS)	75			
Leistungsnachweise	Klausur (K90) zu den Inhalten der Vorlesungen „Einführung in die molekulare Ökologie der Mikroorganismen“ und „Mikroskalige Methoden: Mikrosensoren und Biosensoren“; Präsentation und Protokoll der Ergebnisse des Praktikums und der Übung			
Angebot	jährlich			
Dauer	2 Semester			
Regelprüfungstermin	Regelprüfungstermin ist das Semester, in dem das Modul erstmals angeboten wird (2. Semester).			
Empfohlene Vorkenntnisse	Erfolgreiches Absolvieren eines Vertiefungsmoduls zur mikrobiellen Ökologie			

Fortgeschrittenenmodul „Molekulargenetik der Eukaryoten“ (FO8)				
Verantwortliche/r	Professur für Angewandte Genetik und Biotechnologie			
Dozent/inn/en	Professor/inn/en und Dozent/inn/en des Instituts für Genetik und Funktionelle Genomforschung			
Modulziele	<ul style="list-style-type: none"> ▪ Fortgeschrittene Kenntnisse zur Genexpression in Eukaryoten und deren Regulation auf verschiedenen Ebenen ▪ Kenntnisse zur fortgeschrittenen Literaturrecherche ▪ Vertiefung der praktisch-methodischen Kenntnisse 			
Modulinhalte	<p>Vorlesung „Mechanismen der eukaryotischen Genregulation“:</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Prozesse der Genomdynamik und ihre Bedeutung für die Genexpression ▪ Chromatin und Chromatindynamik bei der Aktivierung bzw. Repression eukaryotischer Gene ▪ Transkription und Transkriptionsfaktoren ▪ Funktionelle Anatomie eukaryotischer Aktivatorproteine ▪ Mechanismen der transkriptionalen Aktivierung und Repression ▪ Regulation der RNA-Prozessierung ▪ Regulierte RNA-Degradation (u. a. RNA-Interferenz) ▪ Mechanismen der translationalen Kontrolle <p>Seminar „Eukaryotische Genregulation“:</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Literaturrecherche zu einer aktuellen Fragestellung der eukaryotischen Genregulation ▪ Ausarbeitung der zentralen Befunde in textlicher Darstellung mit begrenztem Umfang <p>Großpraktikum „Molekulargenetik der Eukaryoten“:</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Konstruktion von Deletionsmutanten durch Gendisruption und deren funktionelle Charakterisierung ▪ Nachweis von Protein-DNA- und Protein-Protein-Interaktionen ▪ Regulierbare Promotoren in der molekularen Biotechnologie 			
Lehrveranstaltungen (in LP und SWS)	zu erwerben sind 12 LP:	Kontaktzeit	Selbststudium	Gesamtaufwand
	<ul style="list-style-type: none"> ▪ Mechanismen der eukaryotischen Genregulation (V; 3 SWS) ▪ Literaturseminar „Eukaryotische Genregulation“ (S; 1 SWS) ▪ Großpraktikum „Molekulargenetik der Eukaryoten“ (P; 5 SWS) 	45		
		15	225	360
		75		
Leistungsnachweise	Klausur (K90) oder mündliche Prüfung (MP30) zu den Inhalten der Vorlesung „Mechanismen der eukaryotischen Genregulation“; Regelmäßige Teilnahme am Praktikum und Abgabe eines Protokolls; schriftliche Ausarbeitung zum Literaturseminar (Hausarbeit)			
Angebot	jährlich			
Dauer	1 Semester			

Regelprüfungstermin	Regelprüfungstermin ist das Semester, in dem das Modul erstmals angeboten wird (2. Semester).
Empfohlene Vorkenntnisse	Vertiefte Kenntnisse der Genetik

