

**Veterinärmedizinische Fakultät der Universität Leipzig**  
**Institut für Tierhygiene und Öffentliches Veterinärwesen**  
*Institute of Animal Hygiene and Veterinary Public Health*



## **Jahresbericht 2021**

**Zusammenstellung der Lehre, Forschung und Dienstleistung**

**Institut für Tierhygiene und Öffentliches Veterinärwesen**  
**im Zentrum für Veterinary Public Health**

**Universität Leipzig**

**An den Tierkliniken 1**

**04103 Leipzig**

**Tel.: +49 (0) 341 97 38 150**

**Fax: +49 (0) 341 97 38 198**

**E-mail: [tierhygiene@vetmed.uni-leipzig.de](mailto:tierhygiene@vetmed.uni-leipzig.de)**

**Homepage: <https://www.vetmed.uni-leipzig.de/institut-fuer-tierhygiene-und-oeffentliches-veterinaerwesen/>**

# Personal (Stand Dezember 2021)

## Institutsdirektor

Uwe Truyen, Prof. Dr. med. vet. habil.

## Professoren

Uwe Truyen, Prof. Dr. med. vet. habil.

Professur für Tierhygiene und Tierseuchenbekämpfung

Martin Pfeffer, Prof. Dr. med. vet. habil.

Professur für Epidemiologie

## Sekretariat

Vicky Eichner

## Wissenschaftliches Personal

Anna Obiegala, Dr. med. vet.

Gerd Möbius, Dr. med. vet.

Nina Król, PhD (drittmittelfinanziert)

Ahmed Abd El Wahed PhD

## Technisches Personal

Dana Rüster, Medizinisch-Technische Assistentin

Evelin Brumme, Medizinisch-Technische Assistentin (Teilzeit)

Mario Reinhardt, Laborant

Nadja Leinecker, Medizinisch-Technische Assistentin

Robert Küchler, Medizinisch-Technischer Assistent ab 16.03.2021

## DoktorandInnen

Philipp Johannes Brandenburg  
Elisabeth Schmidt  
Philipp Koch  
Franziska Tanneberger  
Rea Kobialka  
Arianna Ceruti  
Finja Rausch  
Anik Ashfaq Khan Md

## externe DoktorandInnen

Britta Janowetz  
Daniel Galfsky  
Jannis Göttling  
Julian Nader  
Nina Katharina Söllner  
Rebecca Großmann

## externe DoktorandInnen

Silvja Vuckovic  
Marina Rodriguez  
Robert House  
Jennifer Höche  
Kaja Stollberg  
Yauhen Karliuk

## Projektstudent/ PraktikantInne n

Lisa Mittelbach  
Elisa Stoebe  
Luisa Dietz  
Rahel?  
Andreas Etel

# Lehre

## Lehrveranstaltungen Wintersemester 2020/2021

### Pflichtlehrveranstaltungen

#### Vorlesungen/Fokusse:

- **Tierschutz** (5. Semester, 14 Stunden); Dr. Möbius
- **Track Veterinary Public Health** (9. Semester, 2 x 14 Stunden Vorlesung + Exkursionen); Prof. Pfeffer, Prof. Truyen, Dr. Möbius
- **Fokus Klinische Grundlagen** (5. Semester, 5 Stunden); Prof. Truyen; Phd Abd El Wahed
- **Fokus Bestandsbetreuung** (7. Semester, 30 Stunden) \*
- **VL Tierhygiene** (7. Semester, 13 Stunden) Prof. Truyen, Prof. Pfeffer, Phd Abd El Wahed, **Biometrie/Epidemiologie** (7. Semester, 14 Stunden Vorlesung);
- Prof. Pfeffer, Dr. Obiegala Zoologie (1. FS; 2 Stunden Vorlesung) Dr. Möbius
- **Fokus Recht** (7. Semester, 1 Std.); Dr. Möbius
- **Fokus Ziervögel und Reptilien** (7. Semester, 4 Stunden); Prof. Truyen; Dr. Möbius

#### Übungen/Seminare und Praktika:

- **Kurs Tierhygiene** (7. Semester, digital) \*

  
\* Mitarbeiter des Instituts

## Lehrveranstaltungen Sommersemester 2021

### Pflichtlehrveranstaltungen

#### Vorlesungen/Fokusse:

- **Tierschutz** (4. Semester, 14 Stunden, online); Dr. Möbius
- **Ethologie** (2. Semester, 28 Stunden, online); Dr. Möbius
- **Tierseuchenbekämpfung** (8. Semester, 28 Stunden, online); Prof. Truyen
- **Track Veterinary Public Health** (10. Semester, 2 x 14 Stunden, Vorlesung + Exkursionen); Prof. Pfeffer, Dr. Möbius, Dr. Albert (Institut für Lebensmittelhygiene)
- **Fokus Haltung/Verhalten Pferde und Heimtiere** (7. Semester, 10 Stunden, online); Dr. Möbius
- **Fokus Geflügel** (8. Semester, 6 Stunden, online) \*
- **Fokus Fische** (8. Semester, 4 h, online); Prof. Truyen, Dr. Möbius
- **Biometrie** (8. Semester, 14 Stunden, online); Prof. Pfeffer, Dr. Obiegala

\* Mitarbeiter des Instituts

## Übungen/Seminare und Praktika:

- **Landwirtschaftliches Praktikum Lehr- und Versuchsgut (LVG) Oberholz** (1./3. Semester, 8 Gruppen je 2 Stunden Seminar, Stallbau und Stallklima); Mario Reinhardt
- **Kurs Tierseuchen** (8. Semester, 14 Stunden, online) \*

\* Mitarbeiter des Instituts

## Lehrveranstaltungen Wintersemester 2021/2022

### Pflichtlehrveranstaltungen

#### Vorlesungen/Fokusse:

- **Tierschutz** (5. Semester, 14 Stunden, Präsenz und online); Dr. Möbius
- **Biometrie/Epidemiologie** (7. Semester, 14 Stunden, online); Prof. Pfeffer, Dr. Obiegala
- **Track Veterinary Public Health** (9. Semester, 2 x 14 Stunden, Vorlesung + Exkursionen, Präsenz und online); Prof. Pfeffer, Prof. Hensel, Dr. Möbius
- **Fokus Klinische Grundlagen** (5. Semester, 2 Stunden, online); Ahmed Abd El Wahed PhD
- **VL Tierhygiene** (7. Semester, 14 Stunden) Prof. Truyen, Prof. Pfeffer, Ahmed Abd El Wahed PhD
- **Fokus Bestandsbetreuung** (7. Semester, 26 Stunden, online) \*
- **Fokus Ziervögel / Reptilien** (7. Semester, 4 Stunden, online); Dr. Möbius, Herr Reinhardt
- **Fokus Recht** (7. Semester, 1 Stunde, online); Dr. Möbius

