

Stundenplan für das Praktikum „Versuchstierkunde“ in Rostock

GVSOLAS zertifiziert

04.09. – 10.09.2025

Einschreibung bei Frau Henrike Seydel (henrike.seydel@med.uni-rostock.de) bis 30.06.2025

Theoretischer Teil in Greifswald: 01.09. – 03.09.2025

Bitte sich als Gasthörer bzw. als Zweithörer anmelden: <https://www.uni-greifswald.de/studium/vor-dem-studium/formulare/>.

Praktikum im Institut für Experimentelle Chirurgie: 04.09. – 10.09.2025

Das Praktikum dauert 3 Tage; maximal je 7 Studenten teilen sich bei der Einschreibung in 2 Gruppen ein (Gruppe 1: 04., 05., 09.09.2025; Gruppe 2: 05., 09., 10.09. 2025).

Hygiene und Zucht (Treffpunkt Foyer)

(Ilona Klamfuß)

Uhrzeit	Thematik	Demonstration versus eigene Durchführung	Tiere
8:30-9:00	Führung durch die Versuchstierhaltung: Autoklavieren, Waschstraße, Hygiene	Führung	
9:00-11:00	Verhaltensbeobachtung (Maus) Umsetzen der Tiere (Maus) Fixierung der Tiere (Maus) Geschlechtsbestimmung, Altersbestimmung, Gesundheitscheck (Maus)	Durchführung nach kurzer Demonstration	1 Maus pro Teilnehmer
11:00-12:10	Kennzeichnung: Ohrlochung, Schwanzmarkierung (Maus)	Durchführung nach kurzer Demonstration	1 Maus pro Teilnehmer
12:10-13:00	Mittagspause		

13:00-15:00	Verhaltensbeobachtung (Ratte) Umsetzen der Tiere (Ratte) Fixierung der Tiere (Ratte) Geschlechtsbestimmung, Altersbestimmung, Gesundheitscheck (Ratte)	Durchführung nach kurzer Demonstration	Verwendung für alle Teilnehmer: 1 Ratte pro Teilnehmer
15:00-16:00	Kennzeichnung: Schwanzmarkierung (Ratte)	Durchführung nach kurzer Demonstration	1 Ratte pro Teilnehmer

Applikation von Substanzen (Raum 1.035)
(Chantal Best und Dietmar Zechner)

Uhrzeit	Thematik	Demonstration versus eigene Durchführung	Tiere pro Auszubildenden
8:30-9:15	Zwangsgriff und orale Applikation (Schlundeln) am wachen Tier	Durchführung nach kurzer Demonstration	1 Maus
9:15-10:00	sc, ip Injektion am wachen Tier	Durchführung nach kurzer Demonstration	1 neue Maus (= Maus 2)
10:00-11:00	Narkose Ketamin/Xylazin (ip) und retroorbitale Injektion	Durchführung nach kurzer Demonstration	Maus 2
11:00-12:10	retroorbitale Blutentnahme, Herzpunktion, zervikale Dislokation	Durchführung nach kurzer Demonstration	Maus 2
12:10-13:00	Mittagspause		
13:00-13:30	Isoflurannarkose	Durchführung nach kurzer Demonstration	1 Ratte

13:30-14:00	Injektionsnarkose Ketamin/Xylazin (ip)	Durchführung nach kurzer Demonstration	1 Ratte (identische Ratte)
14:00-15:30	Katheterisierung der Schwanzvene und iv Injektion via Katheter	Durchführung nach kurzer Demonstration	1 Ratte (identische Ratte)
15:30-16:00	Euthanasie mit CO2 und Intradermalinjektion	Durchführung nach kurzer Demonstration	1 Ratte (identische Ratte)

Operative Eingriffe (Raum 1.038)
(Ilona Klamfuß und Simone Kumstel)

Uhrzeit	Thematik	Demonstration versus eigene Durchführung	Tiere pro Auszubildenden
8:30-9:00	Trockenübung: Nahttechniken an „Dummies“ (mit Stoff bezogene Pappe)	Durchführung nach kurzer Demonstration	1 Dummy pro Person
9:00-11:30	Injektionsnarkose (Ketamin/Xylazin) und operativer Eingriff: Präparation der Vena jugularis (Auf freiwilliger Basis: Katheterisierung der Vena jugularis und/oder Präparation der Vena Femoralis), Zunähen der Inzision/en),	Durchführung nach kurzer Demonstration	1 Ratte pro Person
11:30-12:10	Euthanasie der Ratte und Organentnahmen Leber, Lunge, Pankreas)	Durchführung nach kurzer Demonstration	1 Ratte (identische Ratte)
12:10-13:00	Mittagspause		
13:00-13:30	Messen der Blutzuckerkonzentration durch Stich in die Schwanzvene	Durchführung nach kurzer Demonstration	1 Maus pro Person

13:30-14:00	Injektionsnarkose (Ketamin/Xylazin), Euthanasie durch zervikale Dislokation und anschließende Laparotomie	Durchführung nach kurzer Demonstration	1 Maus (identische Maus)
14:00-15:30	Sektion und Organentnahmen bei Maus (Darm, Niere, Gehirn)	Durchführung nach kurzer Demonstration	1 Maus (identische Maus)
15:30-16:00	Nahttechniken an toter Maus	Durchführung	1 Maus (identische Maus)