Fortgeschrittenenmodul „Nukleinsäuren“ (FO9)				
Verantwortliche/r	Professur für Bioorganische Chemie am Institut für Biochemie			
Dozent/inn/en	Professor/inn/en und Mitarbeiter/innen des Instituts für Biochemie			
Modulziele	<ul style="list-style-type: none"> ▪ Allgemeines Verständnis der Chemie und Biochemie von Nukleinsäuren ▪ Erwerb von Kenntnissen zur chemisch synthetischen Darstellung und Modifizierung von Nucleosiden, Mono- und Oligonucleotiden ▪ Verständnis der vielfältigen funktionellen Eigenschaften von RNA in vivo und in vitro ▪ Experimentelle Fertigkeiten auf dem Gebiet der Nukleinsäuresynthese und RNA-Funktionsanalyse 			
Modulinhalte	<ul style="list-style-type: none"> ▪ C Strategien zur Darstellung natürlicher und modifizierter Nukleinsäuren ▪ Einsatz synthetischer Nukleinsäurederivate in der Biochemie und Molekularen Medizin ▪ Immobilisierung von Nukleinsäuren, DNA-Arrays ▪ Ungewöhnliche Nukleinsäurestrukturen und deren biologische Signifikanz ▪ Elektronentransport in DNA ▪ Nukleinsäuren in der Supramolekularen Chemie ▪ Katalytische RNA (Ribozyme) ▪ Riboswitches ▪ Kleine nicht codierende RNAs ▪ <i>In vitro</i>-Selektion von Aptameren und RNA-Katalysatoren ▪ RNA-Biosensoren ▪ Methoden zur strukturellen und funktionellen Charakterisierung von RNA 			
Lehrveranstaltungen (in LP und SWS)	zu erwerben sind 12 LP:	Kontaktzeit	Selbststudium	Gesamtaufwand
	<ul style="list-style-type: none"> ▪ Nukleinsäurechemie (V; 2 SWS) ▪ Funktionelle RNA (V; 2 SWS) ▪ Aktuelle Trends der Nukleinsäureforschung (S; 1 SWS) ▪ Nukleinsäuren (P; 5 SWS) 	30	210	360
Leistungsnachweise	Klausur (K90) oder mündliche Prüfung von 30 min Dauer (MP30) zum gesamten Modulinhalt; Referat von 20-30 min Dauer (unbenotet), Protokoll zum Praktikum (unbenotet)			
Angebot	jährlich			
Dauer	2 Semester			
Regelprüfungstermin	Regelprüfungstermin ist das Semester, in dem das Modul erstmals angeboten wird (2. Semester).			
Empfohlene Vorkenntnisse	Vertiefte Kenntnisse der Organischen Chemie			