## Übungen/Seminare und Praktika:

- **Landwirtschaftliches Praktikum Lehr- und Versuchsgut (LVG) Oberholz**(1.-3. Semester, 3 Gruppen je 2 Stunden Seminar) Mario Reinhardt
- **Kurs Tierhygiene** (7. Semester, 14 Stunden, online) \*

\* Mitarbeiter des Instituts

# Diagnostik

Leitung: Prof. Dr. med. vet. habil. Uwe Truyen

Technische Mitarbeiterinnen: Nadja Leinecker, Dana Ruster, Evelin Brumme, Mario Reinhardt

Das Institut bietet Infektionsdiagnostik (Tierproben, Umweltproben) sowie Untersuchungen im Rahmen der Tierhygiene/Umwelthygiene an. Dieses beinhaltet virologische, serologische, bakteriologische und molekularbiologische Untersuchungen. Darüber hinaus werden Desinfektionsmittelprüfungen gemäß DVG-Richtlinie durchgeführt.

Weiterhin bieten wir für Auszubildende im Fach Medizinisch-Technische/r Assistent/in und für Praktikanten die Möglichkeit in unseren Laboren ausbildungsrelevante Praktika abzuleisten.

Im Jahr 2021 wurden insgesamt **461 Tierproben** eingesendet, an welchen insgesamt **1638 Einzeluntersuchungen** im **Bereich Virologie** durchgeführt wurden. Diese Untersuchungen verteilen sich wie folgt auf die verschiedenen Bereiche des Diagnostiklabors:

## Untersuchungen im Bereich Virologie/Molekularbiologie

Tiere/Proben	Virusisolierung	Serologie (HAH, SNT)	Molekularbiologie	Untersuchungen gesamt
461	254	1134	250	1638

Im Bereich Desinfektionsmittel wurden im Jahr 2020 **Desinfektionsmittel – 128 Proben** analysiert. Die Verteilung der ausgeführten Einzeluntersuchungen auf die verschiedenen Untersuchungsbereiche für Desinfektionsmittel war wie folgt:

## Desinfektionsmittelprüfungen

Untersuchung	Proben	Toxizität	Keimträger	Suspensions-t	Untersuchungen gesamt
Virologie	128	40	71	17	128

Für Laborvergleichsuntersuchung am Friedrich-Loeffler-Institut, Insel Riems, wurden für deren Akkreditierung Nagetierproben für die molekular Artbestimmung zur Verfügung gestellt.

# Forschung

## Forschungsprojekte

### Molekulare Evolution von Mycobacterium avium subsp. paratuberculosis in Afrika

**Leitung:**

Prof. Dr. med. Vet. habil. Uwe Truyen  
Ahmed Abd El Wahed Phd

**Durchführende/r Wissenschaftler/in:**

Franziska Tanneberger

**Finanziert durch:**

Drittmittel (Deutsche Forschungsgesellschaft)

**Projektdauer:**

01.05.2020-30.11.2021

**Kurzbeschreibung:**

Mycobacterium avium subsp. paratuberculosis (MAP) verursacht eine chronische, progressive und immer tödlich endende Enteritis, die überwiegend bei Wiederkäuern auftritt und zu gravierenden wirtschaftlichen Verlusten in der Landwirtschaft führt. Das zoonotische Potential von MAP ist weitgehend unklar, die Krankheit wird jedoch häufig im Zusammenhang mit Morbus Crohn beim Menschen diskutiert. Diese Vermutung konnte bislang allerdings nicht bewiesen werden. Trotz des bestätigten Vorkommens von MAP und der bekannten Auswirkungen auf Haus- und Wildtiere wird die Paratuberkulose in vielen Ländern Afrikas häufig unterschätzt. Daher sollen in diesem dreijährigen Forschungsprojekt Teams aus Deutschland, dem Sudan und Uganda die Prävalenz von MAP in den beiden afrikanischen Ländern untersuchen. Des Weiteren soll eine mögliche genetische Disposition bzw. Resistenz der Tiere gegenüber MAP ermittelt werden. Phylogenetische Untersuchungen von MAP-Isolaten dienen einem besseren Verständnis der molekularen MAP-Evolution in Afrika und weltweit. Der Einfluss von MAP auf das Darmmikrobiom bei kranken Menschen wird ebenfalls betrachtet. Die gewonnenen Informationen werden dazu genutzt, eine Übersichtskarte über das Paratuberkuloserisiko in den untersuchten Gebieten in Afrika zu erstellen. In die gesamte Studie werden vier Doktorarbeiten integriert. Workshops, Sommerkurse und ein Online-basiertes Lernangebot dienen dazu, einer großen Anzahl von jungen Forschern aus Afrika die aktive Beteiligung im Projekt zu ermöglichen. Für einen fortwährenden Austausch von Ergebnissen zwischen den Projektpartnern wird eine Internet-basierte Kommunikationsplattform etabliert.

### Isothermal amplification assay for rapid detection of SARS-COV2

**Leitung:**

Ahmed Abd El Wahed Phd

**Doktorantin:**

Rea Maja Kobialka

**Finanziert durch:**

Drittmittel (Collaborationsvertrag mit Midge medical GmbH)

**Projektdauer:**

August 2020 bis Februar 2022

**Kurzbeschreibung:**

In diesem Projekt wird ein einfacher Ansatz für die Probenahme/Extraktion und den Nachweis des SARS-CoV 2-Virus entwickelt. Zu den Aufgaben des Projekts gehören die Entwicklung und Optimierung einer Nukleinsäure-Extraktionsmethode sowie isothermer Assays für den Nachweis von SARS-CoV. Dabei wird die Nukleinsäure-Nachweismethode bei einer einzigen konstanten Temperatur betrieben und in nur wenigen Minuten durchgeführt. Die Assayvalidierung wird unter Verwendung eines breiten Spektrums klinischer Proben durchgeführt.

**Genetische Charakterisierung von FSMEV aus Nordostdeutschland und Westpolen****Leitung:**

Prof. Dr.med vet. habil Martin Pfeffer

**Durchführende/r Wissenschaftler/in:**

Nina Król Phd

**Finanziert durch:**

Drittmittel (Pfizer Deutschland GmbH)

**Projektdauer:**

01.11.2020-31.08.2022

**Kurzbeschreibung:**

Generell gilt der südliche Teil Deutschlands als endemisches Gebiet für das Frühsommer-Meningoenzephalitis-Virus (FSME-V), während die nördlichen Teile (mit nur sporadisch gemeldeten Fällen) als "risikoarm" oder "risikolos" gelten, was aber auch weniger virulenten FSME-V Stämmen liegen könnte. In Polen stammen die meisten FSME-Fälle aus dem nordöstlichen Teil des Landes, jedoch werden jedes Jahr Fälle aus neuen Gebieten gemeldet. In diesem Projekt werden Zecken an Orten gesammelt, die von FSME-diagnostizierten Personen angegeben werden, von denen sie sich erinnern, den Zeckenstich erworben zu haben. Nach der Zeckensammlung werden die Proben mittels real-time RT-PCR und Virusisolierung positiver Proben in der Nationalen Beratungsstelle für FSME in München (Prof. Dr. Gerhard Dobler) untersucht. Die weitere genetische Charakterisierung und der phylogenetische Vergleich werden ein besseres Verständnis darüber ermöglichen, von wo aus sich das FSME-V in bisher nicht-endemische FSME-Regionen ausbreitet.

