Modulkatalog für den Master-Studiengang *Molecular Medicine*

Obligatorische Module (Pflichtmodule)

Modulnummer	MOLMED-0.1
Modultitel	Humangenetik
Modul-Verantwortlicher	Prof. Dr. A. Baniahmad
Voraussetzung für die Zulassung	Keine
zum Modul	
Verwendbarkeit	Voraussetzung für die Zulassung zum Modul MOL-
(Voraussetzung wofür)	MED-PM.1 (Projektplanung)
Art des Moduls	Pflichtmodul
(Pflicht-, Wahlpflicht-, Wahlmodul)	
Häufigkeit des Angebots (Zyklus)	jährlich
Dauer des Moduls	2 Semester
Zusammensetzung des Moduls /	V: 2 SWS
Lehrformen (VL, Ü, S, Praktikum)	S: 1 SWS
Leistungspunkte (ECTS credits)	6
Arbeitsaufwand (work load) in:	
- Präsenzstunden	90 h
- Selbststudium (einschl. Prü-	60 h
fungsvorbereitung)	
Sprache des Moduls	Das Modul wird in Englischer Sprache angeboten.
Inhalte	Das von Prof. Dr. Baniahmad geleitete Seminar
	"Einführung in die Humangenetik" präsentiert Erbkrankheiten, über die die Mechanismen, Vererbungsmodi und molekulare Pfade diskutiert werden. Die Vorlesung "Molekulare Humangenetik" von Prof. Dr. Norgauer und Dr. Oberle konzentriert sich auf die Diagnostik einschließlich Pränataldiagnostik, Detektion und Molekulargenetik, Chromosomenaberrationen und Transplantationsgenetik. Die Vorlesung "Human Genetics" von PD Dr. Liehr konzentriert sich auf die Identifizierung, Vererbungsmodi menschlicher Erkrankungen von zytogenetischen bis hin zu molekularen Veränderungen, wie beispielsweise das Einprägen und die genetische Antizipation. In den Vorträgen werden neuartige technische Ansätze zur Aufklärung solcher Veränderungen diskutiert.
Lern- und Qualifikationsziele	Die Studierenden erweitern ihren Kenntnisstand über die wichtigsten klinischen Problemstellungen des Faches (Krankheitsbilder, Diagnostikverfahren), die gegenwärtig üblichen Therapien und wichtige Forschungsfelder des Fachgebietes.
Voraussetzung für die Zulassung zur Modulprüfung	Dokumentierte aktive Seminarteilnahme
Voraussetzung für die Vergabe von Leistungspunkten (Notengewichtung in %)	Klausur (50 %) und Seminar (50%)
Empfohlene Literatur	Literaturempfehlung erfolgt zu Veranstaltungsbeginn
Emplomene Eneratur	Literaturempremiung enorgi zu Veranstaltungsbeginn

Modulnummer	MOLMED-O.2
Modultitel	Klinische Chemie / Molekulare Diagnostik
Modul-Verantwortliche	Prof. Dr. C. Hoffmann, PD Dr. Dr. M. Kiehntopf
Voraussetzung für die Zulassung	Keine
zum Modul	
Verwendbarkeit	Voraussetzung für die Zulassung zum Modul MOLMED-
(Voraussetzung wofür)	PM.1 (Projektplanung)
Art des Moduls	Pflichtmodul
(Pflicht-, Wahlpflicht-, Wahlmodul)	
Häufigkeit des Angebots (Zyklus)	jährlich
Dauer des Moduls	2 Semester
Zusammensetzung des Moduls /	Vorlesung, Seminar und praktische Übungen: 3h/Woche
Lehrformen (VL, Ü, S, Praktikum)	
Leistungspunkte (ECTS credits)	6
Arbeitsaufwand (work load) in:	
- Präsenzstunden und	90 h
- Selbststudium (einschl. Prü-	60 h
fungsvorbereitung)	
Sprache des Moduls	Das Modul wird in englischer Sprache angeboten.
Inhalte	Im Wintersemester werden Grundlagen und aktuelle An-
	wendungen molekularer Diagnostik in der medizinischen
	Forschung und Therapie vermittelt. Das Modul fokussiert
	auf Systeme und molekularbiologische Vorgänge, welche
	das zelluläre Signalverhalten und insbesondere die quan-
	titative Erfassung von pathologischen Veränderungen
	beschreiben. Unter anderem werden optische Verfahren
	zur sensitiven Erfassung von zellulären Strukturen und
	physiologischen Aktivitäten eingeführt und die Grundla-
	gen der Fluoreszenz erörtert. Fluoreszenzmikroskopische
	Prinzipien wie Fluoreszenz-Resonanz-Energie-Transfer
	(FRET) und weitere Techniken sowie deren Anwendung
	zur Untersuchung von physiologischen oder pathophysio-
	logischen Vorgängen werden eingeführt. Des Weiteren
	werden Assays und deren Prinzipien besprochen, die auf
	optischen Messverfahren beruhen und zur Untersuchung
	zellulärer und subzellulärer Vorgänge verwendet werden
	können.
	Im Sommersemester vermittelt das Modul einen Überblick
	über die verschiedenen Themen der Laboratoriumsmedi-
	zin und -diagnostik, Prinzipien der häufig angewandten
	klinisch biochemischen und molekularbiologischen Tech-
	niken sowie die Instrumente und Prozesse diagnostischer
	Analysen, die Prinzipien der Stufendiagnostik und den
	Einsatz der Laboratoriumsdiagnostik zur Krankheitsfrüh-
	erkennung, Verlaufs- und Therapiekontrolle. Einen weite-
	ren Schwerpunkt werden DNA-basierte Diagnoseverfah-
	ren bilden. Hier werden die Grundlagen des klassischen Mutations-Screenings aber auch neue Ansätze wie
	Mutations-Screenings aber auch neue Ansätze wie Hochdurchsatzsequenzierung, Kopienzahlanalyse und
	die Erfassung epigenetischer Aberrationen vorgestellt
	werden.
	Das Vorlesungsprogramm beinhaltet neben einer Einfüh-
	rung in die Klinische Chemie einen Überblick über diag-
	nostisch relevante metabolische Produkte und Substrate,
	mostison relevante metabolisone i rodukte und Substiate,

	Wege der point-of-care Diagnostik, Enzymaktivitäten und deren Bestimmung, Diagnoseverfahren in Hämatologie und Hämostaseologie und der Endokrinologie. Außerdem werden Verfahren des therapeutischen drug monitoring und der diagnostischen Molekularbiologie, sowie neue Verfahren der Massenspektrometrie und deren Einsatz in Forschung und Diagnostik vorgestellt. Weiterhin werden verschieden <i>in silico</i> Werkzeuge (Genombrowser, Sequenzalinierung, Primer Design Software etc.) erläutert werden. Deren anschließender Einsatz bei der Lösung konkreter Fragestellungen wird Teil des Praktikums sein.
Lern- und Qualifikationsziele	 Grundkenntnisse klinisch – chemischer Arbeitsmethoden zur Diagnostik von pathologischen Veränderungen und Einschätzung deren diagnostische Relevanz. Interpretation von Validität (z.B. Sensitivität, Spezifität, positiv prädiktiver Wert) der klinisch-chemischen Untersuchungsergebnisse. Grundverständnis moderner optischer Verfahren in der molekularen Diagnostik
Voraussetzung für die Zulassung	bestätigte Teilnahme am Praktikum, erfolgreiche Lösung
zur Modulprüfung	der Praktikumsaufgaben
Voraussetzung für die Vergabe	
von Leistungspunkten	Klausur zur Molekularen Diagnostik (50%)
(Notengewichtung in %)	Klausur in klinischer Chemie (50%)
Empfohlene Literatur	Literaturempfehlung erfolgt zu Veranstaltungsbeginn

Modulnummer	MOLMED-O.3
Modultitel	Medizinische Biometrie
Modul-Verantwortlicher	Dr. L. Leistritz, DiplIng. K. Schiecke
Voraussetzung für die Zulassung	Keine
zum Modul	
Verwendbarkeit	Voraussetzung für die Zulassung zum Modul MOL-
(Voraussetzung wofür)	MED-PM.1 (Projektplanung)
Art des Moduls	Pflichtmodul
(Pflicht-, Wahlpflicht-, Wahlmodul)	
Häufigkeit des Angebots (Zyklus)	Jährlich, jeweils im WS
Dauer des Moduls	1 Semester
Zusammensetzung des Moduls /	V: 2 SWS
Lehrformen (VL, Ü, S, Praktikum)	S: 2 SWS
Leistungspunkte (ECTS credits)	4
Arbeitsaufwand (work load) in:	
- Präsenzstunden und	60 h
- Selbststudium (einschl. Prü-	60 h
fungsvorbereitung)	
Sprache des Moduls Inhalte	Das Modul wird in englischer Sprache angeboten. In der Vorlesungsreihe werden Grundlagen, Grund-
	begriffe und Voraussetzungen der biomedizinischen Da- tenanalyse in kompakter Form vermittelt. Die Seminare werden in Gruppen von 10 bis 20 Studenten unter Einbindung des Programms SPSS abgehalten. In dieser Gruppenstärke ist gewährleistet, dass jeder Student einen eigenen Computerarbeitsplatz während
	der Lehrveranstaltung nutzen kann. Die Lehrveranstaltung behandelt Grundlagen der Wahrscheinlichkeitsrechnung, Grundbegriffe der Epidemiologie, Beschreibende Statistik, Diagnostische Tests, Zufallsgrößen und spezielle Verteilungen, Schließende Statistik (Schätzverfahren, Signifikanztests, Multiple Testverfahren, Permutationstests), Bootstrapping, Korrelation und Regression, sowie Versuchsplanung und –durchführung.
Lern- und Qualifikationsziele	Studierende lernen grundlegende Prinzipien und Denkweisen der mathematischen Statistik kennen. Die Studenten werden in die Lage versetzt, statistische Methoden exemplarisch auf biomedizinisches Datenmaterial anzuwenden.
Voraussetzung für die Zulassung zur Modulprüfung	Teilnahmenachweis an 80% der Übungen und allen SPSS-Seminaren
Voraussetzung für die Vergabe von Leistungspunkten	Klausur (100 %)
(Notengewichtung in %)	Literaturempfehlung erfolgt zu Verensteltungsbeginn
Empfohlene Literatur	Literaturempfehlung erfolgt zu Veranstaltungsbeginn

Modulnummer	MOLMED-O.4
Modultitel	Molekulare Pathologie
Modul-Verantwortlicher	PD Dr. Jörg Müller
Voraussetzung für die Zulassung	Keine
zum Modul	
Verwendbarkeit	Voraussetzung für die Zulassung zum Modul MOL-
(Voraussetzung wofür)	MED-O.6, (Spezielle Probleme der Molekularen Patho-
(· · · · · · · · · · · · · · · · · · ·	logie) und zum Modul MOLMED-PM.1 (Projektplanung)
Art des Moduls	Pflichtmodul
(Pflicht-, Wahlpflicht-, Wahlmodul)	
Häufigkeit des Angebots (Zyklus)	jährlich
Dauer des Moduls	2 Semester
Zusammensetzung des Moduls /	V: 3 SWS
Lehrformen (VL, Ü, S, Praktikum)	S & Ü: 3 SWS
Leistungspunkte (ECTS credits)	8
Arbeitsaufwand (work load) in:	
- Präsenzstunden und	104 h
- Selbststudium (einschl. Prü-	100 h
fungsvorbereitung)	10011
Sprache des Moduls	Das Modul wird in englischer Sprache angeboten.
Opractie des Moduls	Das Modul wild in englisence opractic angeboten.
Inhalte	In der Vorlesung (gehalten durch Mitarbeiter des CMB,
Illiaite	sowie durch Mitarbeiter des Instituts für Pathologie und
	der Abteilung Neuropathologie) werden molekulare
	Grundlagen der Entstehung und Therapie wichtiger
	Erkrankungsgruppen (Tumorerkrankungen, Herz-
	Kreislauf- Erkrankungen, Infektionskrankheiten) be-
	sprochen. Grundbegriffe und die Stellung der Patholo-
	gie in Krankenversorgung und Forschung werden er-
	läutert. Die Unterscheidung verschiedener Typen der
	Zell- und Gewebeschädigung, und ihr histologisches
	Erscheinungsbild werden an Beispielen dargestellt und
	an mikroskopischen und makroskopischen Präparaten
	demonstriert. Im Rahmen von Mikroskopier-Übungen
	werden Grundlagen der Beurteilung histologischer
	Präparate praktisch vermittelt.
	Innerhalb des "Fachgebietes Neuropathologie" werden
	insbesondere die molekularen Grundlagen neurologi-
	scher Erkrankungen sowie die Auswirkung dieser
	Kenntnisse auf Diagnostik und Klinik dargestellt. Im
	Vordergrund stehen dabei häufige neurodegenerative
	Erkrankungen wie M. Parkinson oder die Alzheimer-
	Demenz. Aber auch seltenere Erkrankungen wie die
	sog. triplet repeat-Erkrankungen (Chorea Huntington
	etc), bei denen das Verständnis der zugrunde liegen-
	den molekularen Mechanismen wesentlich zum Ver-
	ständnis von Funktion und Fehlfunktion im ZNS bei-
	trägt, sollen besprochen werden. Weitere Schwerpunk-
	te sind genetische Veränderungen bei malignen Hirn-
	tumoren und deren Bedeutung für Chemotherapie und
	Verlauf der Erkrankung, sowie pathogene Funktionen
	von lonenkanälen.
	In den Seminaren erfolgt eine Auseinandersetzung mit
	In den Geminaren enoigt eine Ausemandersetzung mit

	aktuellen Originalarbeiten zu dem genannten Themen- kreis auseinander. Weiterhin werden für die Pathologie
	relevante moderne Methoden vorgestellt (IHC, IHS, FISH und PCR/RT-PCR in histologischen Präparaten,
	Expressionscluster-Analyse, comparative genomic hybridization)
Lern- und Qualifikationsziele	Die Studierenden entwickeln ein vertieftes Verständnis zu molekularen Ursachen und das pathologische Erscheinungsbildes wichtiger Erkrankungsgruppen. Außerdem werden sie für Problemstellungen der jeweils aktuellsten Forschung sensibilisiert und können übergreifender Bezüge zu den Inhalten der Spezialisierungsfächer herstellen.
Voraussetzung für die Zulassung	Dokumentierte aktive Teilnahme an den Mikroskopier-
zur Modulprüfung	Übungen und erfolgreiches Absolvieren der erforderli-
	chen Seminarbeiträge.
Voraussetzung für die Vergabe	Klausur (60%) Mündliche Prüfung, Histologiekurs (40%)
von Leistungspunkten	
(Notengewichtung in %)	
Empfohlene Literatur	Literaturempfehlung erfolgt zu Veranstaltungsbeginn.

Modulnummer	MOLMED-O.5
Modultitel	Molekulare Pharmakologie
Modul-Verantwortlicher	Dr. Andrea Kliewer, Prof. Dr. R. Stumm
Voraussetzung für die Zulassung	Keine
zum Modul	
Verwendbarkeit	Voraussetzung für die Zulassung zum Modul MOL-
(Voraussetzung wofür)	MED-O.7, (Spezielle Probleme der Molekularen
	Pharmakologie) und zum Modul MOLMED-PM.1
Aut des Medule	(Projekplanung)
Art des Moduls	Pflichtmodul
(Pflicht-, Wahlpflicht-, Wahlmodul) Häufigkeit des Angebots (Zyklus)	jährlich
Dauer des Moduls	2 Semester
Zusammensetzung des Moduls /	V: 2 SWS
Leistungenunkte (ECTS gradita)	S & Ü: 2 SWS
Leistungspunkte (ECTS credits)	0
Arbeitsaufwand (work load) in: - Präsenzstunden und	120 h
- Selbststudium (einschl.	80 h
Prüfungsvorbereitung)	0011
Sprache des Moduls	Das Modul wird in englischer Sprache angeboten.
Inhalte	Das Modul vermittelt Grundkenntnisse der allgemeinen
	Pharmakologie und Toxokologie. Die komplexen
	Wechselbeziehungen zwischen Wirkstoffen und ihren
	pharmakologischen Zielstrukturen im menschlichen
	Organismus werden an ausgewählten Beispielen
	erläutert. Nach einer Behandlung der Prinzipien der
	Pharmakokinetik und -dynamik, gehen die Vorlesungen
	und Seminare auf komplexe Effekte und Interferenzen
	von Pharmaka ein. In einführenden Veranstaltungen der speziellen Pharmakologie und Toxikologie wird das
	Wirkungsspektrum ausgewählter Effektoren zellulärer
	Wachstums- und Expressionsprozesse vorgestellt. Zu
	diesen Wirkstoffgruppen gehören Pharmaka des
	peripheren und zentralen Nervensystems,
	Schmerzmittel, antimikrobielle Substanzen,
	Immunpharmaka, Zytostatika, Steroidderivate und
	Antidiabetika. Das Lehrprogramm verbindet dabei
	gezielt die medizinisch pharmakologischen Wirkmuster
	dieser Substanzen mit deren molekularen, zellulären
	und organspezifischen Effekten und Funktionen und
	geht auf ausgewählte Effektoren des Ionentransports
	und synaptischer Transmissionsvorgänge ein. Die
	Vermittlung essentieller <i>in vitro</i> und <i>in vivo</i> Methoden sowie die Grundregeln wissenschaftlichen Arbeitens
	bilden den Abschluss der Vorlesungen und Seminare im
	Modul.
	Die Seminare folgen inhaltlich den Vorlesungen. Alle
	Studenten beteiligen sich durch Referate und
	Fallbeispielen zu spezifischen Themen an der
	Gestaltung der Seminare. Die schriftliche Prüfung erfolgt
	als Klausur, um die gleichgewichtige Kontrolle aller
	Inhalte zu gewährleisten.

Lern- und Qualifikationsziele	Die Studierenden entwickeln ein vertieftes Verständnis über die molekulare Basis der komplexen Wechselbeziehungen zwischen Wirkstoffen und ihren pharmakologischen Zielstrukturen im menschlichen Organismus.
Voraussetzung für die Zulassung zur Modulprüfung	Erfolgreicher Abschluss und Nachweis der erforderlichen Seminarbeiträge.
Voraussetzung für die Vergabe	Klausur (100%).
von Leistungspunkten (Notengewichtung in) Empfohlene Literatur	Literaturempfehlung erfolgt zu Veranstaltungsbeginn.