Fortgeschrittenenmodul „Populationsgenetik der Pflanzen“ (FO10)				
Verantwortliche/r	Professur für Allgemeine und Spezielle Botanik			
Dozent/inn/en	Professor/inn/en und Mitarbeiter/inn/en des Instituts für Botanik und Landschaftsökologie, AG Allgemeine & Spezielle Botanik			
Modulziele	<ul style="list-style-type: none"> ▪ Einführung in die Populationsgenetik bei Pflanzen ▪ Erwerb von Kenntnissen zur Modellbildung und -programmierung ▪ Vermittlung von Spezialkenntnissen und theoretischen Konzepten zur Reproduktionsbiologie der Pflanzen ▪ Einführung in wissenschaftliche Hypothesenprüfung; eigenständige Konzeption und Durchführung von Laborexperimenten zur Populationsgenetik bei Pflanzen 			
Modulinhalte	<p>Vorlesung „Populationsgenetik der Pflanzen“:</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Phäno- und genotypische Variation in Populationen ▪ Hardy-Weinberg-Prinzip, Annahmen dazu und statistischer Test ▪ Messen und Schätzen genetischer Diversität ▪ Heterozygotiegrad und Anteil polymorpher Loci in Populationen ▪ Natürliche Selektion und Adaptation ▪ Genetische Drift ▪ Inbreeding, Outbreeding und die Konsequenzen für die Überlebensfähigkeit pflanzlicher Populationen ▪ Effektive Populationsgröße, bottleneck und founder effect ▪ Evolution in räumlich getrennten Populationen ▪ Populationsgenetische Mechanismen der Artbildung ▪ Mehrere Loci, Kopplungseffekte ▪ Molekulare Methoden in der Populationsgenetik <p>Vorlesung „Reproduktionssysteme bei Pflanzen“:</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Theorie sexueller Vermehrung ▪ Vegetative und generative Vermehrung bei Pflanzen, klonales Wachstum ▪ Sexuelle Vermehrung bei Samenpflanzen ▪ Allogamie, Autogamie und genetische Konsequenzen ▪ Diklinie: Geschlechter bei Pflanzen ▪ Geschlechtsexpression ▪ Separate Geschlechter: Gynodiözie und Diözie als Modelle ▪ Selbstinkompatibilitätssysteme bei Pflanzen ▪ Agamospermie (Apomixis) ▪ Bestäubung und Befruchtung, Modelle für den Genfluss ▪ Evolution pflanzlicher Reproduktionssysteme <p>Praktikum „Populationsgenetik der Pflanzen“:</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Laboruntersuchungen zur genetischen Diversität von Pflanzen in Abhängigkeit vom Reproduktionssystem ▪ Wissenschaftliche Hypothesenprüfung ▪ Versuchsdesign und Konzeption eines wissenschaftlichen Experimentes sowie dessen eigenständige Durchführung 			
Lehrveranstaltungen (in LP und SWS)	zu erwerben sind 12 LP:	Kontaktzeit	Selbststudium	Gesamtaufwand

	<ul style="list-style-type: none"> ▪ Populationsgenetik der Pflanzen (V; 2 SWS) ▪ Reproduktionssysteme bei Pflanzen (V; 2 SWS) ▪ Praktikum Populationsgenetik der Pflanzen (P; 5 SWS) 	30		
		30	225	360
		75		
Leistungsnachweise	Klausur (K60) zum Inhalt der Vorlesungen „Populationsgenetik der Pflanzen“ und „Reproduktionssysteme bei Pflanzen“; ein Protokoll zum Praktikum			
Angebot	Jedes zweite Jahr			
Dauer	2 Semester			
Regelprüfungstermin	Regelprüfungstermin ist das Semester, in dem das Modul erstmals angeboten wird (2. Semester).			
Empfohlene Vorkenntnisse	Vertiefte Kenntnisse der Botanik			

Fortgeschrittenenmodul „Stressphysiologie der Pflanzen“ (FO11)				
Verantwortliche/r	Professur für Pflanzenphysiologie			
Dozent/inn/en	Professor/in und Mitarbeiter/inn/en der AG Pflanzenphysiologie			
Modulziele	<ul style="list-style-type: none"> ▪ Vertieftes Verständnis der molekularen Mechanismen pflanzlicher Adaptation an Umweltveränderungen; ▪ Vertieftes Verständnis der Wurzelphysiologie sowie der Stressphysiologie. 			
Modulinhalte	<p>Vorlesung „Molekulare Interaktionen der Wurzel mit ihrer Umwelt“:</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Molekulare Grundlagen der Signalwahrnehmung und Weiterleitung ▪ Adaptation der Wurzelsysteme an Bodenverhältnisse ▪ Physiologie der Nährstoffaufnahme ▪ Etablierung von Symbiosen <p>Vorlesung „Stressphysiologie der Pflanzen“:</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Einführung in die Stressterminologie ▪ Molekulare Grundlagen der Stresswahrnehmung und Stressadaptation ▪ Abiotische Stressfaktoren (Temperatur, Licht, Wasser usw.) ▪ Biotische Stressfaktoren (mikrobielle Pathogene, Insekten, parasitierende Pflanzen) <p>Pflanzenphysiologisches Seminar:</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Selbständige Erarbeitung und Präsentation von ausgesuchten Themen zur „Kommunikation in Pflanzen“ <p>Pflanzenphysiologisches Praktikum:</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Wissenschaftliche Hypothesenprüfung ▪ Versuchsdesign; Konzeption, eigenständige Durchführung und Auswertung eines wissenschaftliches Experimentes zu aktuellen Themen 			
Lehrveranstaltungen (in LP und SWS)	zu erwerben sind 12 LP:	Kontaktzeit	Selbststudium	Gesamtaufwand
	<ul style="list-style-type: none"> ▪ Molekulare Interaktionen der Wurzel mit ihrer Umwelt (V; 2 SWS) ▪ Stressphysiologie der Pflanzen (V; 2 SWS) ▪ Kommunikation in Pflanzen (S; 2 SWS) ▪ Pflanzenphysiologisches Praktikum (P; 4 SWS) 	30	210	360
Leistungsnachweise	Klausur (K90) oder mündliche Prüfung (MP30) zum Inhalt der Vorlesungen „Molekulare Interaktionen der Wurzel mit ihrer Umwelt“ und „Stressphysiologie der Pflanzen“; 1 Seminarvortrag; 1 Protokoll zum Praktikum			
Angebot	jährlich			