Das Hauptziel dieser Studie ist die Isolierung und genetische Charakterisierung von FSME-Viren aus grenznahen Bundesländern in Deutschland (Brandenburg und Mecklenburg-Vorpommern) und in Polen (Niederschlesien und Lubus).

**Landnutzung, Biodiversität und Nagetier-übertragende Krankheiten****Leitung:**

Dr. Christian Imholt (Julius-Kühn-Institut)

**Wissenschaftliches Personal:**

Dr. Anna Obiegala

**Finanziert durch:**

Drittmittel (Deutsche Forschungsgemeinschaft)

**Projektdauer:**

März 2020 bis Februar 2023

**Kurzbeschreibung:**

Anthropogene Veränderungen der Umwelt wirken sich negativ auf die Integrität vieler Ökosysteme aus. In diesem Prozess können sich wichtige Ökosystemfunktionen nachhaltig ändern. In diesem Projekt soll erforscht werden wie Habitatdegradierungen sich auf die Abundanz von Kleinsäugetern und Zecken wie auch auf das Auftreten und

die Verbreitung von zoonotischen Krankheitserregern auswirken. Hierfür sollen unterschiedliche Habitate im Hainich Nationalpark untersucht werden.

### **Vernetzungsprojekt Zoonoseerreger-Koinfektionen in Kleinsäufern (Zoo-KoInfekt)**

**Leitung:**

Prof. Dr. med. vet. habil. Martin Pfeffer

**Wissenschaftliches Personal:**

Dr. Anna Obiegala

**Doktorandin:**

Elisabeth Schmidt

**Finanziert durch:**

Drittmittel (Bundesministerium für Bildung und Forschung)

**Projektdauer:**

November 2019 bis September 2021

**Kurzbeschreibung:**

Die zu untersuchenden Kleinsäuger wurden von den Zoonoseverbänden RoBoPub, ZooBoCo, TBENAGER und Q-Gaps gefangen und bereits auf einzelne Pathogene getestet (FSMEV, Puumala-Orthohantavirus, *Coxiella burnetti*, *Leptospira* spp, Bornavirus). Zur Aufklärung potentieller Koinfektionen in Kleinsäufern setzt sich das Vernetzungsprojekt zum Ziel, die gesammelten Kleinsäuger auf alle Erreger zu untersuchen und somit eine umfangreiche Erfassung des Vorkommens der genannten Zoonoseerreger zu erhalten. An der Universität Leipzig erfolgt die Analyse auf Infektionen mit FSMEV und *Leptospira* spp.

### **The dilution effect of tick-borne pathogens and parasitic infestations in rodents and ticks following the anthropogenic gradient in the Hainich National Park, Germany**

**Leitung:**

Nina Król Phd

**Wissenschaftliches Personal:**

Dr. Anna Obiegala,

Dr. Zaida Rentería-Solís

**Finanziert durch:**

Nachwuchsförderung der Veterinärmedizinischen Fakultät (VMF), Universität Leipzig

**Projektdauer:**

2019 – andauernd

**Kurzbeschreibung:**

Das Modell des Verdünnungseffektes sagt voraus, dass die Verbreitung von Krankheiten durch biologisch vielfältige ökologische Gemeinschaften begrenzt wird. Die Hauptannahme besagt, dass das Vorhandensein von Wirbeltierwirten mit einer geringen Kapazität zur Infektion von Nahrungsvektoren (inkompetente Reservoirs) oder zur Unterstützung der Parasitenentwicklung die Fülle an hochkompetenten Reservoirs verdünnt. Eine hohe Artenvielfalt verringert somit das Krankheitsrisiko. Ziel dieses Projekts ist es, den Verdünnungseffekt zu demonstrieren und seine Größenordnung für zeckenübertragene Pathogene (*Borrelia burgdorferi* s.l., *Rickettsia* spp., *Babesia* spp.) und nagetierassoziierte Parasiten von veterinärmedizinischer Bedeutung (*Eimeria* spp., *Cryptosporidium* spp., *Toxoplasma gondii*) im Hinblick auf den anthropogenen Gradienten abzuschätzen. Dazu werden dreimal jährlich (im Frühjahr, Sommer und Herbst) Nager und Zecken im Nationalpark Hainich gesammelt und anschließend auf die oben genannten Pathogene untersucht.

## **TBENAGER**

### **Leitung:**

Prof. Dr. med. vet. habil. Martin Pfeffer

### **Doktorand/in:**

Philipp Johannes Brandenburg

### **Finanziert durch:**

Drittmittel (Bundesministerium für Bildung und Forschung)

### **Projektdauer:**

April 2018 – andauernd

### **Kurzbeschreibung:**

FSME ist eine der wichtigsten zeckenübertragenen Zoonosen in Mitteleuropa. Das Virus zirkuliert in sogenannten „Naturherden“ zwischen wilden Mäusen und Zecken und kann auch auf Menschen und verschiedene Wild- und Haustiere übertragen werden. Allerdings sind die genauen Gründe, warum sich an bestimmten Stellen Naturherde ausbilden, aber die gesamte Umgebung virusfrei ist, unbekannt. Diese Studie soll darum überprüfen, inwieweit sich die Entwicklung der Mäusepopulation auf die FSME-Seroprävalenz in den Mäusen auswirkt, wann sich die Mäuse infizieren und wie lange sie im Gehirn positiv bleiben und ob das Virus mit bestimmten Mäusefamilien assoziiert ist. Dafür werden Mäuse lebend in einem Capture-Recapture-Versuch gefangen, beprobt und wieder freigelassen. Zusätzlich werden Wild- und Weidetiere in der Umgebung der zwei untersuchten Naturherde auf FSMEV-Antikörper untersucht. Die Wildproben werden von den ortsansässigen Jägern geliefert und die Weidetiere von ihrem Tierarzt beprobt.