Modulnummer	MOLMED-O.6
Modultitel	Spezielle Probleme der Molekularen Pathologie
Modul-Verantwortlicher	Prof. Dr. I. Rubio
Voraussetzung für die Zulassung	Erfolgreicher Abschluss des Moduls Molekulare Patho-
zum Modul	logie, MOLMED-O.4
Verwendbarkeit	Voraussetzung für die Zulassung zum Modul MOL-
(Voraussetzung wofür)	MED-PM.3 (Masters-Arbeit)
Art des Moduls	Pflichtmodul
(Pflicht-, Wahlpflicht-, Wahlmodul)	
Häufigkeit des Angebots (Zyklus)	jährlich
Dauer des Moduls	1 Semester
Zusammensetzung des Moduls /	V: 2 SWS
Lehrformen (VL, Ü, S, Praktikum)	S: 2 SWS
Leistungspunkte (ECTS credits)	8
Arbeitsaufwand (work load) in:	
 Präsenzstunden und 	60 h
- Selbststudium (einschl. Prü-	150 h
fungsvorbereitung)	
Sprache des Moduls Inhalte	Das Modul wird in Englischer Sprache angeboten. In der Vorlesung (gehalten durch Mitarbeiter des CMB
	und Spezialisten verschiedener Fachgebiete) werden ausgewählte Themengebiete der molekulare Grundlagen der Entstehung und Therapie wichtiger Erkrankungsgruppen besprochen. Dazu zählen Tumorerkrankungen, Entzündungsprozesse, Ionenkanaldefekte und Erkrankungen, die durch Störungen in genetischen Reparaturprozessen bedingt sind. Jede/r Student/in hält ein Seminar ab, was ein erhöhtes Maß an Selbststudium erfordert. In den Seminaren setzen sich die Studenten mit aktuellen Originalarbeiten zu dem genannten Themenkreis auseinander. Dabei folgen die Seminare inhaltlich den Vorlesungen und werden jeweils vom selben Kollegen gehalten.
Lern- und Qualifikationsziele	Die Studierenden entwickeln ein vertieftes Verständnis der molekularen Ursachen wichtiger Erkrankungsgruppen. Sie werden für Problemstellungen der jeweils aktuellsten Forschung sensibilisiert und können übergreifende Bezüge zu den Inhalten der Spezialisierungsfächer herstellen.
Voraussetzung für die Zulassung zur Modulprüfung	Dokumentierte aktive Seminarteilnahme
Voraussetzung für die Vergabe	Klausur (100%).
von Leistungspunkten	
(Notengewichtung in %)	
Empfohlene Literatur	Literaturempfehlung erfolgt zu Veranstaltungsbeginn.

Modulnummer	MOLMED-O.7
Modultitel	Spezielle Probleme der Molekularen Pharmakolo-
	gie
Modul-Verantwortlicher	Prof. Dr. R. Heller
Voraussetzung für die Zulassung	Erfolgreicher Abschluss des Moduls Molekulare Phar-
zum Modul	makologie, MOLMED-O.5
Verwendbarkeit	Voraussetzung für die Zulassung zum Modul MOL-
(Voraussetzung wofür)	MED-PM.3 (Masters-Arbeit)
Art des Moduls	Pflichtmodul
(Pflicht-, Wahlpflicht-, Wahlmodul)	
Häufigkeit des Angebots (Zyklus)	jährlich
Dauer des Moduls	1 Semester
Zusammensetzung des Moduls /	V: 2 SWS
Lehrformen (VL, Ü, S, Praktikum)	S: 2 SWS
Leistungspunkte (ECTS credits)	7
Arbeitsaufwand (work load) in:	
- Präsenzstunden und	60 h
- Selbststudium (einschl. Prü-	120 h
fungsvorbereitung)	Dog Madul wird in Englischer Chroeke angebeten
Sprache des Moduls Inhalte	Das Modul wird in Englischer Sprache angeboten.
	Das Lehrprogramm verbindet die Kenntnisse aus dem Modul MOLMED-O.5 "Molekulare Pharmakologie" mit ausgewählten Ergebnissen der modernen zellbiologischen und medizinisch-pharmakologischen Forschung. Wesentlicher Schwerpunkt des Moduls sind die Prinzipien der Target-orientierten Wirkstoffentwicklung und ihre Erläuterung an ausgewählten Beispielen. Die Erörterung spezifischer Wirkstoffe und Wirkstofftargets konzentriert sich dabei auf pharmakologische Ansätze zur Behandlung von neurologischen, inflammatorischen, kardiovaskulären und onkologischen Erkrankungen. Entsprechend des Forschungsprofils der Universität Jena bilden Signalproteine und Ionenkanäle als molekulare Wirkstofftargets einen Schwerpunkt der Vorlesungen und Seminare. Die Lehrveranstaltungen sollen vor allem Funktionsmuster ausgewählter Wirkstoffe auf molekularer, zellulärer und Organspezifischer Ebene vermitteln. In übergreifender Weise werden Bezüge zu den Inhalten der Spezialisierungsfächer hergestellt und vor allem neueste wissenschaftliche Erkenntnisse einbezogen. Im Seminar setzen sich die Studenten mit aktuellen Originalarbeiten zu dem genannten Themenkreis auseinander (2 Seminarbeiträge je Student). Dies erfordert ein erhöhtes Maß an Selbststudium. Die Seminare folgen inhaltlich den Vorlesungen und werden jeweils vom Vorlesenden betreut.
Lern- und Qualifikationsziele	Die Studierenden entwickeln ein vertieftes Verständnis der molekularen Basis der komplexen Wechselbeziehungen zwischen Wirkstoffen und ihren pharmakologischen Zielstrukturen. Sie werden für Problemstellungen der jeweils aktuellen Forschung sensibilisiert und können übergreifende Bezüge zu den Inhalten der Spezialisierungsfächer herstellen.

Voraussetzung für die Zulassung	dokumentierte aktive Seminarteilnahme
zur Modulprüfung	
Voraussetzung für die Vergabe	Klausur (100%)
von Leistungspunkten	
(Notengewichtung in)	
Empfohlene Literatur	Literaturempfehlung erfolgt zu Veranstaltungsbeginn.

Projektmodule

Modulnummer	MOLMED-PM.1
Modultitel	Projektplanung
Modul-Verantwortlicher	Betreuende Hochschullehrer der jeweiligen Arbeit
Voraussetzung für die Zulassung	Erfolgreicher Abschluss von MOLMED-O.1-3 und der
zum Modul	gewählten Spezialisierungsfächer
Verwendbarkeit	Voraussetzung für die Zulassung zur Masters-Arbeit
(Voraussetzung wofür)	
Art des Moduls	Pflichtmodul
(Pflicht-, Wahlpflicht-, Wahlmodul)	
Häufigkeit des Angebots (Zyklus)	jährlich
Dauer des Moduls	3 Monate
Zusammensetzung des Moduls /	Praktikum: 4 SWS
Lehrformen (VL, Ü, S, Praktikum)	
Leistungspunkte (ECTS credits)	8
Arbeitsaufwand (work load) in:	
 Präsenzstunden und 	60 h (Laborpraktikum)
 Selbststudium (einschl. Prü- 	180 h (projektbezogen)
fungsvorbereitung)	
Sprache des Moduls	Englisch oder Deutsch (je nach Sprachkenntnissen
	des Studenten)
Inhalte	Das Modul Projektplanung dient der Definition des Inhaltes der Masters-Arbeit und des vorgeschlagenen Einführungsprojektes. Dazu muss mindestens ein Arbeitsthema auf wissenschaftliche Relevanz und Durchführbarkeit untersucht werden. Die Themen können aus allen Bereichen der molekularen Medizin gewählt werden. Der Betreuer sollte Hochschullehrer an der Medizinischen Fakultät sein.
Lern- und Qualifikationsziele	Selbständige Arbeit an der Projektausarbeitung; Erwerben von speziellen Fachkenntnissen auf dem Gebiet der geplanten Masters-Arbeit.
Voraussetzung für die Zulassung	Erstellen eines Arbeitsplanes für das Einführungspro-
zur Modulprüfung	jekt zur Masters-Arbeit, beispielsweise als Präsentation.
Voraussetzung für die Vergabe	Positive Bewertung des Arbeitsplanes durch den ver-
von Leistungspunkten	antwortlichen Hochschullehrer (100%).
(Notengewichtung in %)	a.i.i. 5
Empfohlene Literatur	Projektrelevante Originalliteratur in Englischer Spra-
	che.
	····

Modulnummer	MOLMED-PM.2
Modultitel	Einführungsprojekt zur Masters-Arbeit
Modul-Verantwortlicher	Betreuende Hochschullehrer der jeweiligen Arbeit
Voraussetzung für die Zulassung	Erfolgreicher Abschluss von MOLMED-PM.1 (Projekt-
zum Modul	planung)
Verwendbarkeit	Voraussetzung für die Zulassung zur Masters-Arbeit
(Voraussetzung wofür)	
Art des Moduls	Pflichtmodul
(Pflicht-, Wahlpflicht-, Wahlmodul)	
Häufigkeit des Angebots (Zyklus)	jährlich
Dauer des Moduls	3 Monate
Zusammensetzung des Moduls /	Praktikum: 4 SWS
Lehrformen (VL, Ü, S, Praktikum)	
Leistungspunkte (ECTS credits)	7
Arbeitsaufwand (work load) in:	
 Präsenzstunden und 	60 h (Laborpraktikum)
 Selbststudium (einschl. Prü- 	180 h (projektbezogen)
fungsvorbereitung)	
Sprache des Moduls	Englisch oder Deutsch (je nach Sprachkenntnissen
	des Studenten)
Inhalte	Das Einführungsprojekt dient der gezielten Vorbereitung der Masters-Arbeit. Dazu werden die im Rahmen der Projektplanung identifizierten experimentellen Ansätze gezielt auf ihre Durchführbarkeit getestet und erste Daten zur Problemstellung der Masters-Arbeit erhalten. Im Ergebnis wird der Plan der Masters-Arbeit weiter ausgearbeitet und gegebenenfalls modifiziert. Der Betreuer sollte Hochschullehrer an der Medizinischen Fakultät sein.
Lern- und Qualifikationsziele	Erwerben von experimentellen Methoden und speziellen Fachkenntnissen, die für die Durchführung der geplanten Masters-Arbeit unerlässlich sind.
Voraussetzung für die Zulassung	Erstellen eines Arbeitsplanes für die Masters-Arbeit,
zur Modulprüfung	beispielsweise als Präsentation.
Voraussetzung für die Vergabe	Positive Bewertung des Arbeitsplanes durch den ver-
von Leistungspunkten	antwortlichen Hochschullehrer (100%).
(Notengewichtung in %)	
Empfohlene Literatur	Projektrelevante Originalliteratur in Englischer Spra-
	che.

Modulnummer	MOLMED-PM.3
Modultitel	Masters-Arbeit
Modul-Verantwortlicher	Betreuende Hochschullehrer der jeweiligen Arbeit
Voraussetzung für die Zulassung	Erfolgreicher Abschluss von MOLMED-O.7 (Vorberei-
zum Modul	tungsprojekt)
Verwendbarkeit	Voraussetzung für den Abschluss des Studiums
(Voraussetzung wofür)	
Art des Moduls	Pflichtmodul
(Pflicht-, Wahlpflicht-, Wahlmodul)	
Häufigkeit des Angebots (Zyklus)	jährlich
Dauer des Moduls	6 Monate
Zusammensetzung des Moduls /	10 SWS Praktikum
Lehrformen (VL, Ü, S, Praktikum)	
Leistungspunkte (ECTS credits)	30
Arbeitsaufwand (work load) in:	
 Präsenzstunden und 	150 h
 Selbststudium (einschl. Prü- 	750 h (projektbezogen)
fungsvorbereitung)	
Sprache des Moduls	Englisch
Inhalte	Eine experimentelle Problemstellung der Molekularen Medizin wird – unter fortlaufender Konsultation – selbständig bearbeitet und die Daten entsprechend den Regeln guter Laborpraxis ausgewertet. Die Masters-Arbeit wird vom Studenten selbständig geschrieben und umfasst auch eine kritische Bewertung der aktuellen Fachliteratur. Der Betreuer sollte Hochschullehrer an der Medizinischen Fakultät sein.
Lern- und Qualifikationsziele	Fähigkeit zum selbständigen Experimentieren, kritischen Beurteilung der Arbeitsergebnisse und Aufbereitung der Daten. Erlernen des Abfassens einer größeren wissenschaftlichen Abhandlung.
Voraussetzung für die Zulassung	Vorlage der Masters-Arbeit
zur Modulprüfung	
Voraussetzung für die Vergabe	
von Leistungspunkten	sentation der Ergebnisse (15 min in Englischer Spra-
(Notengewichtung in %)	che) durch den verantwortlichen Hochschullehrer (67%), sowie der Masters-Arbeit durch den Zweitgutachter (33%).
Empfohlene Literatur	Projektrelevante Originalliteratur in Englischer Sprache.

Spezialisierungsmodule (Wahlpflichtmodule)

Es können zwei Spezialisierungsmodule in beliebiger Kombination gewählt werden.

Modulnummer	MOLMED-S.1	
Modultitel	Molekulare Intensivmedizin	
Modulverantwortliche	Prof. Dr. Markus Gräler / apl. Prof. Dr. Ralf A. Claus	
Voraussetzung für die Zulassung zum Modul	keine	
Verwendbarkeit	Voraussetzung für die Zulassung zum Modul MOLMED-PM.1 (Projektplanung)	
Art des Moduls (Pflicht-, Wahlpflicht-, Wahlmodul)	Wahlpflichtmodul	
Häufigkeit des Angebots (Zyklus)	jährlich	
Dauer des Moduls	2 Semester	
Zusammensetzung des Moduls / Lehrformen (VL, Ü, S, Praktikum)	V: 2 SWS S: 1 SWS Praktikum: 8 SWS	
Leistungspunkte (ECTS credits)	15	
Arbeitsaufwand (work load) in: Präsenzstunden und - Selbststudium (einschl. Prüfungsvorbereitung)	165 h 240 h	
Sprache des Moduls	English language	
Inhalte	Das Modul vermittelt einen Überblick über die wichtigsten klinischen Problemstellungen des Faches (Krankheitsbilder, Diagnostikverfahren), die gegenwärtig üblichen Therapien und wichtige Forschungsfelder. Dabei werden die Krankheitsentitäten Schock/Ischämie-Reperfusionssyndrom, Systemische Inflammation/Sepsis, und Versagen von Lunge, Leber, Niere schwerpunkthaft vorgestellt. Das Vorlesungsprogramm beinhaltet die Teilnahme an einschlägigen Lehrveranstaltungen des Studienganges. Ein flankierendes Seminarprogramm dient der Klärung offener Fragen, der Vertiefung molekularer Bezüge, der Anleitung zum Selbststudium und der aktiven Auseinandersetzung der Studenten mit relevanter originaler Fachliteratur (ca. zwei Seminarbeiträge je Student). Darüber hinaus beinhaltet das Modul die Seminarreihe "Perioperative Medizin/Sepsis' einschließlich zwei bettseitige Praktika auf der ITS. Damit wird ein unmittelbarer Einblick in den klinischen Alltag und daraus resultierende Problemstellungen geliefert. In Konsultationen werden offene Fragen und Bezüge zu Vorlesungsinhalten vertieft. Das Praktikum in den Fachbereichen "Sepsisforschung" sowie "Experimentelle Anästhesie" konzentriert sich auf die experimentelle Bearbeitung ausgewählter molekularer Fragestellungen und erschließt die in diesem Zusammenhang relevante Labormethoden und Forschungsansätze. Hier werden in einem breiten Spektrum innovative Methoden, die speziell für die Anästhesiologie/Intensivtherapie relevant sind, vermittelt und angewandt. Der molekulare Anteil in dem Praktikum beträgt ~ 80 %.	

Lern- und Qualifikationsziele	Die Studierenden entwickeln ein vertieftes und umfassendes Verständnis für die Pathophysiologie der lokal begrenzten und systemischen Entzündungsreaktion und deren Determinanten. Darüber hinaus lernen sie grundlegende Mechanismen der Generalisierung und Resolution einer Entzündungsreaktion kennen. Durch die Vermittlung von Kenntnissen über Anforderungen an moderne diagnostische Instrumente werden die Studierenden in die Lage versetzt, neue diagnostische Parameter (Biomarker) zu identifizieren, in ihrer Wertigkeit abzuschätzen und deren Bedeutung im individuellen pathophysiologischen Kontext besser zu verstehen und in der klinischen Entscheidungsfindung einzusetzen (Theranostik). Sie erwerben technische Fertigkeiten in ausgewählten Labormethoden, die sie selbständig einsetzen können.
Wichtigste molekulare Methoden	Neben Versuchsplanung und -durchführung (Zellkulturexperimente, Assistenz bei Tierexperimenten sowie ex-vivo-Untersuchungen) stehen molekulare Methoden wie RNA-Isolation (auch aus schwierigen Geweben), deren Charakterisierung, cDNA-Synthese, quantitative PCR, deren Normierung und statistische Auswertung sowie Präanalytik klinischer Proben zum metabolischen Profiling und die Mitarbeit bei der Darstellung globaler Profile inkl. biostatistischer Auswertung und Interpretation (Transkriptomic/Metabolomic) im Vordergrund.
Voraussetzung für die Zulassung zur	Dokumentierter Abschluss der experimentellen Projektarbeit
Modulprüfung*	Dokumentierte aktive Seminarteilnahme
Voraussetzung für die Vergabe von Leistungspunkten (Notengewichtung in %)	Schriftliche Prüfung (Klausur: V, S); Abschlußbericht (Praktikum) Notengewichtung: jeweils 50 %
Empfohlene Literatur	Bosshart H, Heinzelmann M (2007) Targeting bacterial endotoxin: two sides of a coin. Ann N Y Acad Sci. 1096:1- 17.
	Opal SM (2003) Severe sepsis and septic shock: defining the clinical problem. Scand J Infect Dis. 35:529-34. Verstak B, Hertzog P, Mansell A (2007) Toll-like receptor signalling and the clinical benefits that lie within. Inflamm Res. 56:1-10.
	Guo RF, Ward PA (2005) Role of C5a in inflammatory responses. Annu Rev Immunol. 23:821-52.
	Clark IA. (2007) How TNF was recognized as a key mechanism of disease. Cytokine Growth Factor Rev. 18:335-43.
	Hotchkiss RS, Nicholson DW (2006) Apoptosis and caspases regulate death and inflammation in sepsis. Nat Rev Immunol. 6:813-22.
	Beutler B (2002) Toll-like receptors: how they work and what they do. Curr Opin Hematol. 9:2-10.
	Roeder A, Kirschning CJ, Rupec RA, Schaller M, Korting HC (2004) Toll-like receptors and innate antifungal responses. Trends Microbiol 12:44-9.
	Winning J, Claus RA, Huse K, Bauer M (2006) Molecular biology on the ICU. From understanding to treating sepsis. Minerva Anestesiol 72:255-67
	Bauer M, Coldewey SM, Leitner M, Loffler M, Weis S, Wetzker R (2018) Deterioration of Organ Function as a hallmark in Sepsis: the cellular Perspective. Front. Immunol 2018 Jun 26; 9: 1460.