Dauer	2 Semester
Regelprüfungstermin	Regelprüfungstermin ist das Semester, in dem das Modul erstmals angeboten wird (2. Semester).
Empfohlene Vorkenntnisse	Vertiefte Kenntnisse der Pflanzenphysiologie

Fortgeschrittenenmodul „Zellphysiologie“ (FO12)				
Verantwortliche/r	Professur für Physiologie und Biochemie der Tiere			
Dozent/inn/en	Professor/inn/en und Mitarbeiter/innen des Zoologischen Instituts und Museums, des Instituts für Medizinische Biochemie und Molekularbiologie und des Instituts für Physiologie der Medizinischen Fakultät			
Modulziele	<ul style="list-style-type: none"> ▪ Vertiefte theoretische Kenntnisse in der Tier- und Zellphysiologie ▪ Fähigkeit zur Prüfung wissenschaftlicher Hypothesen, eigenständige Konzeption und Durchführung von Experimenten ▪ Kenntnisse zur fortgeschrittenen Literaturrecherche ▪ Vertiefte praktisch-methodische Kenntnisse 			
Modulinhalte	<p>Vorlesung „Neuro- und Sinnesphysiologie“:</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Informationsübermittlung im Organismus ▪ Nervensysteme ▪ Nervensystem und Verhalten ▪ Zelluläre und molekulare Biologie des Neurons ▪ Synaptische Übertragung ▪ Funktionelle Anatomie des Nervensystems ▪ Zentralnervöse Prozesse ▪ Informationsaufnahme und –verarbeitung (Sinne) ▪ Der Begriff des "Rezeptors" ▪ Reizqualität ▪ Empfindlichkeit, Arbeitsbereich, Reizschwelle ▪ Mechanische Sinne ▪ Temperatursinne ▪ Optischer Sinn ▪ Elektrischer Sinn ▪ Magnetischer Sinn ▪ Chemische Sinne <p>Seminar „Signaltransduktion“ (wo):</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Selbständige Erarbeitung von ausgesuchten Themen anhand wissenschaftlicher Literatur und Präsentation der Ergebnisse (Vorträge möglichst in englischer Sprache) <p>Seminar „Molekulare Grundlagen physiologischer Prozesse“ (wo):</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Selbständige Erarbeitung von ausgesuchten Themen anhand wissenschaftlicher Literatur und Präsentation der Ergebnisse (Vorträge und Diskussion in englischer Sprache) <p>Praktikum „Zellphysiologie“:</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Wissenschaftliche Hypothesenprüfung mit Hilfe ausgewählter Experimente zur Zellfunktion ▪ Versuchsdesign, Konzeption und Durchführung eines wissenschaftlichen Experimentes 			
Lehrveranstaltungen (in LP und SWS)	zu erwerben sind 12 LP:	Kontaktzeit	Selbststudium	Gesamtaufwand
	<ul style="list-style-type: none"> ▪ Neuro- und Sinnesphysiologie (V; 2 SWS) 	30	225	360