## **Auswirkungen des Klimawandels auf die Lebensbedingungen von Nagetieren, assoziierten Parasiten und Pathogenen**

### **Leitung:**

Prof. Dr. med. vet. habil. Martin Pfeffer,

Dr. Jens Jacob

### **Wissenschaftliches Personal:**

Dr. Anna Obiegala

### **Doktorand/in:**

M. Sc. Philipp Koch

### **Finanziert durch:**

Drittmittel (Umweltbundesamt)

### **Projektdauer:**

August 2018- Juli 2021

### **Kurzbeschreibung:**

Nagetiere sind wichtige Reservoirs für die Übertragung von Krankheitserregern auf Menschen, Haus- und Nutztiere. Assoziierte Pathogene wie Rickettsien und Borrelien können durch ektoparasitische Arthropoden übertragen werden. Die Bedeutung dieser Parasiten als Vektoren für das humane Infektionsrisiko ist in erheblichem Maß mit der Größe entsprechender Nagetierpopulationen, ihrem Besatz mit ektoparasitischen Arthropoden und den klimatischen Bedingungen ihres jeweiligen Lebensraums gekoppelt.

Gegenstand des Projektes ist die Untersuchung des Einflusses veränderter Temperatur- und Niederschlagsregime auf Kleinsäuger, ektoparasitische Arthropoden und ihrer Erregerlast im Feldversuch.

## **Feldstudie – Zeckendichte in Deutschland**

### **Leitung:**

Prof. Dr. med. vet. habil. Martin Pfeffer

### **Wissenschaftliches Personal:**

Nina Król Phd

**Finanziert durch:**

Drittmittel (Universität Stuttgart-Hohenheim)

**Projektdauer:**

April 2018 – Juni 2021

**Kurzbeschreibung:**

Ziel der Studie ist es, das Risiko der Frühsommer-Meningoenzephalitis auf der Grundlage der Häufigkeit ihres Hauptvektors, *Ixodes ricinus*, in verschiedenen Landschafts-/Landnutzungsgebieten vorherzusagen. Das sekundäre Ziel ist die Untersuchung des Einflusses verschiedener biotischer und abiotischer Faktoren auf die Verteilung und die saisonale Aktivität dieser Zeckenart. Zu diesem Zweck werden von Februar bis November jeden Monat in sechs Städten - Magdeburg, Chemnitz, Leipzig, Jena, Erfurt und Kulmbach - Zecken gesammelt. Dieses Projekt ist ein Teil eines größeren Projekts, das OSWALD heißt und über Pfizer Pharma GmbH finanziert wird.

**Der Waschbär (*Procyon lotor*) als Vektor und Reservoir für vektor-übertragene Krankheitserreger sowie als potentielles Lebensmittel in Deutschland****Leitung:**

Dr. Anna Obiegala

Dr. Stefan Birka

**Wissenschaftliches Personal:**

Nina Król Phd

Dr. Zaida Rentería-Solís

**Finanziert durch:**

Nachwuchsförderung der Veterinärmedizinischen Fakultät (VMF), Universität Leipzig

**Projektdauer:**

2017 – andauernd

**Kurzbeschreibung:**

Der Waschbär ist eine in Deutschland eingeführte, invasive Säugetier-Art die sich geografisch schnell verbreitet. Ziel des Forschungsprojekts ist es die Abundanz und die Verbreitung des Waschbären (*Procyon lotor*) wie auch die des Waschbärspulwurms (*Baylisascaris procyonis*) in Sachsen zu evaluieren. Der Waschbär soll außerdem im Hinblick auf unterschiedliche Zecken-übertragene Pathogene wie auch parasitäre Erreger untersucht werden. Darüber hinaus wird die Genusstauglichkeit zum menschlichen Verzehr des Waschbärfleisches geprüft. Des Weiteren wird geprüft ob die genetische Diversität der sächsischen Waschbär-Population mit bestimmten Pathogen- „Communities“ korreliert.

**Africa-EU mobile lab (BRCCH)****Leitung:**

Prof. Dr. med. vet. habil. Uwe Truyen

Ahmed Abd El Wahed PhD

**Wissenschaftliches Personal:**

Finja Rausch

**Finanziert durch:**

Drittmittel (Botnar Research Centre for Child Health)

**Projektdauer:**

01.01.2021 – 31.12.2022

**Kurzbeschreibung:**

Trotz der jüngsten Entwicklungen bei den SARS-CoV-2-Impfstoffen bleibt die wirksamste Bekämpfungsmaßnahme nach wie vor die Diagnostik infizierter Fälle, da eine weltweite Durchimpfung noch lange auf sich warten lässt und die Gefahr neu auftretender Virusmutanten besteht. Das Projekt zielt darauf ab, neuartige und schnelle COVID-19-Diagnostotechnologien zu

entwickeln, die für ressourcenarme Umgebungen und Notfälle geeignet sind. Dieses multinationale Konsortium (Schweiz, Frankreich, Deutschland, Senegal, Uganda, Nigeria, Demokratische Republik Kongo, Sudan, Madagaskar, Ghana) arbeitet gemeinsam an einem schnellen Lateral-Flow-Diagnostest, der am Ort des Bedarfs eingesetzt werden kann, sowie an einem tragbaren PCR-Gerät („peakPCR“), das in einem mobilen Kofferlabor für den Einsatz in Ländern mit niedrigem und mittlerem Einkommen betrieben wird.

### **WISSDIP-WNV-Prävalenz und Prophylaxe bei Säugetieren und Stechmücken in Deutschland – Epidemiologie und Risikofaktoren für die West Nil Virusinfektion beim Pferd**

**Leitung:**

Prof. Dr. med. vet. habil. Martin Pfeffer

**Wissenschaftliches Personal:**

Leonard Gothe

**Finanziert durch:**

Drittmittel (Bundesministerium für Bildung und Forschung)

**Projektdauer:**

01.02.2021-31.01.2023

**Kurzbeschreibung:**

Im Jahr 2020 wurde im Rahmen eines Projektes der Universitätsklinik für Pferde die West Nil Virus Seroprävalenz in der Mitteldeutschen Pferdepopulation erhoben. Durch jeweils einmalige Blutentnahmen konnten in dieser Studie, Antikörpern gegen das WNV in mehreren Pferden nachgewiesen und Risikofaktoren für eine Infektion bei Pferden mit dem WNV bestimmt werden. Ziele des jetzigen, fortführenden Projekts sind: Erstens, den weiterhin ungeimpften Teil der bereits beprobten Tiere erneut auf Antikörper gegen das West Nil Virus zu untersuchen. Zweitens wird das Areal der Beprobung ausgeweitet. Hierbei werden neue Betriebe in bisher nicht einbezogenen Landkreisen gewonnen und diese Pferde erstmalig beprobt. Drittens wird mit den erhobenen Werten eine erneute Gesamtprävalenz ermittelt werden, die dann mit den bereits erhobenen und zukünftigen Werten verglichen werden kann. Der Nutzen des angestrebten Projekts besteht in der Möglichkeit, die in der vorangegangenen Studie erhobenen Daten in einen größeren Zusammenhang zu stellen und den zeitlichen Verlauf des West Nil Geschehens in der Mitteldeutschen Pferdepopulation abbilden zu können. Durchgeführt wird das Projekt von Leonard Gothe, Doktorand des Instituts für Tierhygiene und Öffentliches Veterinärwesen, betreut von Herrn Professor Dr. Martin Pfeffer und Frau Professor Dr. Katharina Lohmann.