Modul-Verantwortlicher	Modulnummer	MOLMED-S.2
Modul-Verantwortlicher		
Voraussetzung für die Zulassung zum Modul MOL- Verwendbarkeit Voraussetzung wofür MED-PM.1 (Projektplanung) Wahlpflichtmodul Pflicht-, Wahlpflicht-, Wahlpflicht-, Wahlpflichtmodul jährlich Dauer des Moduls Z Semester V: 2 SWS: 1 Zusammensetzung des Moduls / Lehrformen (VL, Ü, S, Praktikum) SWS Praktikum: 8 SWS Leistungspunkte (ECTS credits) 15 Arbeitsaufwand (work load) in: - Präsenzstunden und - Selbststudium (einschl. Prüfungsvorbereitung) Das Modul wird in Englischer Sprache angeboten Das Modul vermittelt Kenntnisse der drei folgenden Arbeitsfelder: 1. Gynäkologische Molekularbiologie (M. Dürst) Tumorklassifikation, Vorsorge und Prävention, molekulare Diagnose/Prognosemarker, Mechanismen der Tumorgenese, Innovative Therapieansätze 2. Gynäkologische Endokrinologie und Reproduktionsmedizin, (J. Fitzgerald) Hormonelle Regulationsmechanismen, Grundlagen und Methoden in der Reproduktionsmedizin, Keimzelldiagnostik, Reproduktionsmechanismen der Plazenta. Das Praktikum fokussiert auf die experimentelle Bearbeitung einer ausgewählten Forschungsproblematik und erschließt die in diesem Zusammenhang relevanten Labormethoden und Forschungsansätze. Der molekulare Anteil in dem Praktikum beträgt 80%. Die Studierenden erwerben einen Übertilick über wichtige klinische Problemstellungen des Faches (Krankheitsbilder, Diagnostikverfahren), die gegenwärtig üblichen Therapien und aktuelle Forschungsfelder. Im Praktikum bearbeiten die Studenten eine ausgewählter Forschungsproblematik experimentell und lernen in diesem Zusammenhang relevante Labormethoden und Forschungsansätze kennen. Sie erwerben etwensen in ausgewählten Labormethoden und Forschungsansätze kennen. Sie erwerben etwensen in ausgewählten Labormethoden und Forschungsansätze kennen. Sie erwerben etwensen in ausgewählten Labormethoden und Forschungsansätze kennen. Sie erwerben etwensen in ausgewählten Labormethoden und Forschungsansätze kennen. Sie erwerben technische Fertigkeiten in ausgewählten Labormeth		
Verwendbarkeit		·
Voraussetzung wofür	_	
Weight W		Voraussetzung für die Zulassung zum Modul MOL-
Art des Moduls Pflicht-, Wahlmodul Pflicht-, Wahlpflicht-, Wahlpfl		
Häufigkeit des Angebots (Zyklus) jährlich 2 Semester Zusammensetzung des Moduls 2 Semester 2 SwS S: 1 SWS Praktikum: 8 SWS Praktikum: 8 SWS Praktikum: 8 SWS Praktikum: 8 SWS SwS SwS 1 SwS Praktikum: 8 SWS Praktikum: 8 SWS Praktikum: 8 SWS SwS SwS 1 SwS Praktikum: 8 SWS 1 SWS		
Häufigkeit des Angebots (Zyklus) Dauer des Moduls Zusammensetzung des Moduls Lehrformen (VL, Ü, S, Praktikum) Leistungspunkte (ECTS credits) Leistungspunkte (ECTS credits) Leistungspunkte (ECTS credits) Leistungspunkte (misschl. Prüftungsvorbereitung) Sprache des Moduls Das Modul wird in Englischer Sprache angeboten Das Modul vermittelt Kenntnisse der drei folgenden Arbeitsfelder: Gynäkologische Molekularbiologie (M. Dürst) Tumorklassifikation, Vorsorge und Prävention, molekulare Diagnose/Prognosemarker, Mechanismen der Tumorgenese, Innovative Therapieansätze Gynäkologische Endokrinologie und Reproduktionsmedizin (J. Fitzgerald) Hormonelle Regulationsmechanismen, Grundlagen und Methoden in der Reproduktionsmendizin, Keimzelldiagnostik, Reproduktionsmendizin, Keimzelldiagnostik, Reproduktionsmendizin (U.Markert) Materno-fetale Interaktion, Reproduktionsimmunologie, Molekulare Regulationsmechanismen der Plazenta. Das Praktikum fokussiert auf die experimentelle Bearbeitung einer ausgewählten Forschungsproblematik und erschließt die in diesem Zusammenhang relevanten Labormethoden und Forschungsansätze. Der molekulare Anteil in dem Praktikum beträgt 80%. Die Studierenden erwerben einen Überblick über wichtige klinische Problemstellungen des Faches (Krankheitsbilder, Diagnostikverfahren), die gegenwärtig üblichen Therapien und aktuelle Forschungsfelder. Im Praktikum bearbeiten die Studenten eine ausgewählter Forschungsproblematik experimentell und lernen in diesem Zusammenhang relevante Labormethoden und Forschungsansätze kennen. Sie erwerben technische Fertigkeiten in ausgewählten Labormethoden und Forschungsansätze kennen. Sie erwerben technische Fertigkeiten in ausgewählten Labormethoden und Forschungsansätze kennen. Sie erwerben technische Fertigkeiten in ausgewählten Labormethoden und Forschungsansätze kennen. Sie erwerben technische Fertigkeiten in ausgewählten Labormethoden sierung; Microarray (cDNA, CpG); real-time PCR; Sou-	(Pflicht-, Wahlpflicht-, Wahlmodul)	
Zusammensetzung des Moduls / Lehrformen (VL, Ü, S, Praktikum)	• • • • • • • • • • • • • • • • • • • •	iährlich
V: 2 SWS S: 1 SWS Praktikum: 8 SWS		,
Leistungspunkte (ECTS credits) Arbeitsaufwand (work load) in: - Präsenzstunden und - Selbststudium (einschl. Prüfungsvorbereitung) Sprache des Moduls Inhalte Das Modul vermittelt Kenntnisse der drei folgenden Arbeitsfelder: 1. Gynäkologische Molekularbiologie (M. Dürst) Tumorklassifikation, Vorsorge und Prävention, molekulare Diagnose/Prognosemarker, Mechanismen der Tumorgenese, Innovative Therapieansätze 2. Gynäkologische Endokrinologie und Reproduktionsmedizin (J. Fitzgerald) Hormonelle Regulationsmechanismen, Grundlagen und Methoden in der Reproduktionsmedizin, Keimzelldiagnostik, Reproduktionspentik 3. Schwangerschaft und Perinatalmedizin (U.Markert) Materno-fetale Interaktion, Reproduktionsimmunologie, Molekulare Regulationsmechanismen der Plazenta. Das Praktikum fokussiert auf die experimentelle Bearbeitung einer ausgewählten Forschungsproblematik und erschließt die in diesem Zusammenhang relevanten Labormethoden und Forschungsloblematik und erschließt die in diesem Zusammenhang relevanten Labormethoden und Forschungsfolder. Im Praktikum bearbeiten die Studenten eine ausgewählte Forschungsfolder. Im Praktikum bearbeiten die Studenten eine ausgewählte Forschungsfolder. Im Praktikum bearbeiten die Studenten eine ausgewählte Forschungsproblematik experimentell und lernen in diesem Zusammenhang relevante Labormethoden und Forschungsfolder. Im Praktikum bearbeiten die Studenten eine ausgewählte Forschungsproblematik experimentell und lernen in diesem Zusammenhang relevante Labormethoden und Forschungsansätze kennen. Sie erwerben technische Fertigkeiten in ausgewählten Labormethoden, die sie selbständig einsetzen können. Wichtigste molekulare Methoden Interphasen FISH; Matrix CGH; FACS; in situ Hybridisierung; Microarray (cDNA, CpG); real-time PCR; Sou-	Zusammensetzung des Moduls /	
Leistungspunkte (ECTS credits) Arbeitsaufwand (work load) in: - Präsenzstunden und - Selbststudium (einschl. Prüfungsvorbereitung) Sprache des Moduls Inhalte Das Modul vermittelt Kenntnisse der drei folgenden Arbeitsfelder: 1. Gynäkologische Molekularbiologie (M. Dürst) Tumorklassifikation, Vorsorge und Prävention, molekulare Diagnose/Prognosemarker, Mechanismen der Tumorgenese, Innovative Therapieansätze 2. Gynäkologische Endokrinologie und Reproduktionsmedizin (J. Fitzgerald) Hormonelle Regulationsmechanismen, Grundlagen und Methoden in der Reproduktionsgenetik 3. Schwangerschaft und Perinatalmedizin (U.Markert) Materno-fetale Interaktion, Reproduktionsimmunologie, Molekulare Regulationsmechanismen der Plazenta. Das Praktikum fokussiert auf die experimentelle Bearbeitung einer ausgewählten Forschungsproblematik und erschließt die in diesem Zusammenhang relevanten Labormethoden und Forschungsansätze. Der molekulare Anteil in dem Praktikum beträgt 80%. Lern- und Qualifikationsziele Lern- und Qualifikationsziele Lern- und Qualifikationsziele Lern- und Qualifikationsziele Wichtigste molekulare Methoden Die Studierenden erwerben einen Überblick über wichtige klinische Problemstellungen des Faches (Krankheitsbilder, Diagnostikverfahren), die gegenwärtig üblichen Therapien und aktuelle Forschungsfelder. Im Praktikum bearbeiten die Studenten eine ausgewählte Forschungsproblematik experimentell und lernen in diesem Zusammenhang relevante Labormethoden und Forschungsansätze kennen. Sie erwerben technische Fertigkeiten in ausgewählten Labormethoden, die sie selbständig einsetzen können. Wichtigste molekulare Methoden Interphasen FISH; Matrix CGH; FACS; in situ Hybridisierung; Microarray (cDNA, CpG); real-time PCR; Sou-		
Leistungspunkte (ECTS credits) 15 Arbeitsaufwand (work load) in:		
Arbeitsaufwand (work load) in: - Präsenzstunden und - Selbststudium (einschl. Prüfungsvorbereitung) Sprache des Moduls Das Modul wird in Englischer Sprache angeboten Das Modul vermittelt Kenntnisse der drei folgenden Arbeitsfelder: 1. Gynäkologische Molekularbiologie (M. Dürst) Tumorklassifikation, Vorsorge und Prävention, molekulare Diagnose/Prognosemarker, Mechanismen der Tumorgenese, Innovative Therapieansätze 2. Gynäkologische Endokrinologie und Reproduktionsmedizin (J. Fitzgerald) Hormonelle Regulationsmechanismen, Grundlagen und Methoden in der Reproduktionsmedizin, Keimzelldiagnostik, Reproduktionsgenetik 3. Schwangerschaft und Perinatalmedizin (U.Markert) Materno-fetale Interaktion, Reproduktionsimmunologie, Molekulare Regulationsmechanismen der Plazenta. Das Praktikum fokussiert auf die experimentelle Bearbeitung einer ausgewählten Forschungsproblematik und erschließt die in diesem Zusammenhang relevanten Labormethoden und Forschungsansätze. Der molekulare Anteil in dem Praktikum beträgt 80%. Die Studierenden erwerben einen Überblick über wichtige klinische Problemstellungen des Faches (Krankheitsbilder, Diagnostikverfahren), die gegenwärtig üblichen Therapien und aktuelle Forschungsfelder. Im Praktikum bearbeiten die Studenten eine ausgewählte Forschungsproblematik experimentell und lernen in diesem Zusammenhang relevante Labormethoden und Forschungsansätze kennen. Sie erwerben technische Fertigkeiten in ausgewählten Labormethoden, die sie selbständig einsetzen können. Wichtigste molekulare Methoden Interphasen FISH; Matrix CGH; FACS; in situ Hybridisierung; Microarray (cDNA, CpG); real-time PCR; Sou-	Leistungspunkte (ECTS credits)	
- Präsenzstunden und - Selbststudium (einschl. Prü- fungsvorbereitung) Sprache des Moduls Inhalte Das Modul wird in Englischer Sprache angeboten Das Modul vermittelt Kenntnisse der drei folgenden Arbeitsfelder: 1. Gynäkologische Molekularbiologie (M. Dürst) Tumorklassifikation, Vorsorge und Prävention, mo- lekulare Diagnose/Prognosemarker, Mechanismen der Tumorgenese, Innovative Therapieansätze 2. Gynäkologische Endokrinologie und Reprodukti- onsmedizin (J. Fitzgerald) Hormonelle Regulationsmechanismen, Grundlagen und Methoden in der Reproduktionsmedizin, Keim- zelldiagnostik, Reproduktionsgenetik 3. Schwangerschaft und Perinatalmedizin (U.Markert) Materno-fetale Interaktion, Reproduktionsimmuno- logie, Molekulare Regulationsmechanismen der Plazenta. Das Praktikum fokussiert auf die experimentelle Bear- beitung einer ausgewählten Forschungsproblematik und erschließt die in diesem Zusammenhang relevan- ten Labormethoden und Forschungsansätze. Der molekulare Anteil in dem Praktikum beträgt 80%. Die Studierenden erwerben einen Überblick über wich- tige klinische Problemstellungen des Faches (Krank- heitsbilder, Diagnostikverfahren), die gegenwärtig übli- chen Therapien und aktuelle Forschungsfelder. Im Praktikum bearbeiten die Studenten eine ausge- wählte Forschungsproblematik experimentell und ler- nen in diesem Zusammenhang relevante Labormetho- den und Forschungsansätze kennen. Sie erwerben technische Fertigkeiten in ausgewählten Labormetho- den, die sie selbständig einsetzen können. Wichtigste molekulare Methoden Interphasen FISH; Matrix CGH; FACS; in situ Hybridi- sierung; Microarray (cDNA, CpG); real-time PCR; Sou-		
Sprache des Moduls Das Modul wird in Englischer Sprache angeboten	,	165 h
Sprache des Moduls Das Modul wird in Englischer Sprache angeboten		
Das Modul wird in Englischer Sprache angeboten	`	
Das Modul vermittelt Kenntnisse der drei folgenden Arbeitsfelder: 1. Gynäkologische Molekularbiologie (M. Dürst) Tumorklassifikation, Vorsorge und Prävention, molekulare Diagnose/Prognosemarker, Mechanismen der Tumorgenese, Innovative Therapieansätze 2. Gynäkologische Endokrinologie und Reproduktionsmedizin (J. Fitzgerald) Hormonelle Regulationsmechanismen, Grundlagen und Methoden in der Reproduktionsmedizin, Keimzelldiagnostik, Reproduktionsmedizin, Keimzelldiagnostik, Reproduktionsgenetik 3. Schwangerschaft und Perinatalmedizin (U.Markert) Materno-fetale Interaktion, Reproduktionsimmunologie, Molekulare Regulationsmechanismen der Plazenta. Das Praktikum fokussiert auf die experimentelle Bearbeitung einer ausgewählten Forschungsproblematik und erschließt die in diesem Zusammenhang relevanten Labormethoden und Forschungsansätze. Der molekulare Anteil in dem Praktikum beträgt 80%. Lern- und Qualifikationsziele Die Studierenden erwerben einen Überblick über wichtige klinische Problemstellungen des Faches (Krankheitsbilder, Diagnostikverfahren), die gegenwärtig üblichen Therapien und aktuelle Forschungsfelder. Im Praktikum bearbeiten die Studenten eine ausgewählte Forschungsproblematik experimentell und lernen in diesem Zusammenhang relevante Labormethoden und Forschungsansätze kennen. Sie erwerben technische Fertigkeiten in ausgewählten Labormethoden, die sie selbständig einsetzen können. Interphasen FISH; Matrix CGH; FACS; in situ Hybridisierung; Microarray (cDNA, CpG); real-time PCR; Sou-		Das Modul wird in Englischer Sprache angeboten
Arbeitsfelder: 1. Gynäkologische Molekularbiologie (M. Dürst) Tumorklassifikation, Vorsorge und Prävention, molekulare Diagnose/Prognosemarker, Mechanismen der Tumorgenese, Innovative Therapieansätze 2. Gynäkologische Endokrinologie und Reproduktionsmedizin (J. Fitzgerald) Hormonelle Regulationsmechanismen, Grundlagen und Methoden in der Reproduktionsmedizin, Keimzelldiagnostik, Reproduktionsmedizin (U.Markert) Materno-fetale Interaktion, Reproduktionsimmunologie, Molekulare Regulationsmechanismen der Plazenta. Das Praktikum fokussiert auf die experimentelle Bearbeitung einer ausgewählten Forschungsproblematik und erschließt die in diesem Zusammenhang relevanten Labormethoden und Forschungsansätze. Der molekulare Anteil in dem Praktikum beträgt 80%. Lern- und Qualifikationsziele Lern- und Qualifikationsziele Ern- und Qualifikationsziele Die Studierenden erwerben einen Überblick über wichtige klinische Problemstellungen des Faches (Krankheitsbilder, Diagnostikverfahren), die gegenwärtig üblichen Therapien und aktuelle Forschungsfelder. Im Praktikum bearbeiten die Studenten eine ausgewählte Forschungsproblematik experimentell und lernen in diesem Zusammenhang relevante Labormethoden und Forschungsansätze kennen. Sie erwerben technische Fertigkeiten in ausgewählten Labormethoden, die sie selbständig einsetzen können. Wichtigste molekulare Methoden Wichtigste molekulare Methoden		
Tumorklassifikation, Vorsorge und Prävention, molekulare Diagnose/Prognosemarker, Mechanismen der Tumorgenese, Innovative Therapieansätze 2. Gynäkologische Endokrinologie und Reproduktionsmedizin (J. Fitzgerald) Hormonelle Regulationsmechanismen, Grundlagen und Methoden in der Reproduktionsmedizin, Keimzelldiagnostik, Reproduktionsgenetik 3. Schwangerschaft und Perinatalmedizin (U.Markert) Materno-fetale Interaktion, Reproduktionsimmunologie, Molekulare Regulationsmechanismen der Plazenta. Das Praktikum fokussiert auf die experimentelle Bearbeitung einer ausgewählten Forschungsproblematik und erschließt die in diesem Zusammenhang relevanten Labormethoden und Forschungsansätze. Der molekulare Anteil in dem Praktikum beträgt 80%. Lern- und Qualifikationsziele Die Studierenden erwerben einen Überblick über wichtige klinische Problemstellungen des Faches (Krankheitsbilder, Diagnostikverfahren), die gegenwärtig üblichen Therapien und aktuelle Forschungsfelder. Im Praktikum bearbeiten die Studenten eine ausgewählte Forschungsproblematik experimentell und lernen in diesem Zusammenhang relevante Labormethoden und Forschungsansätze kennen. Sie erwerben technische Fertigkeiten in ausgewählten Labormethoden, die sie selbständig einsetzen können. Wichtigste molekulare Methoden Wichtigste molekulare Methoden Interphasen FISH; Matrix CGH; FACS; in situ Hybridisierung; Microarray (cDNA, CpG); real-time PCR; Sou-		
Tumorklassifikation, Vorsorge und Prävention, molekulare Diagnose/Prognosemarker, Mechanismen der Tumorgenese, Innovative Therapieansätze 2. Gynäkologische Endokrinologie und Reproduktionsmedizin (J. Fitzgerald) Hormonelle Regulationsmechanismen, Grundlagen und Methoden in der Reproduktionsmedizin, Keimzelldiagnostik, Reproduktionsgenetik 3. Schwangerschaft und Perinatalmedizin (U.Markert) Materno-fetale Interaktion, Reproduktionsimmunologie, Molekulare Regulationsmechanismen der Plazenta. Das Praktikum fokussiert auf die experimentelle Bearbeitung einer ausgewählten Forschungsproblematik und erschließt die in diesem Zusammenhang relevanten Labormethoden und Forschungsansätze. Der molekulare Anteil in dem Praktikum beträgt 80%. Lern- und Qualifikationsziele Die Studierenden erwerben einen Überblick über wichtige klinische Problemstellungen des Faches (Krankheitsbilder, Diagnostikverfahren), die gegenwärtig üblichen Therapien und aktuelle Forschungsfelder. Im Praktikum bearbeiten die Studenten eine ausgewählte Forschungsproblematik experimentell und lernen in diesem Zusammenhang relevante Labormethoden und Forschungsansätze kennen. Sie erwerben technische Fertigkeiten in ausgewählten Labormethoden, die sie selbständig einsetzen können. Wichtigste molekulare Methoden Wichtigste molekulare Methoden Interphasen FISH; Matrix CGH; FACS; in situ Hybridisierung; Microarray (cDNA, CpG); real-time PCR; Sou-		Gynäkologische Molekularbiologie (M. Dürst)
lekulare Diagnose/Prognosemarker, Mechanismen der Tumorgenese, Innovative Therapieansätze 2. Gynäkologische Endokrinologie und Reproduktionsmedizin (J. Fitzgerald) Hormonelle Regulationsmechanismen, Grundlagen und Methoden in der Reproduktionsmedizin, Keimzelldiagnostik, Reproduktionsgenetik 3. Schwangerschaft und Perinatalmedizin (U.Markert) Materno-fetale Interaktion, Reproduktionsimmunologie, Molekulare Regulationsmechanismen der Plazenta. Das Praktikum fokussiert auf die experimentelle Bearbeitung einer ausgewählten Forschungsproblematik und erschließt die in diesem Zusammenhang relevanten Labormethoden und Forschungsansätze. Der molekulare Anteil in dem Praktikum beträgt 80%. Lern- und Qualifikationsziele Die Studierenden erwerben einen Überblick über wichtige klinische Problemstellungen des Faches (Krankheitsbilder, Diagnostikverfahren), die gegenwärtig üblichen Therapien und aktuelle Forschungsfelder. Im Praktikum bearbeiten die Studenten eine ausgewählte Forschungsproblematik experimentell und lernen in diesem Zusammenhang relevante Labormethoden und Forschungsansätze kennen. Sie erwerben technische Fertigkeiten in ausgewählten Labormethoden, die sie selbständig einsetzen können. Wichtigste molekulare Methoden Interphasen FISH; Matrix CGH; FACS; in situ Hybridisierung; Microarray (cDNA, CpG); real-time PCR; Sou-		