	<ul style="list-style-type: none"> ▪ Signaltransduktion (S, wo; 2 SWS) 30 ▪ Molekulare Grundlagen physiologischer Prozesse (S, wo; 2 SWS) 30 ▪ Zellphysiologie (P; 5 SWS) 75 			
Leistungsnachweise	Klausur (K60) zum Inhalt der Vorlesung „Neuro- und Sinnesphysiologie“; 1 Seminarvortrag (in englischer Sprache) zu dem gewählten Seminar; 1 Protokoll zum Praktikum			
Angebot	jährlich			
Dauer	2 Semester			
Regelprüfungstermin	Regelprüfungstermin ist das Semester, in dem das Modul erstmals angeboten wird (2. Semester).			
Empfohlene Vorkenntnisse	Vertiefte Kenntnisse der Tierphysiologie und der Zellbiologie			

Modul „Forschungspraktikum“ (FP)				
Verantwortliche/r	Vorsitzende(r) des Prüfungsausschusses			
Dozent/inn/en	Professor/inn/en und Mitarbeiter/innen des Instituts für Botanik und Landschaftsökologie, des Instituts für Genetik und Funktionelle Genomforschung, des Instituts für Mikrobiologie, des Zoologischen Instituts und Museums, des Instituts für Biochemie, des Instituts für Medizinische Biochemie und Molekularbiologie, des Instituts für Pharmazie und der AG Mikrobielle Ökologie			
Modulziele	<ul style="list-style-type: none"> ▪ Eigenständige Einarbeitung in eine spezialisierte Thematik, eigenverantwortliche Durchführung fortgeschrittener Experimente und Auswertung/Deutung der erhaltenen Resultate 			
Modulinhalte	Selbständige Bearbeitung einer experimentellen Thematik der <ul style="list-style-type: none"> ▪ Angewandten Mikrobiologie und Biotechnologie ▪ Biotechnologie ▪ Funktionellen Genomforschung ▪ Molekularen Infektionsgenetik ▪ Molekularen Mikrobiologie und Physiologie ▪ Molekularen Strukturbioogie ▪ Molekularen Umweltmikrobiologie ▪ Molekulargenetik der Eukaryoten ▪ Nukleinsäuren ▪ Populationsgenetik der Pflanzen ▪ Stressphysiologie der Pflanzen ▪ Zellphysiologie 			
Lehrveranstaltungen (in LP)	zu erwerben sind 8 LP:	Kontaktzeit	Selbststudium	Gesamtaufwand
	<ul style="list-style-type: none"> ▪ Forschungspraktikum (Experimentelle Tätigkeit innerhalb einer Arbeitsgruppe zu einer der o. g. inhaltlichen Themenbereiche, 4 Wochen) 	ca. 200	ca. 40	240
Leistungsnachweis	Protokoll zur bearbeiteten experimentellen Fragestellung und kurze mündliche Präsentation der Resultate			
Angebot	ständig			
Dauer	4 Wochen			
Regelprüfungstermin	3. Semester			
Empfohlene Vorkenntnisse	Vertiefte Fachkenntnisse zu der zu bearbeitenden Thematik			
Voraussetzungen	Absolvierung zumindest eines Fortgeschrittenenmoduls			