### **Kofferlabor**

**Leitung:**

Ahmed Abd El Wahed PhD

**Finanziert durch:**

Stadt Leipzig

**Projektdauer:**

01.08.2021-31.12.2021

**Kurzbeschreibung:**

Die Universität Leipzig entwickelt die Schnelldiagnostik, welche die Herstellung einer Probeninaktivierungsbox (luftdichter Behälter mit Handschuhen für hochinfektiöse Krankheitserreger) und sowie eines mobilen Kofferlabors (wasser- und staubdichte Box mit Geräten zum Nachweis der Nukleinsäure von SARS-CoV-2) mit Testreagenzien (Tupfer, Nukleinsäureextraktions- und Nachweiskits) beinhaltet und stellt diese zur Anwendung in Trvnik, Addis Abeba und Ho-Chi-Minh-Stadt zur Verfügung.

## Experimentellen Bartonellen-Infektionen: Analyse des Transkriptoms und Verhaltensbeobachtungen von Ixodes ricinus-Zecken“

### **Leitung:**

Dr. Anna Obiegala

### **Finanziert durch:**

Flexible Fund der Universität Leipzig

### **Projektdauer:**

26.04.2021-01.05.2022

### **Kurzbeschreibung:**

Für das Drittmittel Vorhaben muss im Vorhinein hervorgehen ob die genannten Bartonellen-Arten wirklich von einem Zeckenentwicklungsstadium ins nächste übertragen werden. Hierzu muss ein Fütterungsversuch im Vorfeld an lebenden Zecken durchgeführt werden. Zecken Nymphen werden mit Bartonellen via „Artificial Feeding“ infiziert. Im Nachgang häuten sich die Zecken zu Adulten. Daraufhin wird in den adulten Zecken nachgewiesen ob Bartonellen vorhanden sind. Laut Literatur ist dieser transstadiale Übertrag sehr wahrscheinlich, wurde jedoch für 2 der hier beschriebenen Bartonellen-Arten bisher noch nicht bestätigend durchgeführt. Deswegen ist es unerlässlich diesen Transmissionsversuch durchzuführen. Je nachdem wie das Ergebnis ausfällt, werden wir uns in dem Nachfolgeprojekt für bestimmte Bartonellen-Arten entscheiden müssen. Nach dem Fütterungsversuch wird DNA aus den gehäuteten Zecken extrahiert und mittels PCR auf Bartonellen untersucht.

## **Publikationen (2021)**

### Originalpublikationen

- **Anthropogenic Infection of Cats during the 2020 COVID-19 Pandemic.**  
Hosie MJ, Hofmann-Lehmann R, Hartmann K, Egberink H, **Truyen U**, Addie DD, Belák S, Boucraut-Baralon C, Frymus T, Lloret A, Lutz H, Marsilio F, Pennisi MG, Tasker S, Thiry E, Möstl K. *Viruses*. 2021 Jan 26;13(2):185. doi: 10.3390/v13020185 . PMID: 33530620
- **Influenza Virus Infections in Cats.**  
Frymus T, Belák S, Egberink H, Hofmann-Lehmann R, Marsilio F, Addie DD, Boucraut-Baralon C, Hartmann K, Lloret A, Lutz H, Pennisi MG, Thiry E, **Truyen U**, Tasker S, Möstl K, Hosie MJ. *Viruses*. 2021 Jul 23;13(8):1435. doi: 10.3390/v13081435 . PMID: 34452300
- **Multidrug-resistant enterobacteria in newborn dairy calves in Germany.**  
**Waade J**, Seibt U, Honscha W, Rachidi F, Starke A, **Speck S**, **Truyen U**. *PLoS One*. 2021 Mar 12;16(3):e0248291. doi: 10.1371/journal.pone.0248291 . eCollection 2021. PMID: 33711073
- **Suitcase Lab for Rapid Detection of SARS-CoV-2 Based on Recombinase Polymerase Amplification Assay.**  
**El Wahed AA**, Patel P, Maier M, Pietsch C, **Rüster D**, Böhlken-Fascher S, Kissenkötter J, Behrmann O, Frimpong M, Diagne MM, Faye M, Dia N, Shalaby MA, Amer H, Elgamal M, Zaki A, Ismail G, Kaiser M, Corman VM, Niedrig M, Landt O, Faye O, Sall AA, Hufert FT, **Truyen U**, Liebert UG, Weidmann M. *Anal Chem*. 2021 Feb 2;93(4):2627-2634. doi: 10.1021/acs.analchem.0c04779 . Epub 2021 Jan 20. PMID: 33471510
- **Molecular Detection of Feline Coronavirus Based on Recombinase Polymerase Amplification Assay.**