der Tumorgenese, Innovative Therapieansätze 2. Gynäkologische Endokrinologie und Reproduktionsmedizin (J. Fitzgerald) Hormonelle Regulationsmechanismen, Grundlagen und Methoden in der Reproduktionsmedizin, Keimzelldiagnostik, Reproduktionsgenetik 3. Schwangerschaft und Perinatalmedizin (U.Markert) Materno-fetale Interaktion, Reproduktionsimmunologie, Molekulare Regulationsmechanismen der Plazenta. Das Praktikum fokussiert auf die experimentelle Bearbeitung einer ausgewählten Forschungsproblematik und erschließt die in diesem Zusammenhang relevanten Labormethoden und Forschungsansätze. Der molekulare Anteil in dem Praktikum beträgt 80%. Lern- und Qualifikationsziele Die Studierenden erwerben einen Überblick über wichtige klinische Problemstellungen des Faches (Krankheitsbilder, Diagnostikverfahren), die gegenwärtig üblichen Therapien und aktuelle Forschungsfelder. Im Praktikum bearbeiten die Studenten eine ausgewählte Forschungsproblematik experimentell und lernen in diesem Zusammenhang relevante Labormethoden und Forschungsansätze kennen. Sie erwerben technische Fertigkeiten in ausgewählten Labormethoden, die sie selbständig einsetzen können. Wichtigste molekulare Methoden Interphasen FISH; Matrix CGH; FACS; in situ Hybridisierung; Microarray (cDNA, CpG); real-time PCR; Sou-		
2. Gynäkologische Endokrinologie und Reprodukti- onsmedizin (J. Fitzgerald) Hormonelle Regulationsmechanismen, Grundlagen und Methoden in der Reproduktionsmedizin, Keim- zelldiagnostik, Reproduktionsgenetik 3. Schwangerschaft und Perinatalmedizin (U.Markert) Materno-fetale Interaktion, Reproduktionsimmuno- logie, Molekulare Regulationsmechanismen der Plazenta. Das Praktikum fokussiert auf die experimentelle Bear- beitung einer ausgewählten Forschungsproblematik und erschließt die in diesem Zusammenhang relevan- ten Labormethoden und Forschungsansätze. Der molekulare Anteil in dem Praktikum beträgt 80%. Lern- und Qualifikationsziele Die Studierenden erwerben einen Überblick über wich- tige klinische Problemstellungen des Faches (Krank- heitsbilder, Diagnostikverfahren), die gegenwärtig übli- chen Therapien und aktuelle Forschungsfelder. Im Praktikum bearbeiten die Studenten eine ausge- wählte Forschungsproblematik experimentell und Ier- nen in diesem Zusammenhang relevante Labormetho- den und Forschungsansätze kennen. Sie erwerben technische Fertigkeiten in ausgewählten Labormetho- den, die sie selbständig einsetzen können. Wichtigste molekulare Methoden Interphasen FISH; Matrix CGH; FACS; in situ Hybridi- sierung; Microarray (cDNA, CpG); real-time PCR; Sou-		
onsmedizin (J. Fitzgerald) Hormonelle Regulationsmechanismen, Grundlagen und Methoden in der Reproduktionsmedizin, Keimzelldiagnostik, Reproduktionsgenetik 3. Schwangerschaft und Perinatalmedizin (U.Markert) Materno-fetale Interaktion, Reproduktionsimmunologie, Molekulare Regulationsmechanismen der Plazenta. Das Praktikum fokussiert auf die experimentelle Bearbeitung einer ausgewählten Forschungsproblematik und erschließt die in diesem Zusammenhang relevanten Labormethoden und Forschungsansätze. Der molekulare Anteil in dem Praktikum beträgt 80%. Die Studierenden erwerben einen Überblick über wichtige klinische Problemstellungen des Faches (Krankheitsbilder, Diagnostikverfahren), die gegenwärtig üblichen Therapien und aktuelle Forschungsfelder. Im Praktikum bearbeiten die Studenten eine ausgewählte Forschungsproblematik experimentell und lernen in diesem Zusammenhang relevante Labormethoden und Forschungsansätze kennen. Sie erwerben technische Fertigkeiten in ausgewählten Labormethoden, die sie selbständig einsetzen können. Wichtigste molekulare Methoden Interphasen FISH; Matrix CGH; FACS; in situ Hybridisierung; Microarray (cDNA, CpG); real-time PCR; Sou-		•
Hormonelle Regulationsmechanismen, Grundlagen und Methoden in der Reproduktionsmedizin, Keimzelldiagnostik, Reproduktionsgenetik 3. Schwangerschaft und Perinatalmedizin (U.Markert) Materno-fetale Interaktion, Reproduktionsimmunologie, Molekulare Regulationsmechanismen der Plazenta. Das Praktikum fokussiert auf die experimentelle Bearbeitung einer ausgewählten Forschungsproblematik und erschließt die in diesem Zusammenhang relevanten Labormethoden und Forschungsansätze. Der molekulare Anteil in dem Praktikum beträgt 80%. Lern- und Qualifikationsziele Die Studierenden erwerben einen Überblick über wichtige klinische Problemstellungen des Faches (Krankheitsbilder, Diagnostikverfahren), die gegenwärtig üblichen Therapien und aktuelle Forschungsfelder. Im Praktikum bearbeiten die Studenten eine ausgewählte Forschungsproblematik experimentell und lernen in diesem Zusammenhang relevante Labormethoden und Forschungsansätze kennen. Sie erwerben technische Fertigkeiten in ausgewählten Labormethoden, die sie selbständig einsetzen können. Wichtigste molekulare Methoden Interphasen FISH; Matrix CGH; FACS; in situ Hybridisierung; Microarray (cDNA, CpG); real-time PCR; Sou-		
und Methoden in der Reproduktionsmedizin, Keimzelldiagnostik, Reproduktionsgenetik 3. Schwangerschaft und Perinatalmedizin (U.Markert) Materno-fetale Interaktion, Reproduktionsimmunologie, Molekulare Regulationsmechanismen der Plazenta. Das Praktikum fokussiert auf die experimentelle Bearbeitung einer ausgewählten Forschungsproblematik und erschließt die in diesem Zusammenhang relevanten Labormethoden und Forschungsansätze. Der molekulare Anteil in dem Praktikum beträgt 80%. Lern- und Qualifikationsziele Die Studierenden erwerben einen Überblick über wichtige klinische Problemstellungen des Faches (Krankheitsbilder, Diagnostikverfahren), die gegenwärtig üblichen Therapien und aktuelle Forschungsfelder. Im Praktikum bearbeiten die Studenten eine ausgewählte Forschungsproblematik experimentell und lernen in diesem Zusammenhang relevante Labormethoden und Forschungsansätze kennen. Sie erwerben technische Fertigkeiten in ausgewählten Labormethoden, die sie selbständig einsetzen können. Wichtigste molekulare Methoden Interphasen FISH; Matrix CGH; FACS; in situ Hybridisierung; Microarray (cDNA, CpG); real-time PCR; Sou-		
3. Schwangerschaft und Perinatalmedizin (U.Markert) Materno-fetale Interaktion, Reproduktionsimmuno- logie, Molekulare Regulationsmechanismen der Plazenta. Das Praktikum fokussiert auf die experimentelle Bear- beitung einer ausgewählten Forschungsproblematik und erschließt die in diesem Zusammenhang relevan- ten Labormethoden und Forschungsansätze. Der molekulare Anteil in dem Praktikum beträgt 80%. Lern- und Qualifikationsziele Die Studierenden erwerben einen Überblick über wich- tige klinische Problemstellungen des Faches (Krank- heitsbilder, Diagnostikverfahren), die gegenwärtig übli- chen Therapien und aktuelle Forschungsfelder. Im Praktikum bearbeiten die Studenten eine ausge- wählte Forschungsproblematik experimentell und ler- nen in diesem Zusammenhang relevante Labormetho- den und Forschungsansätze kennen. Sie erwerben technische Fertigkeiten in ausgewählten Labormetho- den, die sie selbständig einsetzen können. Wichtigste molekulare Methoden Wichtigste molekulare Methoden Interphasen FISH; Matrix CGH; FACS; in situ Hybridi- sierung; Microarray (cDNA, CpG); real-time PCR; Sou-		
Materno-fetale Interaktion, Reproduktionsimmuno- logie, Molekulare Regulationsmechanismen der Plazenta. Das Praktikum fokussiert auf die experimentelle Bear- beitung einer ausgewählten Forschungsproblematik und erschließt die in diesem Zusammenhang relevan- ten Labormethoden und Forschungsansätze. Der molekulare Anteil in dem Praktikum beträgt 80%. Lern- und Qualifikationsziele Die Studierenden erwerben einen Überblick über wich- tige klinische Problemstellungen des Faches (Krank- heitsbilder, Diagnostikverfahren), die gegenwärtig übli- chen Therapien und aktuelle Forschungsfelder. Im Praktikum bearbeiten die Studenten eine ausge- wählte Forschungsproblematik experimentell und ler- nen in diesem Zusammenhang relevante Labormetho- den und Forschungsansätze kennen. Sie erwerben technische Fertigkeiten in ausgewählten Labormetho- den, die sie selbständig einsetzen können. Wichtigste molekulare Methoden Interphasen FISH; Matrix CGH; FACS; in situ Hybridi- sierung; Microarray (cDNA, CpG); real-time PCR; Sou-		zelldiagnostik, Reproduktionsgenetik
Materno-fetale Interaktion, Reproduktionsimmuno- logie, Molekulare Regulationsmechanismen der Plazenta. Das Praktikum fokussiert auf die experimentelle Bear- beitung einer ausgewählten Forschungsproblematik und erschließt die in diesem Zusammenhang relevan- ten Labormethoden und Forschungsansätze. Der molekulare Anteil in dem Praktikum beträgt 80%. Lern- und Qualifikationsziele Die Studierenden erwerben einen Überblick über wich- tige klinische Problemstellungen des Faches (Krank- heitsbilder, Diagnostikverfahren), die gegenwärtig übli- chen Therapien und aktuelle Forschungsfelder. Im Praktikum bearbeiten die Studenten eine ausge- wählte Forschungsproblematik experimentell und ler- nen in diesem Zusammenhang relevante Labormetho- den und Forschungsansätze kennen. Sie erwerben technische Fertigkeiten in ausgewählten Labormetho- den, die sie selbständig einsetzen können. Wichtigste molekulare Methoden Interphasen FISH; Matrix CGH; FACS; in situ Hybridi- sierung; Microarray (cDNA, CpG); real-time PCR; Sou-		3. Schwangerschaft und Perinatalmedizin (U.Markert)
Plazenta. Das Praktikum fokussiert auf die experimentelle Bearbeitung einer ausgewählten Forschungsproblematik und erschließt die in diesem Zusammenhang relevanten Labormethoden und Forschungsansätze. Der molekulare Anteil in dem Praktikum beträgt 80%. Lern- und Qualifikationsziele Die Studierenden erwerben einen Überblick über wichtige klinische Problemstellungen des Faches (Krankheitsbilder, Diagnostikverfahren), die gegenwärtig üblichen Therapien und aktuelle Forschungsfelder. Im Praktikum bearbeiten die Studenten eine ausgewählte Forschungsproblematik experimentell und lernen in diesem Zusammenhang relevante Labormethoden und Forschungsansätze kennen. Sie erwerben technische Fertigkeiten in ausgewählten Labormethoden, die sie selbständig einsetzen können. Wichtigste molekulare Methoden Interphasen FISH; Matrix CGH; FACS; in situ Hybridisierung; Microarray (cDNA, CpG); real-time PCR; Sou-		
Das Praktikum fokussiert auf die experimentelle Bearbeitung einer ausgewählten Forschungsproblematik und erschließt die in diesem Zusammenhang relevanten Labormethoden und Forschungsansätze. Der molekulare Anteil in dem Praktikum beträgt 80%. Lern- und Qualifikationsziele Die Studierenden erwerben einen Überblick über wichtige klinische Problemstellungen des Faches (Krankheitsbilder, Diagnostikverfahren), die gegenwärtig üblichen Therapien und aktuelle Forschungsfelder. Im Praktikum bearbeiten die Studenten eine ausgewählte Forschungsproblematik experimentell und lernen in diesem Zusammenhang relevante Labormethoden und Forschungsansätze kennen. Sie erwerben technische Fertigkeiten in ausgewählten Labormethoden, die sie selbständig einsetzen können. Wichtigste molekulare Methoden Interphasen FISH; Matrix CGH; FACS; in situ Hybridisierung; Microarray (cDNA, CpG); real-time PCR; Sou-		logie, Molekulare Regulationsmechanismen der
beitung einer ausgewählten Forschungsproblematik und erschließt die in diesem Zusammenhang relevanten Labormethoden und Forschungsansätze. Der molekulare Anteil in dem Praktikum beträgt 80%. Lern- und Qualifikationsziele Die Studierenden erwerben einen Überblick über wichtige klinische Problemstellungen des Faches (Krankheitsbilder, Diagnostikverfahren), die gegenwärtig üblichen Therapien und aktuelle Forschungsfelder. Im Praktikum bearbeiten die Studenten eine ausgewählte Forschungsproblematik experimentell und lernen in diesem Zusammenhang relevante Labormethoden und Forschungsansätze kennen. Sie erwerben technische Fertigkeiten in ausgewählten Labormethoden, die sie selbständig einsetzen können. Wichtigste molekulare Methoden Michtigste molekulare Methoden beitung in diesem Zusammenhang relevante Labormethoden und Forschungsansätze kennen. Sie erwerben technische Fertigkeiten in ausgewählten Labormethoden, die sie selbständig einsetzen können. Interphasen FISH; Matrix CGH; FACS; in situ Hybridisierung; Microarray (cDNA, CpG); real-time PCR; Sou-		Plazenta.
und erschließt die in diesem Zusammenhang relevanten Labormethoden und Forschungsansätze. Der molekulare Anteil in dem Praktikum beträgt 80%. Lern- und Qualifikationsziele Die Studierenden erwerben einen Überblick über wichtige klinische Problemstellungen des Faches (Krankheitsbilder, Diagnostikverfahren), die gegenwärtig üblichen Therapien und aktuelle Forschungsfelder. Im Praktikum bearbeiten die Studenten eine ausgewählte Forschungsproblematik experimentell und lernen in diesem Zusammenhang relevante Labormethoden und Forschungsansätze kennen. Sie erwerben technische Fertigkeiten in ausgewählten Labormethoden, die sie selbständig einsetzen können. Wichtigste molekulare Methoden Interphasen FISH; Matrix CGH; FACS; in situ Hybridisierung; Microarray (cDNA, CpG); real-time PCR; Sou-		Das Praktikum fokussiert auf die experimentelle Bear-
und erschließt die in diesem Zusammenhang relevanten Labormethoden und Forschungsansätze. Der molekulare Anteil in dem Praktikum beträgt 80%. Lern- und Qualifikationsziele Die Studierenden erwerben einen Überblick über wichtige klinische Problemstellungen des Faches (Krankheitsbilder, Diagnostikverfahren), die gegenwärtig üblichen Therapien und aktuelle Forschungsfelder. Im Praktikum bearbeiten die Studenten eine ausgewählte Forschungsproblematik experimentell und lernen in diesem Zusammenhang relevante Labormethoden und Forschungsansätze kennen. Sie erwerben technische Fertigkeiten in ausgewählten Labormethoden, die sie selbständig einsetzen können. Wichtigste molekulare Methoden Interphasen FISH; Matrix CGH; FACS; in situ Hybridisierung; Microarray (cDNA, CpG); real-time PCR; Sou-		beitung einer ausgewählten Forschungsproblematik
Der molekulare Anteil in dem Praktikum beträgt 80%. Lern- und Qualifikationsziele Die Studierenden erwerben einen Überblick über wichtige klinische Problemstellungen des Faches (Krankheitsbilder, Diagnostikverfahren), die gegenwärtig üblichen Therapien und aktuelle Forschungsfelder. Im Praktikum bearbeiten die Studenten eine ausgewählte Forschungsproblematik experimentell und lernen in diesem Zusammenhang relevante Labormethoden und Forschungsansätze kennen. Sie erwerben technische Fertigkeiten in ausgewählten Labormethoden, die sie selbständig einsetzen können. Wichtigste molekulare Methoden Interphasen FISH; Matrix CGH; FACS; in situ Hybridisierung; Microarray (cDNA, CpG); real-time PCR; Sou-		und erschließt die in diesem Zusammenhang relevan-
Lern- und Qualifikationsziele Die Studierenden erwerben einen Überblick über wichtige klinische Problemstellungen des Faches (Krankheitsbilder, Diagnostikverfahren), die gegenwärtig üblichen Therapien und aktuelle Forschungsfelder. Im Praktikum bearbeiten die Studenten eine ausgewählte Forschungsproblematik experimentell und lernen in diesem Zusammenhang relevante Labormethoden und Forschungsansätze kennen. Sie erwerben technische Fertigkeiten in ausgewählten Labormethoden, die sie selbständig einsetzen können. Wichtigste molekulare Methoden Interphasen FISH; Matrix CGH; FACS; in situ Hybridisierung; Microarray (cDNA, CpG); real-time PCR; Sou-		ten Labormethoden und Forschungsansätze.
tige klinische Problemstellungen des Faches (Krankheitsbilder, Diagnostikverfahren), die gegenwärtig üblichen Therapien und aktuelle Forschungsfelder. Im Praktikum bearbeiten die Studenten eine ausgewählte Forschungsproblematik experimentell und lernen in diesem Zusammenhang relevante Labormethoden und Forschungsansätze kennen. Sie erwerben technische Fertigkeiten in ausgewählten Labormethoden, die sie selbständig einsetzen können. Wichtigste molekulare Methoden Interphasen FISH; Matrix CGH; FACS; in situ Hybridisierung; Microarray (cDNA, CpG); real-time PCR; Sou-		•
heitsbilder, Diagnostikverfahren), die gegenwärtig üblichen Therapien und aktuelle Forschungsfelder. Im Praktikum bearbeiten die Studenten eine ausgewählte Forschungsproblematik experimentell und lernen in diesem Zusammenhang relevante Labormethoden und Forschungsansätze kennen. Sie erwerben technische Fertigkeiten in ausgewählten Labormethoden, die sie selbständig einsetzen können. Wichtigste molekulare Methoden Interphasen FISH; Matrix CGH; FACS; in situ Hybridisierung; Microarray (cDNA, CpG); real-time PCR; Sou-	Lern- und Qualifikationsziele	
chen Therapien und aktuelle Forschungsfelder. Im Praktikum bearbeiten die Studenten eine ausgewählte Forschungsproblematik experimentell und lernen in diesem Zusammenhang relevante Labormethoden und Forschungsansätze kennen. Sie erwerben technische Fertigkeiten in ausgewählten Labormethoden, die sie selbständig einsetzen können. Wichtigste molekulare Methoden Interphasen FISH; Matrix CGH; FACS; in situ Hybridisierung; Microarray (cDNA, CpG); real-time PCR; Sou-		\ \
Im Praktikum bearbeiten die Studenten eine ausgewählte Forschungsproblematik experimentell und lernen in diesem Zusammenhang relevante Labormethoden und Forschungsansätze kennen. Sie erwerben technische Fertigkeiten in ausgewählten Labormethoden, die sie selbständig einsetzen können. Wichtigste molekulare Methoden Interphasen FISH; Matrix CGH; FACS; in situ Hybridisierung; Microarray (cDNA, CpG); real-time PCR; Sou-		
wählte Forschungsproblematik experimentell und ler- nen in diesem Zusammenhang relevante Labormetho- den und Forschungsansätze kennen. Sie erwerben technische Fertigkeiten in ausgewählten Labormetho- den, die sie selbständig einsetzen können. Wichtigste molekulare Methoden Interphasen FISH; Matrix CGH; FACS; in situ Hybridi- sierung; Microarray (cDNA, CpG); real-time PCR; Sou-		·
nen in diesem Zusammenhang relevante Labormethoden und Forschungsansätze kennen. Sie erwerben technische Fertigkeiten in ausgewählten Labormethoden, die sie selbständig einsetzen können. Wichtigste molekulare Methoden Interphasen FISH; Matrix CGH; FACS; in situ Hybridisierung; Microarray (cDNA, CpG); real-time PCR; Sou-		_
den und Forschungsansätze kennen. Sie erwerben technische Fertigkeiten in ausgewählten Labormethoden, die sie selbständig einsetzen können. Wichtigste molekulare Methoden Interphasen FISH; Matrix CGH; FACS; in situ Hybridisierung; Microarray (cDNA, CpG); real-time PCR; Sou-		• • • • • • • • • • • • • • • • • • • •
technische Fertigkeiten in ausgewählten Labormethoden, die sie selbständig einsetzen können. Wichtigste molekulare Methoden Interphasen FISH; Matrix CGH; FACS; in situ Hybridisierung; Microarray (cDNA, CpG); real-time PCR; Sou-		_
den, die sie selbständig einsetzen können. Wichtigste molekulare Methoden Interphasen FISH; Matrix CGH; FACS; in situ Hybridisierung; Microarray (cDNA, CpG); real-time PCR; Sou-		<u> </u>
Wichtigste molekulare Methoden Interphasen FISH; Matrix CGH; FACS; in situ Hybridisierung; Microarray (cDNA, CpG); real-time PCR; Sou-		
sierung; Microarray (cDNA, CpG); real-time PCR; Sou-		
	Wichtigste molekulare Methoden	•
thern-, Northern- und Westernblots; Allgemeine gen-		thern-, Northern- und Westernblots; Allgemeine gen-