Modul „Berufspraktikum“ (BM)				
Verantwortliche/r	Vorsitzende(r) des Prüfungsausschusses			
Dozent/inn/en	Das Berufspraktikum kann in Firmen, Betrieben, Behörden oder anderen geeigneten wissenschaftlichen Einrichtungen absolviert werden			
Modulziele	<ul style="list-style-type: none"> ▪ Einblicke in mögliche berufliche Tätigkeits- und Anforderungsprofile eines M. Sc. Molekularbiologie und Physiologie ▪ Eigenständige Mitarbeit an Aufgabenfeldern in der betreuenden Einrichtung ▪ Einblicke in organisatorische, soziale und fachliche Strukturen der betreuenden Einrichtung 			
Modulinhalte	<p>Folgende Aspekte können Teil eines Berufspraktikums sein:</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Effektive Planung von Arbeitsabläufen ▪ Mitarbeit an Arbeitsprozessen und Tätigkeitsfeldern der betreuenden Einrichtung ▪ Kontrolle und Vertrieb biologischer, biomedizinischer oder pharmakologischer Produkte ▪ Studien biologischer Objekte unter natürlichen Bedingungen ▪ Aufbereitung und Präsentation erhaltener Resultate <p>Für die Teilnahme an einem Projektleiterkurs gemäß §15 Gentechnik-Sicherheitsverordnung werden 3 LP anerkannt. Folgende Inhalte sollten behandelt werden:</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Einführung in das Gentechnikrecht ▪ Weitere Rechtsvorschriften (u. a. BiostoffVO, Infektionsschutzgesetz) ▪ Risikobewertung und Gefährdungspotenziale ▪ Sterilisation, Desinfektion, Inaktivierung ▪ Transport biologischer Materialien ▪ Arbeiten mit transgenen Pflanzen und Tieren ▪ Umwelterwägungen bei Freisetzung transgener Organismen ▪ Stabilität genetischer Merkmale ▪ Pathologie und Epidemiologie bakterieller Infektionen 			
Lehrveranstaltungen (in LP)	zu erwerben sind 10 LP:	Kontaktzeit	Selbststudium	Gesamtaufwand
	<ul style="list-style-type: none"> ▪ Berufspraktische Tätigkeit und Nachbereitung (5 Wochen) 	ca. 250	ca. 50	300
Leistungsnachweise	Schriftliche Bestätigung der betreuenden Einrichtung über die erfolgreiche Tätigkeit			
Angebot	ständig			
Dauer	5 Wochen (vorlesungsfreie Zeit)			
Regelprüfungstermin	3. Semester			
Empfohlene Vorkenntnisse	Absolvierung zumindest eines Fortgeschrittenenmoduls			

Modul „Masterarbeit“ (MA)		
Verantwortliche/r	Vorsitzende(r) des Prüfungsausschusses	
Dozent/inn/en	Die Masterarbeit wird zur Thematik einer der gewählten Fortgeschrittenenmodule angefertigt. Der/die Betreuer/in kann von den Studierenden aus allen Hochschullehrer/innen, die in diesem Bereich Lehraufgaben wahrnehmen, gewählt werden.	
Modulziele	<ul style="list-style-type: none"> ▪ Erwerb der Fähigkeit, eine vorgegebene biologische Aufgabenstellung von begrenztem Umfang im gewählten Projektbereich eigenständig bearbeiten zu können ▪ Aneignung der Fähigkeit, die erzielten Ergebnisse in Form einer wissenschaftlichen Arbeit darstellen zu können 	
Modulinhalte	<ul style="list-style-type: none"> ▪ Erstellung eines Arbeitsplans ▪ Literaturstudium ▪ Entwicklung einer methodischen Strategie zur Lösung der gestellten Aufgabe ▪ Durchführung der Aufgabenstellung und Anwendung geeigneter Auswertemethoden ▪ Diskussion der Ergebnisse und Einordnung in den thematischen Kontext ▪ Zusammenschrift der Masterarbeit ▪ Mündlicher Vortrag und Diskussion der Masterarbeit (Verteidigung) 	
Lehrveranstaltungen (in LP)	zu erwerben sind 30 LP:	Gesamtaufwand
	<ul style="list-style-type: none"> ▪ Experimentelle Tätigkeit innerhalb einer Arbeitsgruppe bei einer Gesamtpräsenzzeit von 6 Monaten 	900
Leistungsnachweise	Zusammenschrift der Masterarbeit und Verteidigung	
Angebot	ständig	
Dauer	1 Semester	
Regelprüfungstermin	4. Semester	
Empfohlene Vorkenntnisse	Absolvierung des Fortgeschrittenenmoduls zur gewählten Thematik	