- Kobialka RM, Ceruti A, Bergmann M, Hartmann K, Truyen U, Abd El Wahed A.** Pathogens. 2021 Sep 25;10(10):1237. doi: 10.3390/pathogens10101237 . PMID: 34684186
- **Comparison of Eight Commercially Available Faecal Point-of-Care Tests for Detection of Canine Parvovirus Antigen.**  
Walter-Weingärtner J, Bergmann M, Weber K, Truyen U, Muresan C, Hartmann K. Viruses. 2021 Oct 15;13(10):2080. doi: 10.3390/v13102080 . PMID: 34696513
  - **Antibody Response to Canine Parvovirus Vaccination in Dogs with Hypothyroidism Treated with Levothyroxine.**  
Bergmann M, Freisl M, Hartmann K, Speck S, Truyen U, Zablotski Y, Mayr M, Wehner A. Vaccines (Basel). 2021 Feb 20;9(2):180. doi: 10.3390/vaccines9020180 . PMID: 33672564
  - **Viral Fitness and Antigenic Determinants of Porcine Parvovirus at the Amino Acid Level of the Capsid Protein.**  
Streck AF, Canal CW, Truyen U. J Virol. 2022 Jan 26;96(2):e0119821. doi: 10.1128/JVI.01198-21 . Epub 2021 Nov 10. PMID: 34757840
  - **Evaluation of a Point-of-Care Test for Pre-Vaccination Testing to Detect Antibodies against Canine Adenoviruses in Dogs.**  
Bergmann M, Holzheu M, Zablotski Y, Speck S, Truyen U, Hartmann K. Viruses. 2021 Jan 26;13(2):183. doi: 10.3390/v13020183 . PMID: 33530411
  - **Comparison of four commercially available point-of-care tests to detect antibodies against canine distemper virus in dogs.**  
Bergmann M, Zablotski Y, Rieger A, Speck S, Truyen U, Hartmann K. Vet J. 2021 Jul;273:105693. doi: 10.1016/j.tvjl.2021.105693 . Epub 2021 May 13. PMID: 34148608
  - **The Efficacy of Disinfection on Modified Vaccinia Ankara and African Swine Fever Virus in Various Forest Soil Types.**  
Tanneberger F, Abd El Wahed A, Fischer M, Blome S, Truyen U. Viruses. 2021 Oct 28;13(11):2173. doi: 10.3390/v13112173 . PMID: 34834979
  - **Prevalence of Neutralizing Antibodies to Canine Distemper Virus and Response to Vaccination in Client-Owned Adult Healthy Dogs.**  
Bergmann M, Freisl M, Zablotski Y, Khan MAA, Speck S, Truyen U, Hartmann K. Viruses. 2021 May 20;13(5):945. doi: 10.3390/v13050945 . PMID: 34065493
  - **Rapid Extraction and Detection of African Swine Fever Virus DNA Based on Isothermal Recombinase Polymerase Amplification Assay.**  
Ceruti A, Kobialka RM, Ssekitoaleko J, Okuni JB, Blome S, Abd El Wahed A, Truyen U. Viruses. 2021 Aug 31;13(9):1731. doi: 10.3390/v13091731 . PMID: 34578312
  - **Mycobacterium avium subsp. paratuberculosis Virulence: A Review.**  
Ssekitoaleko J, Ojok L, Abd El Wahed A, Erume J, Amanzada A, Eltayeb E, Eltom KH, Okuni JB. Microorganisms. 2021 Dec 19;9(12):2623. doi: 10.3390/microorganisms9122623 . PMID: 34946224
  - **Paratuberculosis: The Hidden Killer of Small Ruminants.**  
Idris SM, Eltom KH, Okuni JB, Ojok L, Elmagzoub WA, El Wahed AA, Eltayeb E, Gameel AA. Animals (Basel). 2021 Dec 21;12(1):12. doi: 10.3390/ani12010012 . PMID: 35011118
  - **Differentiation of Capripox Viruses by Nanopore Sequencing.**  
Eltom KH, Althoff AC, Hansen S, Böhlken-Fascher S, Yousif A, El-Sheikh HA, ElWakeel AA, Elgamal MA, Mossa HM, Aboul-Soud EA, Wolff J, Korthase C, Hoffmann B, Adam NM, Abdelaziz SA, Shalaby MA, Abd El

- Wahed A.** Vaccines (Basel). 2021 Apr 6;9(4):351. doi: 10.3390/vaccines9040351 . PMID: 33917413
- **Development of Quantitative Rapid Isothermal Amplification Assay for *Leishmania donovani*.**  
Khan MAA, Faisal K, Chowdhury R, Ghosh P, Hossain F, Weidmann M, Mondal D, **Abd El Wahed A.** Diagnostics (Basel). 2021 Oct 22;11(11):1963. doi: 10.3390/diagnostics11111963 . PMID: 34829309
  - **A recombinase polymerase amplification assay for rapid detection of rabies virus.**  
Faye M, **Abd El Wahed A,** Faye O, Kissenkötter J, Hoffmann B, Sall AA, Faye O. Sci Rep. 2021 Feb 4;11(1):3131. doi: 10.1038/s41598-021-82479-8 . PMID: 33542337
  - **Comprehensive Wet-Bench and Bioinformatics Workflow for Complex Microbiota Using Oxford Nanopore Technologies.**  
Ammer-Herrmenau C, Pfisterer N, van den Berg T, Gavrilova I, Amanzada A, Singh SK, Khalil A, Alili R, Belda E, Clement K, **Abd El Wahed A,** Gady EE, Haubrock M, Beißbarth T, Ellenrieder V, Neesse A. mSystems. 2021 Aug 31;6(4):e0075021. doi: 10.1128/mSystems.00750-21 . Epub 2021 Aug 24. PMID: 34427527
  - **Reverse Transcription Recombinase Polymerase Amplification Assay for Rapid Detection of Avian Influenza Virus H9N2 HA Gene.**  
Yehia N, Eldemery F, Arafa AS, **Abd El Wahed A,** El Sanousi A, Weidmann M, Shalaby M. Vet Sci. 2021 Jul 16;8(7):134. doi: 10.3390/vetsci8070134 . PMID: 34357927
  - **Evaluation of molecular assays to detect *Leishmania donovani* in *Phlebotomus argentipes* fed on post-kala-azar dermal leishmaniasis patients.**  
Khan MAA, Faisal K, Chowdhury R, Nath R, Ghosh P, Ghosh D, Hossain F, **Abd El Wahed A,** Mondal D. Parasit Vectors. 2021 Sep 9;14(1):465. doi: 10.1186/s13071-021-04961-6 . PMID: 34503557
  - **A Multi-Country, Single-Blinded, Phase 2 Study to Evaluate a Point-of-Need System for Rapid Detection of Leishmaniasis and Its Implementation in Endemic Settings.**  
Ghosh P, Sharma A, Bhattarai NR, Abhishek K, Nisansala T, Kumar A, Böhlken-Fascher S, Chowdhury R, Khan MAA, Faisal K, Hossain F, Uddin MR, Rashid MU, Maruf S, Rai K, Sooriyaarachchi M, Abhayarathna WLK, Karki P, Kumar S, Ranasinghe S, Khanal B, Routray S, Das P, Mondal D, **Abd El Wahed A.** Microorganisms. 2021 Mar 12;9(3):588. doi: 10.3390/microorganisms9030588 . PMID: 33809332
  - ***Bartonella* spp. in small mammals and their fleas in differently structured habitats from Germany.** Obiegala A, Pfeiffer M, Kiefer D, Kiefer M, Król N, Silaghi C (2021) Frontiers in Veterinary Science 7, 625641. DOI: 10.3389/fvets.2020.625641
  - **Comparison of serological methods for the epidemiological investigation of tick-borne encephalitis in dogs.** *microorganisms* Girdl P, Riederer SA, Haut M, Pfeiffer M, Dobler G (2021) 9, 399. DOI: 10.3390/microorganisms9020399
  - **Host-parasite interactions of small mammal hosts and ectoparasite communities from different habitats in Germany** Obiegala A, Arnold L, Pfeiffer M, Kiefer M, Kiefer D, Sauter-Louis C, Silaghi C (2021). Parasites & Vectors 14, 112. DOI: 10.1186/s13071-021-04615-7
  - **Hantavirus – *Leptospira* coinfections in small mammals from central Germany.** Jeske K, Jacob J, Drewes S, Pfeiffer M, Heckel G, Ulrich RG, Imholt C (2021) Epidemiology and Infection 149, e97, DOI:

10.1017/S0950268821000443

- **Characterization and vector competence of chikungunya virus lacking repetitive motifs in the 3' untranslated region of the genome.** Karliuk Y, vom Hemdt A, Wieseler J, Pfeffer M, Kümmerer BM (2021) *viruses* 13, 403. DOI: 10.3390/v13030403
- **First detection of *Bartonella* spp. in small mammals from rice storage and processing facilities in Myanmar and Sri Lanka.** Böge I, Pfeffer M, Htwe NM, Maw PP, Sarathchandra SR, Sluydts V, Piscitelli AP, Jacob J, Obiegala A (2021) *microorganisms* 9, 658. DOI: 10.3390/microorganisms9030658
- **The prevalence of *Coxiella burnetii* in hard ticks in Europe and their role in Q fever transmission revisited - in a systematic review.** Körner A, Makert GR, Ulbert S, Pfeffer M, Mertens-Scholz K (2021) *Frontiers in Veterinary Science* 8, 655715. DOI: 10.3389/fvets.2021.655715
- **Evaluating transmission paths for three different *Bartonella* spp. in *Ixodes ricinus* ticks using artificial feeding.** Król N, Militzer N, Stöbe E, Nijhof AM, Pfeffer M, Kempf VAJ, Obiegala A (2021) *microorganisms* 9, 901. DOI: 10.3390/microorganisms9050901
- **Distribution and Prevalence of pathogenic *Leptospira* spp. in bank voles (*Clethrionomys glareolus*) in Germany.** Schmidt E, Obiegala A, Ulrich RG, Drewes S, Mayer-Scholl A, Jacob J, Imholt C, Triebenbauer C, Saathoff M, Plasil P, Pfeffer M (2021) *biology* 10, 933. DOI: 10.3390/biology10090933
- **Geographical distribution and genetic diversity of bank vole hepaciviruses in Europe** Julia Schneider, Bernd Hoffmann, Cristina Fevola, Marie Luisa Schmidt, Christian Imholt, Stefan Fischer, Frauke Ecke, Birger Hörnfeldt, Magnus Magnusson, Gert E. Olsson, Annapaola Rizzoli, Valentina Tagliapietra, Mario Chiari, Chantal Reusken, Elena Bužan, Maria Kazimirova, Michal Stanko Thomas A. White, Daniela Reil, **Anna Obiegala**, Anna Meredith, Jan Felix Drexler, Sandra Essbauer, Heikki Henttonen, Jens Jacob, Heidi C. Hauffe, Martin Beer, Gerald Heckel and Rainer G. Ulrich (2021).. *Viruses*, 13(7), 1258.
- **Einfluss eines multimodalen Schmerzmanagements auf die Wundheilung nach thermischer Enthornung bei weiblichen Deutsch-Holstein-Kälbern.** Johannes Kretschmann, Lisa Früchtl, Marie Luise Fischer, Matthias Kaiser, Hendrik Müller, Joachim Spilke, Norbert Mielenz, **Gerd Möbius**, Lilli Bittner-Schwerda, Ilka Steinhöfel, Walter Baumgartner, Alexander Starke (2021): *SAT* 163: 836-850
- **Kortisolkonzentrationen bei Schafen vor, während und nach der simulierten Klauenbehandlung im Kippstand – Eignung verschiedener Matrices.** R. Wagner, H. Fieseler, M. Kaiser, H. Müller, N. Mielenz, J. Spilke, J. Gottschalk, A. Einspanier, R. Palme, A. Rizk, **G. Möbius**, W. Baumgartner, F. Rachidi, A. Starke (2021). *SAT* 163: 753-766
- **Biologische, rechtliche und ethische Aspekte der Aufnahme und Rehabilitation von hilfsbedürftigen Wildtieren.** Th. Richter, F. Brandes, M. Dayen, S. Hartmann, J. Kögler, **G. Möbius**, K. Wünnemann. *Kleintiermedizin* 6/2021: 40-45

## **Buchkapitel und sonstige Publikationen**

- **TBE in animals. In: The TBE book (4th edition) Pfeffer M, Schmuck HM, Leschnik M (2021), Eds: Dobler G, Erber W, Bröker M, Schmitt H-J., Global Health Press Pte Ltd, Singapore, pp 1054118. DOI: 10.33442.26613980\_TBE-3; ISSN: 2661-3980, 105-118.**
- **Co-infections of ticks. In: Climate, Ticks and Diseases (ed. P. Nuttall) CABI International, 264-269 Pfeffer M, Król N, Obiegala A (2021). DOI: 10.1079/9781789249637.0038**

- **Die Impfung – bei Fischen ein wirksamer Schutz vor Infektionserregern;** S. Bornstein, G. Bräuer, U Fischer, D Steinhagen, U Truyen; 2022; Fischer & Teichwirt: (zur Veröffentlichung angenommen).
- **Die Neubewertung der Impfung gegen die Tollwut durch die StIKo Vet;** Reinhard K. Straubinger, Barbara Kohn, Uwe Truyen, Katrin Hartmann, Andreas Moritz, Max Bastian; 2022; Deutsches Tierärzteblatt: 70 (1), S. 21-24.
- **Die neue Leitlinie zur Impfung von Wiederkäuern;** Max Bastian, Uwe Truyen, Martin Ganter; 2021; Der Praktische Tierarzt: 102 (8), S. 856-863.
- **Die Neubewertung der Impfung gegen die Tollwut;** Reinhard K. Straubinger, Uwe Truyen, Max Bastian; 2021; Der Praktische Tierarzt: 102 (5), S. 474-482.
- **StIKo Vet goes digital - die neue Leitlinie zur Impfung von Kleintieren verbindet neue Kommunikationsmöglichkeiten mit altbewährten Druckformaten;** Reinhard K. Straubinger, Uwe Truyen, Max Bastian; 2021; Kleintierpraxis: 66, 328–332.
- **Canine Coronaviren: Neu und erneut auftretende Pathogene des Hundes.** Abd El Wahid A, Truyen U. 2021. Berliner und Münchener Tierärztliche Wochenschrift 134, 1-6 DOI: 10.2376/1439-0299-2021-1

## Dissertationsschriften

**Franziska Geber:** Untersuchungen zum Einfluss verschiedener Testmethoden auf die Beurteilung der Desinfektionsmittelempfindlichkeit von bedeutenden gegen Antibiotika multiresistenten Erregern (MRE) in der Human- und Veterinärmedizin

**Anna Katharina Schwalm:** Paratuberkulose-Diagnostik beim Rind: Optimierung des Erregernachweises aus Kot mittels Kultivierung und PCR