	technische Arbeiten (z.B. Erstellen von Plasmid-
	konstrukten).
Voraussetzung für die Zulassung	Dokumentierter Abschluss der experimentellen Pro-
zur Modulprüfung	jektarbeit.
	Dokumentierte aktive Seminarteilnahme.
Voraussetzung für die Vergabe	Testat (mündl. Prüfung). Erfolgreiche Durchführung
von Leistungspunkten	des Experimentellen Praktikums, Abgabe eines schrift-
(Notengewichtung in %)	lichen und mündlichen (Kurzvortrag) Praktikums-
	Berichtes.
	Notengewichtung: Testat VI/S: 60 %,
	Praktikumsbericht + Vortrag: 40 %
Empfohlene Literatur	Literaturempfehlung erfolgt zu Veranstaltungsbeginn.

Modulnummer	MOLMED-S.3
Modultitel	Stammzellforschung – Anwendungen im Tissue
	Engineering, Zelltherapie und als in vitro Modell zur
	Testung von Medikamenten und Umweltgiften
Modul-Verantwortlicher	Prof. Dr. Maria Wartenberg
Voraussetzung für die Zulassung	keine
zum Modul	
Verwendbarkeit	Voraussetzung für die Zulassung zum Modul MOLMED-
(Voraussetzung wofür)	PM.1 (Projektplanung)
Art des Moduls	Wahlpflichtmodul
(Pflicht-, Wahlpflicht-, Wahlmodul)	
Häufigkeit des Angebots (Zyklus)	jährlich
Dauer des Moduls	2 Semester
Zusammensetzung des Moduls /	V: 2 SWS S: 1 SWS
Lehrformen (VL, Ü, S, Praktikum)	Praktikum: 8 SWS
Leistungspunkte (ECTS credits)	15
Arbeitsaufwand (work load) in:	
 Präsenzstunden und 	165 h
- Selbststudium (einschl. Prü-	240 h
fungsvorbereitung)	
Sprache des Moduls	Englisch (teilweise deutsch)
Inhalte	Das Modul vermittelt einen Überblick über aktuelle
	Anwendungen von Stammzellen (embryonale Stammzellen
	und adulte Stammzellen) in der Therapie, z.B. im Tissue Engineering oder der Zelltherapie. Ein weiterer Schwerpunkt
	liegt auf dem Gebiet der Anwendung von aus Stammzellen
	differenzierten Geweben als <i>in vitro</i> Modell (Ersatz von
	Tierversuchen) für die Testung von Medikamenten,
	Zusatzstoffen, Umweltgiften und für Biokompatibilitäts-
	studien. Mit dieser Methode können hunderte Tierversuche
	eingespart werden und trotzdem gewebsspezifisch
	Aussagen zur Risikobewertung oder Biokompatibilität
	gemacht werden. Ein flankierendes Seminarprogramm, eröffnet Einblicke in
	neueste Veröffentlichungen. Es wird Anleitung zum
	Selbststudium gegeben.
	Durch die Teilnahme an Praktika zur Stammzellforschung
	erlernen die Studenten modernste Techniken der Isolation,
	der Zellkultur und gezielten Differenzierung verschiedener
	Gewebe und Zelltypen aus Stammzellen. Eine Mitarbeit an
	laufenden Forschungsprojekten z.B. "Testung von Pflanzenwirkstoffen auf die Stabilität und Alterung von
	Kardiomyozyten" oder "Vergleich von Fett-abgeleiteten
	Stammzellen aus Patienten unterschiedlichen Alters und
	Geschlechts bezüglich ihrer Plastizität" ist möglich. In
	Konsultationen werden offene Fragen und Bezüge zu
	Vorlesungsinhalten besprochen. Das Praktikum kann
	fließend in einen Vorbereitungskurs zu einer Masterarbeit überleiten, wenn das Thema spannend ist und die
	Praktikanten begeistert.
	Im Praktikum werden alle methodischen Grundlagen und
	Techniken erlernt, um auf eine spätere Masterarbeit optimal
	vorbereitet zu sein.
	Der molekulare Anteil der Arbeiten in dem Praktikum beträgt
Lern- und Qualifikationsziele	80%.
Letti- uliu QualilikatiOli32lele	Die Studierenden erwerben Grundkenntnisse über die
	Isolation, Aufreinigung, die Zellkultur und Differenzierungs-
	protokolle der wichtigsten Stammzelltypen und ihre mögliche

	Anwendung in der Klinik. Sie erlernen alle Methoden und Techniken, welche in der AG Stammzellforschung zur Routine gehören und Voraussetzung für eine erfolgreiche Durchführung von Master- und Promotionsarbeiten sind. Weiter lernen die Studierenden den Umgang mit aktueller Fachliteratur zum Thema und erarbeiten ein eigenes Referat zu aktuellen Forschungsergebnissen. Im Praktikum bearbeiten die Studierenden relevante Forschungsaufgaben, führen selbst Versuche durch, werten diese aus und interpretieren die Versuchsergebnisse. In einem Vortrag werden die Versuchsergebnisse zusammengefasst und in der Arbeitsgruppe präsentiert. Die Experimentalarbeiten dürfen nach erfolgreichem Verlauf weiter geführt werden und können einen unmittelbaren Nutzen für eine spätere Abschlussarbeit darstellen.
Wichtigste molekulare Methoden	Zellkultur embryonaler Stammzellen, Isolation und Kultur adulter Stammzellen aus Patientengwebe, Immunhistochemie, Western blot, Arbeiten mit phosphospezifischen Antikörpern, FACS, PCR-Techniken, Transfektionen, shRNA, fluoreszenzbasierte physiologische Messungen (ROS, Ca2+-Imaging, Membranpotentialmessungen) konfokale Laserrastermikroskopie.
Voraussetzung für die Zulassung zur Modulprüfung	Dokumentierter Abschluss der experimentellen Projektarbeit als mündlicher Vortrag. Dokumentierte aktive Seminarteilnahme.
Voraussetzung für die Vergabe von Leistungspunkten (Notengewichtung in %)	Schriftliche Prüfung (75%) , Mündlicher Praktikums-Bericht (25%)
Empfohlene Literatur	Literaturempfehlung erfolgt zu jeder Vorlesung.

Modulnummer	MOLMED-S.4
Modultitel	Molekulare Genetik
Modul-Verantwortlicher	Prof. Dr. A. Baniahmad
Voraussetzung für die Zulassung	keine
zum Modul	None -
Verwendbarkeit	Voraussetzung für die Zulassung zum Modul MOLMED-
(Voraussetzung wofür)	PM.1 (Projektplanung)
Art des Moduls	Wahlpflichtmodul
(Pflicht-, Wahlpflicht-, Wahlmodul)	·
Häufigkeit des Angebots (Zyklus)	jährlich
Dauer des Moduls	2 Semester
Zusammensetzung des Moduls /	V: 2 SWS S: 1
Lehrformen (VL, Ü, S, Praktikum)	SWS Praktikum: 8 SWS
Leistungspunkte (ECTS credits)	15
Arbeitsaufwand (work load) in:	
- Präsenzstunden und	210 h
- Selbststudium (einschl. Prü-	240 h
fungsvorbereitung)	Dea Madulatindia Far P. J. C. J.
Sprache des Moduls	Das Modul wird in Englischer Sprache angeboten.
Inhalte	Das Modul vermittelt in der Vorlesungsreihe "Molekulargenetik und Endokrinologie" Einsichten zur Organisation des menschlichen Genoms und molekularer Mechanismen, die zur differentiellen Genexpression und Musterbildung führen, Die Regulation und Funktion von Genen, die am Alterungsprozess auf der Ebene der Zelle und des Organismus beteiligt sind, stellt einen weiteren Schwerpunkt dar, der in parallelen Seminaren vertieft wird (Genetik des Alterns und Humangenetik). Ein dritter Schwerpunkt beinhaltet die Regulation der Genexpression durch Hormone, wobei neben molekularen Mechanismen auch entsprechende Krankheitsbilder vorgestellt werden. In einer zweiten Vorlesungsreihe ("Entwicklungsgenetik",) werden mit der Analyse von Genfunktionen folgende Schwerpunkte vermittelt: Geschlechtsbestimmung, genetische Prägung, Tumorentstehung, genetische Antizipation. Insgesamt wird Überblick über wichtige klinische Problemstellungen (Krankheitsbilder, Diagnostikverfahren) geliefert. Es bestehen inhaltliche Bezüge zum Wahlpflichtmodul "Onkologie". Das Praktikum fokussiert auf die experimentelle Bearbeitung einer ausgewählten Forschungsproblematik und erschließt die in diesem Zusammenhang relevanten Labormethoden und Forschungsansätze. Der molekulare Anteil in dem Praktikum beträgt 80%
Lern- und Qualifikationsziele	Die Studierenden erwerben einen Überblick über mole- kulare Mechanismen der Regulation der Genexpression und wenden die erworbenen Kenntnisse auf klinische Problemstellungen an. Sie setzen sich in jeweils 2 Se- minarbeiträgen mit aktueller Fachliteratur aktiv ausein- ander und lernen im Praktikum relevante Forschungsan- sätze und Labormethoden kennen, erwerben technische Fähigkeiten und dokumentieren die Ergebnisse ihrer

	praktischen Arbeit.
Wichtigste molekulare Methoden	Anwendung von DNA-Sonden, Methoden zur Proteinde-
	tektion, Zellkultur
Voraussetzung für die Zulassung	dokumentierter Abschluss der experimentellen Projekt-
zur Modulprüfung	arbeit, dokumentierte aktive Seminarteilnahme
Voraussetzung für die Vergabe	Mündliche Prüfung (60%), Projektarbeit (20%), Vortrag
von Leistungspunkten	(20%)
(Notengewichtung in %)	
Empfohlene Literatur	Literaturempfehlung erfolgt zu Veranstaltungsbeginn.

Modulnummer	MOLMED-S.5
Modultitel	Onkologie
Modul-Verantwortlicher	OA PD Dr. S. Scholl
Voraussetzung für die Zulassung	keine
zum Modul	Keille
Verwendbarkeit	Voraussetzung für die Zulassung zum Modul MOL-
(Voraussetzung wofür)	MED-PM.1 (Projektplanung)
Art des Moduls	Wahlpflichtmodul
(Pflicht-, Wahlpflicht-, Wahlmodul)	Warnpmontmodul
Häufigkeit des Angebots (Zyklus)	jährlich
Dauer des Moduls	2 Semester
Zusammensetzung des Moduls /	V: 2 SWS S: 1
Lehrformen (VL, Ü, S, Praktikum)	SWS Praktikum: 8
	SWS
Leistungspunkte (ECTS credits)	15
Arbeitsaufwand (work load) in:	
- Präsenzstunden und	165 h
- Selbststudium (einschl. Prü-	210 h
fungsvorbereitung)	
Sprache des Moduls	Die Vorlesung wird nur in Deutscher Sprache angebo-
	ten. Die Seminare und Praktika können alternativ auch
	in Englisch erfolgen.
Inhalte	Das Modul vermittelt einen Überblick über die wichtigs-
	ten klinischen Problemstellungen des Faches (Krank-
	heitsbilder, Diagnostikverfahren), die gegenwärtig übli-
	chen Therapien und wichtige Forschungsfelder. U.a.
	werden folgende Tumorentitäten aus Sicht von Patho-
	logen, Internisten, Chirurgen, Radiologen, Pharmako-
	logen und den jeweiligen Organspezialisten vorgestellt:
	Bronchialkarzinom, Mamma-, Ovarial- und Uteruskar-
	zinom, Gastrointestinale Tumoren, Prostata-, Hoden-,
	Nieren-Tumoren, Sarkome, Knochentumoren, Leukä-
	mien und Lymphome, Tumoren des Kindesalters.
	Das Vorlesungsprogramm beinhaltet den Besuch ein-
	schlägiger Lehrveranstaltungen des Medizinstudiums.
	Ein flankierendes Seminarprogramm, das speziell für
	die Studenten der Molekularen Medizin angeboten
	wird, dient der Klärung offener Fragen, der Vertiefung
	molekularer Bezüge, der Anleitung zum Selbststudium
	und der aktiven Auseinandersetzung mit relevanter
	originaler Fachliteratur.
	Durch die Teilnahme an Onkologie-Praktika wird un-
	mittelbaren Einblick in den klinischen Alltag und rele-
	vante Problemstellungen vermittelt. In Konsultationen
	werden offene Fragen und Bezüge zu Vorlesungsin-
	halten besprochen.
	Das Praktikum im Bereich Experimentelle Onkologie
	fokussiert auf die experimentelle Bearbeitung einer
	ausgewählten Forschungsproblematik und erschließt
	die in diesem Zusammenhang relevanten Laborme-
	thoden und Forschungsansätze.
	Der molekulare Anteil in dem Praktikum beträgt 80%
Lern- und Qualifikationsziele	Die Studierenden erwerben Grundkenntnisse über die

	wichtigsten Tumorerkrankungen und ihre Behandlung, sowie den Stand der aktuellen klinischen Forschung. Sie erhalten Einblick in den klinischen Alltag und ein vertieftes Kennenlernen einer relevanten experimentellen Forschungsproblematik. Weiterhin erarbeiten sie sich in 2 Seminarbeiträgen mit aktueller Fachliteratur selbständig Wissen zu aktuellen Forschungsschwerpunkten. Im Praktikum bearbeiten die Studenten relevante Forschungsansätze und lernen Labormethoden der experimentellen Onkologie kennen, erwerben technische Fähigkeiten und dokumentieren die Ergebnisse ihrer praktischen Arbeit
Wichtigste molekulare Methoden	Mutationsanalysen, verschiedene PCR-Techniken, FACS, Western blot
Voraussetzung für die Zulassung zur Modulprüfung	Dokumentierter Abschluss der experimentellen Pro- jektarbeit. Dokumentierte aktive Seminarteilnahme.
Voraussetzung für die Vergabe von Leistungspunkten (Notengewichtung in %	Schriftliche Prüfung (60%) Schriftlicher und mündlicher (Vortrag), Praktikums-Bericht (40%)
Empfohlene Literatur	Literaturempfehlung erfolgt zu Veranstaltungsbeginn.

Modulnummer	MOLMED-S.6
Modultitel	Neurowissenschaften
Modul-Verantwortlicher	Dr. Ch. Frahm / Dr. C. Schmeer
Voraussetzung für die Zulassung	keine
zum Modul	
Verwendbarkeit	Voraussetzung für die Zulassung zum Modul MOLMED-
(Voraussetzung wofür)	PM.1 (Projektplanung)
Art des Moduls	Wahlpflichtmodul
(Pflicht-, Wahlpflicht-, Wahlmodul)	
Häufigkeit des Angebots (Zyklus)	jährlich
Dauer des Moduls	2 Semester
Zusammensetzung des Moduls /	V: 2 SWS S: 1
Lehrformen (VL, Ü, S, Praktikum)	SWS Praktikum: 8
	SWS
Leistungspunkte (ECTS credits)	15
Arbeitsaufwand (work load) in:	
 Präsenzstunden und 	165 h
 Selbststudium (einschl. Prü- 	240 h
fungsvorbereitung)	
Sprache des Moduls	Englisch
Inhalte	Das Modul hat als Schwerpunkt die Physiologie und
	Pathophysiologie des zentralen Nervensystems.
	Insbesondere werden allgemeine Aspekte über die
	Anatomie des Gehirns und des visuellen Systems,
	sowie Mechanismen der neuronalen Signalleitung,
	synaptische Übertragung, Gehirnplastizität,
	Lernfähigkeit und Neuroneogenese diskutiert.
	Da Alterung der größte Risikofaktor für fast alle
	neurodegenerativen Erkrankungen darstellt, werden
	vorwiegend altersassoziierte Pathologien wie
	Schlaganfall und andere ischämische Beschwerden im
	Fokus sein.
	Weiterhin werden Autoimmunerkrankungen im Kontext
	von genetischen Modellen mittels innovativer
	molekularer, immunologischer, elektrophysiologischer
	und verhaltenswissenschaftlicher Ansätze analysiert. Darüber hinaus werden Einblicke über aktuelle
	experimentelle therapeutische Ansätze vermittelt.
	Während des Praktikums werden die Studenten aktiv in
	laufende Projekte involviert.
	Der molekulare Anteil in dem Praktikum beträgt ~ 80%.
Lern- und Qualifikationsziele	Die Studenten bekommen einen Einblick in aktuelle
3102.010	Forschungsschwerpunkte über die Physiologie und
	Pathophysiologie des Gehirns. Insbesondere wird der
	Fokus stark auf neuronale Grundmechanismen und
	Gehirnfunktionen in Zusammenhang mit Plastizität und
	Lernen gelegt.
	Im Praktikum bearbeiten die Studenten eine ausgewählte
	Forschungsproblematik im Bereich der Neurowissen-
L	

	schaften und lernen in diesem Zusammenhang relevante Labormethoden und Forschungsansätze kennen. Die hierbei erworbenen Fähigkeiten sollen in zukünftigen Studien selbständig eingesetzt werden.
Wichtigste molekulare Methoden	qPCR, <i>in vitro</i> Transkription, <i>in situ</i> Hybridisierung, siRNA Studien, Zellkultur
Voraussetzung für die Zulassung zur Modulprüfung	Dokumentierter Abschluss der experimentellen Projekt- arbeit Dokumentierte aktive Seminarteilnahme
Voraussetzung für die Vergabe von Leistungspunkten (Notengewichtung in %)	50% Klausur und Seminare/50% Praktikum
Empfohlene Literatur	From Neuron to Brain: A Cellular and Molecular Approach to the Function of the Nervous System (Englisch) Gebundene Ausgabe – 29. Februar 2012 von John Nicholls (Autor), ISBN-10: 0878936092, ISBN-13: 978-0878936090
	Principles of Neural Science (Principles of Neural Science (Kandel)) (Englisch) Gebundene Ausgabe – 26. Oktober 2012 von Eric R. Kandel (Autor), James H. Schwartz (Autor), Thomas M. Jessell (Autor), Steven A. Siegelbaum (Autor), A. J. Hudspeth (Autor), ISBN-10: 0071390111, ISBN-13: 978-0071390118
	Adult Neurogenesis (Cold Spring Harbor Monograph) (Englisch) Gebundene Ausgabe – 30. November 2007 von Fred H. Gage (Herausgeber), Gerd, MD Kempermann (Herausgeber), Hongjun Song (Herausgeber); ISBN-10: 1598695606, ISBN-13: 978-0879697846
	Mouse Behavioral Testing (Englisch) Gebundene Ausgabe – 2011 von Douglas Wahlstein (Author), ISBN: 978-0-12-375674-9
	Eye, Retina, and Visual of the Mouse (Englisch) Gebundene Ausgabe – July 2008 von Leo M. Chalupa und Robert W. Williams (Herausgeber), ISBN: 9780262033817

Modulnummer	MOLMED-S.7
Modultitel	Rheumatologie
Modul-Verantwortlicher	Prof. Dr. P. Oelzner
Voraussetzung für die Zulassung	keine
zum Modul	Kellie
Verwendbarkeit	Voraussetzung für die Zulassung zum Modul MOLMED-
Verwendbarkeit	PM.1 (Projektplanung)
Art des Moduls	Wahlpflichtmodul
(Pflicht-, Wahlpflicht-, Wahlmodul)	Variipinorunodai
Häufigkeit des Angebots (Zyklus)	jährlich
Dauer des Moduls	2 Semester
Zusammensetzung des Moduls /	V: 2 SWS S: 1
Lehrformen (VL, Ü, S, Praktikum)	SWS Praktikum: 8
,	SWS
Leistungspunkte (ECTS credits)	15
Arbeitsaufwand (work load) in:	
 Präsenzstunden und 	165 h
 Selbststudium (einschl. Prü- 	240 h
fungsvorbereitung) in h	
Sprache des Moduls	Englisch
Inhalte	Das Modul behandelt Mechanismen der Inflammation
	und Gewebezerstörung bei chronisch-rheumatischen
	Erkrankungen und entsprechende therapeutische Optio-
	nen (chronisch-destruierende rheumatische Erkrankun-
	gen; vorrangig rheumatoide Arthritis) inkl. experimentelle
	Modelle und die Osteoarthritis: Weiterhin werden Stö-
	rungen des Knochenstoffwechsels, insbesondere die
	inflammatorische Osteopenie/Osteoporose und die os-
	sären Destruktionsmechanismen im Rahmen chronisch-
	rheumatischer Erkrankungen dargestellt.
	Es werden dabei die Teilbereiche RANKL-OPG-System
	und Knochendestruktion/Knochenformation, molekulare
	Mechanismen der Osteoblastenproliferation und -reifung
	bzw. funktionellen Ausdifferenzierung, AGE/RAGE-
	induzierte Aktivierung von Fibroblasten bei destruieren-
	den Arthropathien, in vitro/ ex vivo-Studien zur Oste-
	oblasten- proliferation/Reifung unter differenten medi-
	kamentösen Einflüssen, differentielle Blockade des
	proinflammatorischen TNF-R1 anstelle der kompletten
	Neutralisierung von TNF-alpha, Neutralisierung von pro-
	inflamma-torischen Monozyten/Makrophagen durch lipo-
	somal-verpackte Glukokortikoide bzw. durch TNF-
	Blockade, Behandlung der Osteoporose durch Kno-
	chenersatzmaterialien und Wachstumsfaktoren und Be-
	handlung von Knorpeldefekten durch neuartige Knor-
10 100	pelmatrizes dargestellt.
Lern- und Qualifikationsziele	Die Studierenden erwerben ein vertieftes Verständnis für
	die molekularen, zellulären und systembiologischen
	Grundlagen rheumatologischer Erkrankungen. Sie sind
	in der Lage, deren klinische Bedeutung (rheumatologi-
	sche Krankheitsbilder, Einsatz rheumatologischer Dia-
	gnostik- und moderne Therapieansätze) nachzuvollzie-
	hen

	Im Praktikum bearbeiten die Studenten eine ausgewähl-
	te Forschungsproblematik experimentell und lernen in
	diesem Zusammenhang relevante Labormethoden und
	Forschungsansätze kennen. Sie erwerben technische
	Fertigkeiten in ausgewählten Labormethoden, die sie
	selbständig einsetzen können.
Wichtigste molekulare Methoden	RT- PCR, real time PCR, DNA Sequenzierung, Mutati-
	ons- Analyse, in situ Hybridisierung (Blot, Gewebe), E-
	lektrophorese, Western blot, Primäre Zell-Kultur
Voraussetzung für die Zulassung	Dokumentierter Abschluss der experimentellen Projekt-
zur Modulprüfung	arbeit Dokumentierte aktive Seminarteilnahme
Voraussetzung für die Vergabe	Schriftliche Prüfung (60%), Vortrag und Praktikums-
von Leistungspunkten	Bericht (40%)
(Notengewichtung in %)	
Empfohlene Literatur	Literaturempfehlung erfolgt zu Veranstaltungsbeginn.

Modulnummer	MOLMED-S.8
Modultitel	Transgene Tiermodelle
Modul-Verantwortlicher	Prof. Dr. Ch. A. Hübner
Voraussetzung für die Zulassung	keine
zum Modul	
Verwendbarkeit	Voraussetzung für die Zulassung zum Modul MOL-
(Voraussetzung wofür)	MED-PM.1 (Projektplanung)
Art des Moduls	Wahlpflichtmodul
(Pflicht-, Wahlpflicht-, Wahlmodul)	Trainpinoriamous.
Häufigkeit des Angebots (Zyklus)	jährlich
Dauer des Moduls	1 Semester
Zusammensetzung des Moduls /	S: 2 SWS
Lehrformen (VL, Ü, S, Praktikum)	Praktikum: 9 SWS
Leistungspunkte (ECTS credits)	15
Arbeitsaufwand (work load) in:	
- Präsenzstunden und	165 h
- Selbststudium (einschl. Prü-	240 h
,	24011
fungsvorbereitung)	Dog Modul wird in Englischer Chroche angebeten
Sprache des Moduls Inhalte	Das Modul wird in Englischer Sprache angeboten. Das Modul vermittelt zunächst eine vertiefte Einsicht in
innaite	
	die Vor- und Nachteile verschiedener Modellorganis-
	men. Der Schwerpunkt wird anschließend die Herstel-
	lung und Analyse von genetisch veränderten Mausmo-
	dellen sein. In Seminaren werden die methodischen
	Grundlagen von genetraps, knockouts, knockins, kon-
	ditionalen sowie induzierbaren Modellen erläutert. Ex-
	emplarische Bespiele werden in Form eines Referats
	anhand der vorher zur Verfügung gestellten Literatur
	vorgestellt. Das Praktikum fokussiert auf die experi-
	mentelle Bearbeitung einer ausgewählten Forschungs-
	problematik und erschließt die in diesem Zusammen-
	hang relevanten Labormethoden und Forschungsan-
	sätze.
	Der molekulare Anteil in dem Praktikum beträgt ~ 70%.
Lern- und Qualifikationsziele	Die Studierenden erwerben einen Überblick über die
	Grundlagen der Techniken zur Herstellung transgener
	Tiermodelle (genetrap, knockout, knockin, induzierbare
	Systeme, regionenspezifische knockout Techniken)
	und zu Grundlagen der Phänotypisierung
	Im Praktikum erwerben die Studierenden vertiefte
	Kenntnisse über die Grundlagen der Herstellung von
	geeigneten Vektoren für die Modifikation des Mausge-
	noms sowie der Kultivierung embryonaler Stammzel-
	len. Außerdem erlernen sie grundlegende Techniken
	zur Phänotypisierung eines Mausmodells.
Wichtigste molekulare Methoden	Molekularbiologie, Immunhistochemie
Voraussetzung für die Zulassung	dokumentierter Abschluss der experimentellen Projekt-
zur Modulprüfung	arbeit, dokumentierte aktive Seminarteilnahme
Voraussetzung für die Vergabe	bewertetes Referat (33%)
von Leistungspunkten	mündliche Prüfung (67%)
(Notengewichtung in %)	
Empfohlene Literatur	Literaturempfehlung erfolgt zu Veranstaltungsbeginn.
I	1 12 200 20042 20042 20042 20042 20042 20042 20042

Modulnummer	MOLMED-S.9
	Medizinische Mikrobiologie
	Prof. Dr. J. Rödel, Prof. Dr. C. Ehrhardt
	keine
zum Modul	
Verwendbarkeit	Voraussetzung für die Zulassung zum Modul MOLMED-
	PM.1 (Projektplanung)
Art des Moduls	Wahlpflichtmodul
(Pflicht-, Wahlpflicht-, Wahlmodul)	·
	ährlich
	2 Semester
Zusammensetzung des Moduls /	V: 2 SWS S: 1
	SWS Praktikum: 8
	SWS
	15
Arbeitsaufwand (work load) in:	
,	165 h
	240 h
fungsvorbereitung)	
	Das Modul wird in Englischer Sprache angeboten.
•	Das Modul vermittelt einen systematischen Überblick
	über humanpathogene Mikroorganismen (Bakterien,
	Viren, Pilze und Parasiten) hinsichtlich ihrer molekularen
	Pathogenitätsmechanismen, der durch sie erzeugten
	Krankheiten, der Diagnose, der Therapie, der Epidemio-
	ogie und der Prophylaxe. Ziel ist der Überblick über
	numanpathogene Krankheitserreger. Die Seminare stel-
	en Infektionen von Organsystemen in den Vordergrund,
	einschließlich klinischer Falldemonstrationen. Dabei
	werden neben molekularen und immunologischen Me-
	chanismen der Pathogenese von Infektionen insbeson-
	dere differenzialdiagnostische Erwägungen für die kon-
	krete Diagnose und Therapie erarbeitet. Möglichkeiten
	einer modernen molekularen Diagnostik werden bespro-
	chen.
	Das Praktikum dient einerseits der Vertiefung der Semi-
	narinhalte, andererseits wird den Studierenden ein ver-
	iefendes Praktikum zu molekularen Methoden der Infek-
	ionsdiagnostik, zur molekularen Epidemiologie und zur
	nfektionsbiologie angeboten.
	Der molekulare Anteil in dem Praktikum beträgt ~ 70%. Die Studierenden erwerben ein vertieftes Verständnis für
	die molekularen, zellulären und systembiologischen Zu-
	sammenhänge für Erkrankungen durch humanpathoge-
	ne Mikroorganismen. Sie erarbeiten sich in 2 Seminar-
	peiträgen mit aktueller Fachliteratur selbständig Wissen
	zu aktuellen Forschungsschwerpunkten. Im Praktikum
	pearbeiten die Studierenden relevante Forschungsan- sätze und lernen Labormethoden kennen, erwerben
	•
	echnische Fähigkeiten und dokumentieren die Ergeb-
	nisse ihrer praktischen Arbeit. RT-PCR, siRNA-Techniken, LSM, Immunoblotting
Voraussetzung für die Zulassung	Dokumentierter Abschluss der experimentellen Projekt-

zur Modulprüfung*	arbeit Dokumentierte aktive Seminarteilnahme
Voraussetzung für die Vergabe von Leistungspunkten (Notengewichtung in %)	Schriftliche Prüfung vor Beginn des Praktikums Klinische Mikrobiologie (40%), Abschlusstestat Praktikum Klinische Mikrobiologie (20%), Mündliche Prüfung (zu je 1/3 zusammengesetzt aus Seminarvortrag, Praktikumsbe-
	richt als wissenschaftlicher Kurzvortrag und Abschluss- gespräch mit Prüfungsfragen (40%)
Empfohlene Literatur	Literaturempfehlung erfolgt zu Veranstaltungsbeginn.