**Mareike Stellfeld:** Evaluierung des diagnostischen Potenzials des rekombinanten *Coxiella burnetii*-Com1 Proteins für den serologischen Nachweis von Q-Fieber bei Schafen, Ziegen und Rindern

**Silvia García Soto:** A Whole-Genome sequencing-based study of the emergent multidrug-resistant *Salmonella enterica* subspecies *enterica* serovar *Infantis* clones in German broiler farms

**Sophia Körner:** Untersuchungen zur Vektorkompetenz von Zecken für *Coxiella burnetii*

**Inga Böge:** Untersuchung der Bartonellen-Prävalenz von Kleinsäugetieren aus Reislager- und Verarbeitungsanlagen in Myanmar und Sri Lanka

**Tina Rocktäschel:** Optimierung der chirurgischen Händedesinfektion in einer Pferdeklinik: Einfluss der Durchführungstechnik auf die Keimreduktion

**Finn Niklas Loose:** Validierung eines PCR-basierten Lateral Flow Assays zum qualitativen Nachweis von Koi-Herpesvirus DNA in verschiedenen Probenmatrizes

**Maja Haut:** Der Rotfuchs (*Vulpes vulpes*) als Wirt für subkutane Zecken und als Sentinel für das Frühsommer-Meningoenzephalitis-Virus in Deutschland

**Eva Müller:** Untersuchungen zur Antibiotikaresistenz und Virulenz von *Aliarcobacter cryaerophilus*- und *Aliarcobacter butzleri*-Isolaten von Wassergeflügel aus Thüringen

**Susen Heimbürge:** Hair cortisol concentration in cattle and pigs: Investigation of influencing factors and the potential as an indicator of long-term stress

**Sandra Agnes Riederer:** Studien zur Prävalenz von Antikörpern gegen das Frühsommer-Meningoenzephalitis-Virus bei Hunden und Katzen im Freistaat Bayern

**Anja Sabrina Lange-Garbotz:** Veterinärmedizinische Aspekte der Tüpfelbeutelmarderhaltung (*Dasyurus viverrinus*, Shaw 1800) in Zoologischen Gärten

**Lisa Hanne Nau:** Umweltstabilität von Leptospiren

**Maria Krügel:** Untersuchungen zum Vorkommen von *Bartonella* spp. in Ratten aus Flandern, Belgien

## Habilitationsschriften

Keine in 2021

## Gutachterliche Tätigkeiten

**Prof. Dr. med. vet. habil. Uwe Truyen**

**Prof. Dr. med. vet. habil. Martin Pfeffer**

Subject Editor Parasites & Vectors

Editorial Board Member One Health & Implementational Research

Editorial Board Member Vector-Borne and Zoonotic Diseases

Subject Editor German Journal of Veterinary Science

## Gremienarbeit

**Prof. Dr. med. vet. habil. Uwe Truyen**

### Gremienarbeit bei Fach- und Berufsorganisationen:

- Vorsitzender der Ständige Impfkommision Veterinär am FLI (StIKo Vet.)
- Vorsitzender des Wissenschaftlichen Beirates des Bundesinstituts für Risikobewertung (BfR)
- Mitglied des European Advisory Board on Cat Diseases (ABCD)
- Mitglied der Sachverständigengruppe „Afrikanische Schweinepest bei Wildschweinen in Sachsen“ des Sächsischen Staatsministeriums für Soziales und Gesellschaftlichen Zusammenhalt“
- Mitglied des engeren Krisenstabs „Afrikanische Schweinepest“ Sächsisches Staatsministerium für Soziales und Gesellschaftlichen Zusammenhalt“
- Mitglied des Technical Committee 216 des European Committee for Standardization (CEN), Working Group 2 „Veterinary Use“
- Mitglied des Ausschusses „Desinfektion in der Veterinärmedizin“ der DVG
- Delegierter der Sächsischen Landestierärztekammer (SLTÄK)

- Delegierter der Sächsischen Landestierärztekammer (SLTÄK)

### **Prof. Dr. med. vet. habil. Martin Pfeffer**

#### Gremienarbeit bei Fach- und Berufsorganisationen:

- Mitglied der Sachverständigengruppe „Afrikanische Schweinepest bei Wildschweinen in Sachsen“ des Sächsischen Staatsministerium für Soziales und Gesellschaftlichen Zusammenhalt
- Mitglied der Expertenkommission „Stechmücken als Überträger von Krankheitserregern“ des BMEL
- Delegierter der Sächsischen Landestierärztekammer
- Mitglied des World Forums Companion Vector-Borne Diseases (CVBD)
- Mitglied der International Scientific Working Group on Tick-Borne Encephalitis (ISW-TBE)
- Mitglied des internen Beirats der Nationalen Plattform für Zoonosen
- Mitglied im Verwaltungsausschuss der Deutschen Gesellschaft für Medizinische Entomologie und Acarologie (DGMEA)

### **Dr. med. vet. Gerd Möbius**

#### Gremienarbeit bei Fach- und Berufsorganisationen:

- Delegierter der Sächsischen Landestierärztekammer (SLTÄK), Ressortverantwortlicher für Tierschutzangelegenheiten (bis 10/2021)
- Mitglied im Tierschutzausschuss der Bundestierärztkammer (BTK)
- Mitglied im Tierschutzbeirat des Sächsischen Staatsministeriums für Soziales und Verbraucherschutz (SMS)

### **Dr. med. vet. Anna Obiagala**

#### Gremienarbeit bei Fach- und Berufsorganisationen:

- Mitglied des internen Beirats der Nationalen Plattform für Zoonosen
- Special Issue Editor für die Zeitschrift „Animals“ unter dem Special Issue „Bacteria and Parasite in Wildlife of Animals“

## **Allgemeine Fakultätsaktivitäten**

### **Prof. Dr. med. vet. habil. Uwe Truyen**

- Tierseuchenbeauftragter der Fakultät
- Mitglied der Kommission für Haushalt und Entwicklung
- Vorsitzender der Oberholz-Kommission
- Mitglied Kommission apl. Prof. PD Dr. Schrödl

### **Prof. Dr. med. vet. habil. Martin Pfeffer**

- Mitglied und stellvertretender Leiter der Promotionskommission
- Mitglied der Forschungskommission der Fakultät

### **Dr. med. vet. Gerd Möbius**

- Tierschutzbeauftragter der Fakultät
- Vorsitzender des Tierschutzausschusses
- Mitglied der Oberholz-Kommission
- Mitglied der Ethikkommission

## **Themen der Projektstudent/Innen / Praktikanten**

Sara Weilage

Andreas Etel

Lea Heise u. Carry Schlitter: Mit Wölfen leben lernen (4/2021-1/2022)