Modulnummer	MOLMED-S.10
Modultitel	Medizinische Immunologie
Modul-Verantwortlicher	Dr. S. Drube
Voraussetzung für die Zulassung	keine
zum Modul	Konic
Verwendbarkeit	Voraussetzung für die Zulassung zum Modul MOL-
Verwertabarkeit	MED-PM.1 (Projektplanung)
Art des Moduls	Wahlpflichtmodul
(Pflicht-, Wahlpflicht-, Wahlmodul)	Transferiora in Casa
Häufigkeit des Angebots (Zyklus)	jährlich
Dauer des Moduls	2 Semester
Zusammensetzung des Moduls /	V: 2 SWS S: 1
Lehrformen (VL, Ü, S, Praktikum)	SWS Praktikum: 8
	SWS
Leistungspunkte (ECTS credits)	15
Arbeitsaufwand (work load) in:	
- Präsenzstunden und	165 h
- Selbststudium (einschl. Prü-	240 h
fungsvorbereitung)	
Sprache des Moduls	Deutsch/englisch
Inhalte	Das Modul vermittelt einen systematischen Überblick
	über die molekularen und zellulären Grundlagen der
	Immunologie und wichtige klinische Krankheitsbilder
	(z.B. Immundefekte, Allergie, Autoimmunität), Dia-
	gnostikverfahren und immunologische Therapiean-
	sätze. Ziel ist eine vertiefte Einsicht in immunologi-
	sche Abwehrmechanismen. Die Seminare ergänzen
	und vertiefen den Vorlesungsstoff. Hier werden aktu-
	elle klinische und wissenschaftliche Entwicklungen in
	der Immunologie erarbeitet. Aktuelle Beispiele wer-
	den von den Modulteilnehmern in Form eines Refe-
	rats anhand der vorher zur Verfügung gestellten Lite-
	ratur vorgestellt. Im Praktikum werden ausgewählte
	immunologische Arbeitsmethoden erlernt und von
	den Modulteilnehmern im Rahmen einer Projektarbeit
	selbstständig eingesetzt. Das in der Vorlesung und
	den Seminaren erworbene Wissen wird vertieft und
	praktisch angewandt. Das Praktikum fokussiert auf
	die experimentelle Bearbeitung einer ausgewählten
	Forschungsproblematik und erschließt die in diesem
	Zusammenhang relevanten Labormethoden und For-
	schungsansätze.
	Der molekulare Anteil in dem Praktikum beträgt ~
Laws and Osselffler decorated	80%.
Lern- und Qualifikationsziele	Die Studierenden erwerben ein vertieftes Verständnis
	für die molekularen, zellulären und systembiologi-
	schen Grundlagen der Immunologie. Diese werden im
	Hinblick auf ihre klinische Bedeutung (immunologi-
	sche Krankheitsbilder, Einsatz immunologischer Dia-
	gnostik- und Therapieansätze bei nicht-
	immunologischen Erkrankungen) dargestellt. Darüber
	hinaus erarbeiten sie aktuelle Entwicklungen der im-
	munologischen Forschung. Im Praktikum erlernen die

	Studierenden ausgewählte immunologische Arbeitsmethoden und setzen sie im Rahmen einer Projektarbeit selbstständig ein.
Wichtigste molekulare Methoden	ELISA, Western blot, PCR, Klonierung,. Transfektio-
	nen, rekombinante Proteine, Durchflusszytometrie,
	Zellsortierung.
Voraussetzung für die Zulassung	Dokumentierter Abschluss der experimentellen Pro-
zur Modulprüfung	jektarbeit, Dokumentierte aktive Seminarteilnahme
Voraussetzung für die Vergabe	Schriftliche Prüfung 50%, Seminarvortrag 20%
von Leistungspunkten	Praktikums-Bericht 30%
(Notengewichtung in %)	
Empfohlene Literatur	Literaturempfehlung erfolgt zu Veranstaltungsbeginn.

Modulnummer	MOLMED-S.11
	frei

Modulnummer	MOLMED-S.12
Modultitel	Neuroepigenetics
Modul-Verantwortlicher	Dr. Olivia Engmann
Voraussetzung für die Zulassung	Keine
zum Modul	
Verwendbarkeit	Voraussetzung für die Zulassung zum Modul MOLMED-
(Voraussetzung wofür)	PM.1 (Projektplanung)
Art des Moduls	Wahlpflichtmodul
(Pflicht-, Wahlpflicht-, Wahlmodul)	'
Häufigkeit des Angebots (Zyklus)	Jährlich
Dauer des Moduls	1 Semester
Zusammensetzung des Moduls /	V: 2 SWS
Lehrformen (VL, Ü, S, Praktikum)	S: 1 SWS
	Praktikum: 8 SWS
Leistungspunkte (ECTS credits)	15
Arbeitsaufwand (work load) in:	
- Präsenzstunden und	165 h
- Selbststudium (einschl. Prü-	240 h
fungsvorbereitung)	21011
Sprache des Moduls	Englisch
Inhalte	Das Modul vermittelt in der Vorlesungsreihe "Neuroepi-
Imato	genetics" fundierte Grundlagen über den Aufbau, die
	Kontrolle und Funktionen des Chromatins sowie deren
	Relevanz für neurale Funktion und Krankheitsbilder.
	Zunächst werden Chromatinarchitektur und regulatori-
	sche Signalwege vorgestellt, dann deren natürliche Re-
	gulation (z.B. durch Entwicklungs-, Alterungs- und zirka-
	diane Prozesse) erläutert und schliesslich der Einfluss
	von Umwelteinflüssen (z.B. Ernährung, Stress) aufge-
	zeigt. Diese Konzepte werden anschliessend auf neuro-
	nale Krankheiten angewandt, Zusätzlich wird das Kon-
	zept der epigenetischen Vererbung diskutiert und
	schliesslich neueste epigenetische Techniken (u.A.
	· · · · · ·
	CRISPR editing und Chromatin capture Ansätze) prä-
	sentiert. Im Seminar erwerben die Studierenden Fertig-
	keiten des wissenschaftlichen Schreibens, die ihnen
	z.B. während der Master-Arbeit zugute kommen wer-
	den. Inhalt der Textübungen sind Themen aus der Neu-
	roepigenetik. Während des Praktikums wird die Technik
	des Epigenomeditings durch deadCas9 in Nervenzell-
	kulturen vermittelt. Teilnehmer erlernen Design sowie
	Klonierung von guide-RNAs, die Transfektion von
	CRISPR-Konstrukten und guide-RNAs in neuronaler
	Zellinien, sowie die Untersuchung molekularer Auswir-
	kungen auf neuronale Signalwege, z.B. DNA Methylie-
	rung, Genexpression oder Chromatinarchitektur.
Lern- und Qualifikationsziele	Die Studierenden erwerben in der Vorlesung einen
	Überblick über epigenetische Mechanismen sowie de-
	ren Relevanz für neuronale Krankheiten. Sie erwerben
	im Seminar Fertigkeiten des Schreibens kürzerer
	wissenschaftlicher Texte. Im <i>Praktikum</i> lernen die

	Teilnehmer des Moduls modernste Forschungsansätze und Labormethoden kennen, erwerben technische Fertigkeiten und stellen die Ergebnisse ihrer praktischen Arbeit anhand von einer Powerpoint Präsentation vor
Wichtigste molekulare Methoden	Zellkultur, CRISPR-deadCas9 Epigenomediting, DNA-und/oder RNA-Extraktion, qPCR/PCR und Pyrosequencing /Immunofluoreszenz
Voraussetzung für die Zulassung	Dokumentierter Abschluss der experimentellen Projekt-
zur Modulprüfung	arbeit, dokumentierte aktive Seminarteilnahme
Voraussetzung für die Vergabe	Antestate (40%), Praktische Laborarbeit und
von Leistungspunkten	Projektvorstellung (30%), Textübungen (20%), aktive
(Notengewichtung in %)	Mitarbeit (10%)
Empfohlene Literatur	Literaturempfehlung erfolgt zu Veranstaltungsbeginn.

Modulnummer	MOLMED-S. 13	
Modultitel	Experimentelle Chirurgie	
Modul-Verantwortlicher	Prof. Dr. med. Uta Dahmen	
	Keine	
Voraussetzung für die Zulassung zum Modul	Keirie	
Verwendbarkeit	Voraussetzung für die Zulassung zum Modul	
(Voraussetzung wofür)	Voraussetzung für die Zulassung zum Modul MOLMED-PM.1 (Projektplanung)	
Art des Moduls	Wahlpflichtmodul	
(Pflicht-, Wahlpflicht-, Wahlmodul)	Wampilionimodul	
Häufigkeit des Angebots (Zyklus)	Jährlich	
Dauer des Moduls	2 Semester	
Zusammensetzung des Moduls /	V: 1 SWS	
Lehrformen (VL, Ü, S, Praktikum)	S: 2 SWS	
Lemoniem (VL, O, O, 1 raktikum)	Praktikum: 8 SWS	
Leistungspunkte (ECTS credits)	15	
Arbeitsaufwand (work load) in:		
- Präsenzstunden und	165 h	
- Selbststudium (einschl.	240 h	
Prüfungsvorbereitung)		
Sprache des Moduls	Englisch	
Inhalte	Das Modul vermittelt einen Überblick über wichtigsten	
	klinischen Problemstellungen des Faches Viszeral- und	
	Transplantationschirurgie (Krankheits-bilder,	
	Diagnostikverfahren), die gegenwärtig üblichen	
	Therapien und wichtige Forschungsfelder. Dabei bilden	
	die Problemfelder Organperfusion, Ischämie-	
	Reperfusionssyndrom, Abstoßung und Regeneration	
	sowie Tumorerkrankungen einen besonderen	
	Schwerpunkt.	
	Ein flankierendes Seminarprogramm dient der Klärung	
	offener Fragen, der Vertiefung molekularer Bezüge, der	
	Anleitung zum Selbststudium und der aktiven	
	Auseinandersetzung der Studenten mit relevanter	
	originaler Fachliteratur (2 Seminarbeiträge je Student).	
	, , , , ,	
	Darüber hinaus beinhaltet das Modul die Seminarreihe	
	,Operative Medizin' einschließlich Praktika im OP.	
	Damit wird ein unmittelbarer Einblick in den klinischen	
	Alltag und daraus resultierende Problemstellungen	
	geliefert. In Konsultationen werden offene Fragen und	
	Bezüge zu Vorlesungsinhalten vertieft.	
	Das Praktikum im Bereich "Experimentelle Chirurgie"	
	konzentriert sich auf die experimentelle Bearbeitung	
	einer ausgewählten Forschungsproblematik und	
	erschließt die in diesem Zusammenhang relevante	
	Labormethoden und Forschungsansätze. Hier werden	
	in einem breiten Spektrum innovative Methoden, die	
	speziell für die Experimentelle Chirurgie relevant sind,	
	vermittelt und angewandt.	
	Der molekulare Anteil in dem Praktikum beträgt ~80 %.	
Lern- und Qualifikationsziele	Die Studierenden entwickeln ein vertieftes und	
	umfassendes Verständnis für das Fach Viszeral- und	
	Transplantationschirurgie unter besonderer Be-	
	rücksichtigung der Pathophysiologie von Perfusion,	
	Regeneration und Rejektion am Beispiel der Leber.	

	Sie erarbeiten sich in Seminarbeiträgen mit aktueller Fachliteratur selbständig Wissen zu aktuellen Forschungsschwerpunkten (Journal Club) und präsentieren ihre Ergebnisse in einem 2. Beitrag. Im Praktikum bearbeiten die Studierenden relevante Forschungsansätze und lernen Labormethoden kennen, erwerben technische Fähigkeiten und dokumentieren die Ergebnisse ihrer praktischen Arbeit.
Wichtigste molekulare Methoden	Neben Versuchsplanung und –durchführung, -dokumentation, -auswertung und Interpretation sowie Assistenz und Durchführung von tierexperimentellen Untersuchungen und histomorphologischer Beurteilung der Gewebeproben molekulare Methoden wie Genexpressionsuntersuchungen ein-schließlich RNA-Isolation und Qualitätskontrolle, cDNA-Synthese, quantitative PCR, deren Normierung und statistische Auswertung, Proteinexpression, Proteinisolation und -quantifizierung, Gel-Separation, Silberfärbung, Westernblot und Quantifizierung, Makrophagenstimulationsassay, ELISA-Assay, Immunhistochemie und quantitative Auswertung mittels bildanalystischer Verfahren, In-situ-Hybridisierung
Voraussetzung für die Zulassung zur Modulprüfung	Dokumentierter Abschluss der experimentellen Projektarbeit
Voraussetzung für die Vergabe von Leistungspunkten (Notengewichtung in %)	Dokumentierte aktive Seminarteilnahme Lückenlose qualifizierte Dokumentation aller Versuche einschließlich wissenschaftlicher Diskussion der Ergebnisse (60%) Aktive Teilnahme am Seminarprogramm (2 Vorträge)
	(10%) Abschlußbericht (Praktikum) (10%) mündliche Prüfung (Abschlussgespräch (10%)
	(Notengewichtung: angegeben in %)
Empfohlene Literatur	Current Protocols

	MOLMED-S.14
Modulnummer Modultitel	
	Experimentelle Nephrologie
Modul-Verantwortlicher	Prof. Dr. Ralf Mrowka
Voraussetzung für die Zulassung zum Modul	Keine
Verwendbarkeit	Northwest für die Zuleseung zum Medul
	Voraussetzung für die Zulassung zum Modul
(Voraussetzung wofür) Art des Moduls	MOLMED-PM.1 (Projektplanung) Wahlpflichtmodul
(Pflicht-, Wahlpflicht-, Wahlmodul)	vvariipilici iirioddi
Häufigkeit des Angebots (Zyklus)	Jährlich
Dauer des Moduls	2 Semester
Zusammensetzung des Moduls /	V: 1 SWS
Lehrformen (VL, Ü, S, Praktikum)	S: 2 SWS
Lemionnen (VL, O, O, I Takukum)	Praktikum: 8 SWS
Leistungspunkte (ECTS credits)	15
Arbeitsaufwand (work load) in:	
- Präsenzstunden und	165 h
- Selbststudium (einschl.	240 h
Prüfungsvorbereitung)	240 11
Sprache des Moduls	Englisch
Inhalte	Das Modul vermittelt einen Überblick über die
	wichtigsten klinischen Aspekte auf der Grundlage der
	Physiologie und Pathophysiologie der Niere. Das
	Modul vermittelt einen Einblick in ausgewählte
	nephrologische Krankheitsbilder (primäre
	Erkrankungen und Erkrankungen im Rahmen von
	systemischen Erkrankungen wir Bluthochdruck,
	Diabetes Mellitus oder Autoimmunerkrankungen). Die
	Studenten erhalten einen Einblick in die Diagnostik und
	Ziele der Therapie nephrologischer Erkrankungen. Ein
	flankierendes Seminarprogramm ermöglicht die Inhalte
	im Gespräch zu vertiefen und offene Fragen zu klären.
	Das Praktikum fokussiert auf die experimentelle
	Bearbeitung von Fragen zur Genregulation in der Niere
	und eröffnet die Möglichkeit wichtige molekulare
	Techniken zu erlernen.
	Tooliimton 2a onomorii
	Der molekulare Anteil in dem Praktikum beträgt ~ 80%.
Lern- und Qualifikationsziele	Die Studierenden erwerben ein vertieftes Verständnis
	für die molekularen, zellulären und systembiologischen
	Grundlagen nephrologischer Erkrankungen. Die
	Studenten sollen nach Absolvierung des Moduls
	g .
	Basen-Haushalt, Endokrine Aspekte, langfristige
	Blutdruckregulation).
	Die Studenten bekommen Einblick in die aktuellen
	Forschungsschwerpunkte auf der Grundlage aktueller
	Fachliteratur. Im Blockpraktikum können die
	•
	Studierenden aktuelle Methoden der Molekularen
	Studierenden aktuelle Methoden der Molekularen Forschung kennen lernen und sie erwerben praktische
	Forschung kennen lernen und sie erwerben praktische Fähigkeiten auf dem Gebiet der Molekularen Medizin.
	Forschung kennen lernen und sie erwerben praktische
	einzelne Aspekte der Erkrankungen im Zusammenhang darstellen und deren Relevanz für den Gesamtorganismus einzuschätzen können (Ausscheidungsfunktion, Rolle der Niere im Säure-Basen-Haushalt, Endokrine Aspekte, langfristige Blutdruckregulation). Die Studenten bekommen Einblick in die aktuellen Forschungsschwerpunkte auf der Grundlage aktueller Fachliteratur. Im Blockpraktikum können die

	selbstständig durchzuführen.	
Wichtigste molekulare Methoden	Quantitative PCR, Zellkultur, Transfektionstechniken, siRNA, Promoter und UTR abhängige Reporter-Assay-Systeme, Nachweis von Transkriptionsfaktor-Translokationen mittels Fluoreszenzmikroskopie. Arbeiten mit web-basierten bioinformatischen Werkzeugen zur Planung und Auswertung.	
Voraussetzung für die Zulassung zur Modulprüfung	dokumentierter Abschluss der experimentellen Projektarbeit, dokumentierte aktive Seminarteilnahme	
Voraussetzung für die Vergabe von Leistungspunkten (Notengewichtung in %)	Mündliche Prüfung (60%), Projektarbeit (20%), Vortrag (20%)	
Empfohlene Literatur	ISBN 978-3-540-32908-4 Kapitel 29 30 35 Weitere Literaturempfehlung erfolgt zu Veranstaltungsbeginn.	

Modulnummer	MOLMED-S.15
Modultitel	Bioinformatik
Modul-Verantwortlicher	Prof. Dr. R. König
Voraussetzung für die Zulassung	keine
zum Modul	
Verwendbarkeit	Voraussetzung für die Zulassung zum Modul MOLMED-PM.1 (Projektplanung)
Art des Moduls	Wahlpflichtmodul
(Pflicht-, Wahlpflicht-, Wahlmodul)	
Häufigkeit des Angebots (Zyklus)	jährlich
Dauer des Moduls	2 Semester
Zusammensetzung des Moduls /	V: 2 SWS im Wintersemester
Lehrformen (VL, Ü, S, Praktikum)	Praktikum: 9 SWS Wintersemester oder Sommersemes-
	ter
Leistungspunkte (ECTS credits)	15
Arbeitsaufwand (work load) in:	
 Präsenzstunden und 	210 h
 Selbststudium (einschl. Prü- 	240 h
fungsvorbereitung)	
Sprache des Moduls	Englisch
Lern- und Qualifikationsziele	Die Erzeugung und Verarbeitung großer Datenmengen der funktionellen Genomanalyse hat einen immer stärkeren Einfluss auf die biomedizinische Forschung. Es ist eine neue Sequenziertechnik entstanden, mit der ein komplettes Genom innerhalb weniger Tage aufgenommen werden kann, und mit Genexpressionschips oder Sequenzierung kann die Expression von mehr oder weniger allen Genen einer Zelle gleichzeitig gemessen werden. Große Datenmengen müssen auch bei der Analyse klinischer Daten analysiert werden. Das Modul vermittelt in der Vorlesung zunächst eine grundlegende Einsicht in einige Methoden der Datenanalyse. Es werden Grundlagen erarbeitet, mit denen Sequenzdaten analysiert werden können, wie z.B. Alignmentverfahren, und Methoden, mit denen Hochdurchsatzdaten, wie Genexpressionsdaten ausgewertet werden können, u.a. Normalisierung, Clustering, Gengruppen Anreicherungstests oder Patienten gruppiert werden können, was z.B. auf Tumorsubtypen hinweisen kann, oder Klassifizierung, womit ein Diagnoseverfahren erstellt und getestet werden kann. Der Schwerpunkt wird anschließend für das Praktikum individuell für jeden Teilnehmer festgelegt. Im Praktikum wird zunächst eine Programmiersprache erlernt (R, siehe www.r-project.org), dann fokussiert es sich auf die Bearbeitung unserer aktuellen Forschungsthemen, wie z.B. die veränderte Regulation von Tumorzellen oder Wirtsantwort auf Pathogenbefall, oder Antibiotikabehandlung von Pneumoniepatienten. Im Praktikum können die in der Vorlesung erarbeiteten Methoden vertieft und angewendet werden und damit können die in dem jeweiligen Kontext relevanten Techniken und Forschungsansätze erschlossen werden. Der inhaltliche molekulare Anteil in dem Praktikum beträgt 50-80%. Kenntnisse über paarweises und multiples Alignment, dynamisches
Wichtigste molekulare Methoden	Programmieren, Dotplotanalyse, Extremwertverteilungen, Dayhof-Matrizen, Grundlegende Kenntnis über die Next Generation Sequencing Technologie, Normalisierung von Hochdurchsatzdaten (Genex-pressionmicroarrays), Clusteringverfahren, Maschinenlernen (formale Definitionen, Merkmalsausprägungen, Lernstrategien, Bewertung eines Klassifikators, einige Klassifikatoren, wie z.N. künstliche neuronale Netze oder Support Vektor Maschinen), Propensity Matching, Programmieren in R Es werden keine praktischen Laborfertigkeiten benötigt.
Vorguesotzung für die Zulgegung	Es wird am Ende der Vorlesung eine schriftliche Klausur geschrieben, in der der Stoff der Vorlesung abgeprüft wird. Zu dem Praktikum wird
Voraussetzung für die Zulassung	in der der Oton der Vonesung abgeprütt wird. Zu dem i raktikum wird

zur Modulprüfung*	ein Bericht angefertigt, der benotet wird. Damit ergeben sich ein Klausurnote, eine Praktikums, und eine Seminarnote.	
Voraussetzung für die Vergabe von Leistungspunkten (Notengewichtung in %)	Für die Berechnung der Modulnote werden die Klausurnote und die Praktikumsnote im Verhältnis 1:2 gewichtet (Notengewichtung: Klausur: 34%, Praktikum 66%).	
Empfohlene Literatur	David Mount, Bioinformatics, 2004, Cold Spring Harbor, Laboratory Frank, Witten, Data Mining, 2011, Morgan Kauffman, New York Peter Dalgaard, Introductory Statistics with R, 2008, Springer, Heidelberg	
	Venables & Smith, Introduction to R, frei verfügbar, siehe www.r-project.org => Manuals	

Modulnummer	MOLMED-S.16	
Modultitel	Molekularbiologische Methoden in medizinischer Forschung und Diagnostik	
Modul-Verantwortlicher	PD Dr. Jörg P. Müller	
Voraussetzung für die Zulassung zum Modul	keine	
Verwendbarkeit (Voraussetzung wofür)	Voraussetzung für die Zulassung zum Modul MolMed-PM.1	
Art des Moduls (Grundmodul, Aufbaumodul)	Wahlpflichtmodul	
Häufigkeit des Angebots (Zyklus)	jährlich	
Dauer des Moduls	2 Semester (WS)	
Zusammensetzung des Moduls/ Lehrformen (V, Ü, S,	V: 2 SWS	
P, Ex)	S: 1 SWS	
	P: 8 SWS	
Leistungspunkte (ECTS credits)	15 LP	
Arbeitsaufwand (work load in	- 210	
h): - Präsenzstunden	- 240	
- Selbststudium (einschl. Prüfungsvorbereitung)		
Sprache des Moduls	Das Modul wird in englischer Sprache angeboten.	
Inhalte	Dieses Modul vermittelt theoretische und praktische Einblicke in molekularbiologische Methoden der medizinischen Forschung und Diagnostik. <i>In vitro</i> -Techniken und <i>in vivo</i> -Untersuchungen werden gegenüberstellend vorgestellt. Folgende Grundtechniken werden einbezogen: molekulargenetische Manipulierung von mikrobiellen und eukaryotischen Systemen (Isolierung von DNA, Arbeiten mit DNA-modifizierenden Enzymen, Klonierungsmethoden, PCR, Mutagenese, Transformation, Transfektion, Transduktion), Genomeditierung (TALEN, ZFN, CRISPR), DNA-Sequenzanalyse (Sequenzierungs-systeme), Genexpressionsanalyse (RT-PCR, Reportergensysteme, Arraytechniken) und Proteinanalyse (immunologische Techniken, Proteinsynthese, kovalente Proteinmodifikationen). Außerdem werden Methoden zur Analyse von Protein-DNA-Interaktionen (EMSA, DNase I- Footprinting,	

Lern- und Qualifikationsziele	Interferenzfootprinting, Zwei-Hybrid-Systeme, FRET) und rekombinanten Genexpression in bakteriellen und eukaryotischen Systemen vorgestellt. Weitergehend sollen spezielle up-to-date Techniken der molekularbiologischen medizinischen Diagnostik (Durchflußzytometrie, Genotypisierung, Einzelzellcharakterisierung) erlernt werden. Dieses Modul bereitet die Studierenden auf die Masterarbeit vor: Durch nachhaltige Vertiefung praxisrelevanter Kenntnisse und gefestigte Fertigkeiten bei der Anwendung von biochemischen, mikrobiologischen und gentechnischen Methoden; durch Erwerb von Kontextwissen über Prinzipien der Molekularbiologie auf genomischer, transkriptomischer und proteomischer Ebene in der Grundlagenforschung sowie der medizinischen Diagnostik.
Voraussetzungen für die Zulassung zur Modulprüfung	Dokumentierter Abschluss der experimentellen Projektarbeit, dokumentierte aktive Seminarteilnahme
Voraussetzungen für die Vergabe von Leistungspunkten; Prüfungs- leistungen (Notengewichtung in %)	Schriftliche Prüfung im Wintersemester (30%), Protokolle (15%), Referat (15%), Mündliche Prüfung im Sommersemester (40%)
Empfohlene Literatur	Erfolgt themenbezogen zu Veranstaltungsbeginn

Dr. G. Mall / PD Dr. Frank Peters pflichtmodul
pflichtmodul
oflichtmodul
ch
nester
SWS / S: 2 SWS / Praktikum: 8 SWS
ı
ı
sch
Modul vermittelt theoretische und praktischodische Kenntnisse in den folgenden sischen Arbeitsgebieten: rensische Medizin hrung die Tätigkeitsfelder eines Itsmediziners, sische Medizin (Leichenschau, postmortale ebung, Sektion, Histologie, natürliche und natürliche Todes-ursachen), dlagen der Begutachtung (strafrechtlich / schtlich), klinische Rechtsmedizin (Gewaltopfersuchung) rensische Genetik enuntersuchung (Spurensicherung, envortests, Spurenuntersuchung mittels omaler STR's, X- und Y-chromosomale er, Spurenauswertung, Biostatistik, iche Grundlagen) hrondriale DNA im forensischen Kontext Entwicklungen (Phänotypisierung, enherkunftsbestimmung über Gensische / Klinische Toxikologie oden der toxikologischen Analytik (mit erpunkt Massenspektrometrie) tik und molekulare Wirkungs-mechanismen alkohol und Drogen (mit besonderer eksichtigung neuer psychoaktiver tanzen) che Toxikologie mortale toxikologische Analytik verpunkt Wirkstoffmetabolismus durch erien und Pilze)

	3. Forensische Entomologie
	Leichenbesiedelnde Insekten, Artbestim-mung
	mit morphologischen und molekulargenetischen
	Methoden, Sukzession, Todeszeitschätzung in
	der späten postmortalen Phase,.
	4. Forensische Biomechanik
	Physikalische Grundlagen,
	Wahrscheinlichkeitsberechnung,
	Verletzungsmechanik (Schwerpunkt: Stumpfe /
	scharfe Gewalt, Verkehrsunfälle), Einführung in
	die Ballistik.
	5. Forensische Anthropologie
	Identifikation (Effekten, Morphologie, forensische
	Odontostomatologie, Finger-abdrücke,
	Molekulargenetik, Massen-katastrophen)
	6. Ausgewählte Kriminalistik
	Todeszeitschätzung in frühen postmortalen
	Phase (Leichenphänomene, Supravitalität,
	Leichenabkühlung, Thanatochemie)
	Blutspurenmusteranalyse
Lern- und Qualifikationsziele	Die Studierenden erhalten einen Überblick über
	die wichtigsten forensischen Problemstellungen
	insbesondere im Rahmen der Todesermittlung
	und einen vertieften Einblick in Spezialfelder. Im
	Rahmen des Praktikums bearbeiten die
	Studenten der Praxis nachempfundene Fälle
	oder Themen der angewandten Forschung selbst
	und lernen so die Prozessabläufe kennen.
Wichtigste (molekulare) Methoden	PCR, Kapillarelektrophorese, GC, HPLC, GC-
	MS, LC-MS, Histologie, MKS-Simulation, FEM-
	Simulation
Voraussetzung für die Zulassung zur	Dokumentierte aktive Seminarteilnahme,
Modulprüfung	Dokumentierter Abschluss einer Fallarbeit aus
	einem der angebotenen Gebiete
Voraussetzung für die Vergabe von	Mündliche Prüfung, schriftlich aus-gearbeitetes
Leistungspunkten	Gutachten
Empfohlene Literatur	Literaturempfehlung erfolgt zu
	Veranstaltungsbeginn

Modulnummer	MOLMED-S.19
Modultitel	Quantitative Proteomik für die
	biomedizinische Forschung
Modulverantwortliche	Dr. Alessandro Ori, JunProf. Dr. Florian Meier
Voraussetzung für die Zulassung	keine
Verwendbarkeit	Voraussetzung für die Zulassung zum Modul MOLMED-PM.1 (Projektplanung)
Art des Moduls	Wahlpflichtmodul
Häufigkeit des Angebots (Zyklus)	jährlich
Dauer des Moduls	2 Semester
Zusammensetzung des Moduls / Lehrformen	VL: 2 SWS / S: 1 SWS / Praktikum: 8 SWS
Leistungspunkte (ECTS credits)	15
Präsenzstunden	165 h
Selbststudium	240 h
Sprache	Englisch
Inhalte	Dieses Modul konzentriert sich auf massenspektrometriebasierte Proteomik und zeigt Anwendungen in der biomedizinischen Forschung auf. In den Vorlesungen werden die Grundsätze der modernen hochauflösenden Massenspektrometrie, bioinformatische Methoden zur Identifizierung und Quantifizierung von Proteinen, Überlegungen zur Versuchsplanung und grundlegende statistische Ansätze für die Datenauswertung und -analyse vorgestellt. Ein besonderer Schwerpunkt wird auf der Messung der globalen Proteinexpression in verschiedenen Arten von biologischen und klinischen Proben, der Analyse von Protein-Protein-Interaktionen und posttranslationalen Modifikationen liegen. In den Seminaren werden wir aktuelle Originalforschungsartikel und Übersichtsarbeiten behandeln, die technologische Fortschritte und/oder deren Anwendung auf wichtige biologische und klinische Fragen beschreiben. Das Praktikum in einer der teilnehmenden Forschungsgruppen bietet eine praktische Ausbildung zur Vorbereitung von Proben für die quantitative Proteomanalyse. Dazu gehören Zelllyse, Proteinextraktion und spektroskopische Quantifizierung, ortsspezifischer enzymatischer Verdau und Peptidaufreinigung, sowie die Anreicherung posttranslational modifizierter Peptide. Schließlich werden Beispiele für bioinformatische Software und Ressourcen für die biologische Interpretation großer Proteomik-Datensätze erörtert.

Lern- und Qualifikationsziele	Vertiefende Studien der Proteomik-Techniken zur Verbesserung der Kenntnisse über fortgeschrittene Technologien und Ansätze der Systembiologie. Seminarpräsentation auf der Grundlage von eigenständigem Studium und Analyse aktueller Veröffentlichungen. Praktisches Training der modernsten Techniken auf dem Gebiet der massenspektrometriebasierten Proteomik. Die Studierenden werden darin geschult, die Ergebnisse wissenschaftlicher Experimente zu dokumentieren, zu interpretieren und zu berichten. Um die Ziele dieses Moduls zu erreichen, müssen die Seminare und Praktika regelmäßig besucht werden.
Wichtigste molekulare Methoden	massenspektrometriebasierte Proteomik
Voraussetzung für die Zulassung zur Modulprüfung	Keine
Voraussetzung für die Vergabe von	Mündliche oder schriftliche Prüfung (50%)
Leistungspunkten (Notengewichtung in %)	Seminarvortrag (30%) Schriftlicher Bericht über das Praktikum (20%)
Empfohlene Literatur	Bantscheff, M., Lemeer, S., Savitski, M.M. et al. Quantitative mass spectrometry in proteomics: critical review update from 2007 to the present. <i>Anal Bioanal Chem</i> 404 , 939–965 (2012). Altelaar, A. F.; Munoz, J.; Heck, A. J. Next-Generation Proteomics: Towards an Integrative View of Proteome Dynamics. <i>Nat. Rev. Genet.</i> 14 , 35–48 (2013). Aebersold, R., Mann, M. Mass-spectrometric exploration of proteome structure and function. <i>Nature</i> 537 , 347–355 (2016). Sinitcyn, P., Rudolph, J.D., Computational Methods for Understanding Mass Spectrometry–Based Shotgun Proteomics Data. <i>Ann. Rev. Bio Data Sci</i> 1 , 207-234 (2018). Lill, J.R., Mathews, W.R., Rose, C.M., Schirle, M. Proteomics in the pharmaceutical and biotechnology industry: a look to the next decade. Expert Rev Proteomics. 18 , 503-526 (2021) Geyer, P.E., Holdt, L.M., Teupser, D., Mann, M. Revisiting biomarker discovery by plasma proteomics. Mol Syst Biol. 13 , 942 (2017)

Wahlmodule

Module number	MOLMED-S.17
Module title	Kurs für Durchführende im Tierversuch
Modul-Verantwortlicher	Dr. S. Bischoff
Voraussetzung für die Zulassung	Keine
zum Modul	
Verwendbarkeit	Qualifikationsnachweis für die Mitarbeit in Forschungspro-
	jekten mit Tierversuchen
Art des Moduls	Wahlmodul
(Pflicht-, Wahlpflicht-, Wahlmodul)	
Häufigkeit des Angebots (Zyklus)	Jährlich
Dauer des Moduls	1 Semester
Zusammensetzung des Moduls /	V: 2 SWS im Wintersemester (fakultativ)
Lehrformen (VL, Ü, S, Praktikum)	Online-Seminar: 20 h
Leili Offileii (VL, O, S, Flaktikulli)	Praktikum: 20 h Wintersemester oder Sommersemester
	Praktikum. 20 n Wintersemester oder Sommersemester
Laietungenunkta (ECTS aradita)	
Leistungspunkte (ECTS credits) Arbeitsaufwand (work load) in:	-
` ,	60 h
- Präsenzstunden und	68 h
- Selbststudium (einschl. Prü-	30 h
fungsvorbereitung)	
Sprache des Moduls	Englisch
Inhalte	Das Zusatzmodul vermittelt die erforderlichen Kenntnisse
	und Fertigkeiten für die qualifizierte Mitarbeit in einem
	Tierversuch entsprechend §7 TSG, §16TSchVersVO.
	Dazu vermittelt die Vorlesung "Versuchstierkunde und
	Einführung in die Bioethik" einen vertieften Einblick in die
	gesetzlichen Grundlagen und daraus resultierenden Best-
	immungen und Maßnahmen bei der Durchführung von
	Tierversuchen. Weiterhin werden versuchstierkundliche
	Techniken, die Versuchsplanung, eine Übersicht über
	Versuchstiere, Krankheitsmodelle, Knock out - und trans-
	gene Mäuse, sowie zu Grundlagen der Bioethik ein-
	schließlich des 3R-Prinzips vermittelt. Das erfolgreiche
	Absolvieren des Online-Seminars bestätigt den erforderli-
	chen Kenntnisstand zum theoretischen Wissen. Dies ist
	zwingende Voraussetzung zur Zulassung für die Teilnah- me an der praktischen Ausbildung mit Abschlusstestat.
	ine an der praktischen Ausbildung mit Abschlusstestat.
Lern- und Qualifikationsziele	Kenntnisse und Fertigkeit für die qualifizierte Mitarbeit in
	einem Tierversuch entsprechend §7 TierSchG und
	§16TSchVersVO
Wichtigste molekulare Methoden	Es werden keine praktischen Laborfertigkeiten benötigt.
Voraussetzung für die Zulassung	Die Modulprüfung besteht im Bestehen des Abschlusstes-
zur Modulprüfung*	tats nach der praktischen Ausbildung
. 3	The state of the s
Voraussetzung für die Vergabe	Es werden keine Leistungspunkte vergeben und es er-
von Leistungspunkten (Notenge-	folgt keine Benotung
wichtung in %)	roigt tellio Deliotally
wiontang in 70)	