

PROGRAMA FORMATIVO

• *Título del Curso*

Curso de manipulación de animales de experimentación función a, b y c para grupo de especies: Peces-anfibios y Roedores. Edición 2024.

• *Objetivo del curso*

Proporcionar formación en experimentación animal en peces y anfibios y roedores para investigadores con objeto de su capacitación como personal de funciones a, b y c en base a los requerimientos del Anexo VII del Real Decreto 53 /2013 de 1 de febrero y a la Orden ECC/566/2015.

• *Programa según el Anexo I de la Orden ECC/566/2016.*

Módulos fundamentales o troncales

Módulo I. Legislación nacional

Tema I. *Uso de animales en experimentación. Legislación nacional vigente.*

- *Instituciones Mundiales implicadas en Legislación y Normativa nacional en vigor.*
- *Regulación sobre el uso de animales en experimentación. RD 1201/2005, Ley 32/2007, RD 53/2013, Orden ECC/566/2015.*
- *Capacitación del personal involucrado en experimentación con animales.*
- *Órganos Encargado del Bienestar Animal (OEBAs) y sus funciones.*
- *Animales incluidos en la legislación vigente.*

Módulo II. Ética, bienestar animal y las “tres erres”, nivel 1

Tema II. *Uso de animales en experimentación. Ética, bienestar y 3R.*

- *Ética en la experimentación animal. Comités Éticos.*
- *Bienestar Animal.*

Tema III. *Modelos experimentales y alternativas al uso de organismos vivos.*

- *Concepto de método alternativo. Principio de las “Tres Erres”: Validación de métodos alternativos.*
- *Alternativas en investigación y docencia.*
- *Alternativas en la evaluación de la eficacia.*
- *Alternativas en la evaluación de la seguridad de productos químicos, farmacéuticos y cosméticos.*
- *Estrategias Integradas.*

Módulo III. Reconocimiento del dolor, el sufrimiento y la angustia

Tema IV. *Reconocimiento de la angustia, dolor y sufrimiento en animales de laboratorio.*

- *Clasificación de severidad de los procedimientos.*

- *Métodos para la evaluación de la angustia, dolor y sufrimiento en animales de laboratorio.*
- *Anestesia y analgesia.*
- *Punto final humanitario. Métodos de eutanasia.*

Módulo IV. Biología básica y adecuada nivel 1

Tema V. *Biología básica en peces y anfibios.*

- *Anatomía general*
- *Fisiología*
- *Reproducción*
- *Cría*
- *Comportamiento.*

Módulo V. Cuidado, salud y manejo de los animales, nivel 1

Tema VI. *Cuidado, salud y manejo en peces y anfibios.*

- *Manipulación.*
- *Salud e higiene.*
- *Nutrición.*
- *Transporte.*
- *Cuarentena.*
- *Zoonosis.*

Práctica 1. *Cuidado, salud y manejo en peces y anfibios.*

- *Cuidados generales.*
- *Nutrición.*
- *Alojamiento.*
- *Transporte.*
- *Identificación.*
- *Normas del animalario de peces.*
- *Registros de los animales y su bienestar.*
- *Cuarentena*
- *Protocolo de esterilización de huevos (“bleaching”).*
- *Ciclo de vida*
- *Protocolo de cría de peces y ranas*
- *Cultivos auxiliares: artemia y rotíferos*

Módulo VI. Métodos incruentos sacrificio 1

Tema VII. *Métodos de sacrificio en peces y anfibios*

- *La “buena muerte”.*
- *Métodos de sacrificio.*
- *Métodos de sacrificio en peces y anfibios.*

Módulos específicos de una función

Módulo VII. Biología básica y adecuada, nivel 2

Tema VIII. Biología de los modelos teleósteos y de anfibios.

- *Genómica de los teleósteos.*
- *Genética y modificaciones genéticas de los teleósteos.*
- *Ventajas experimentales de los modelos teleósteos.*
- *Genómica de los anfibios.*
- *Genética y modificaciones genéticas de los anfibios.*
- *Ventajas experimentales de los anfibios.*

Módulo VIII. Métodos incruentos de sacrificio nivel 2

Práctica 2. Métodos incruentos de sacrificio

- *Reconocimiento del dolor, sufrimiento y angustia en peces y anfibios.*
- *Identificación de síntomas de estrés.*
- *Tratamiento con antibióticos.*
- *Anestesia, analgesia y eutanasia en peces y anfibios.*
- *Procesamiento de cadáveres.*

Módulo IX. Procedimientos mínimamente invasivos sin anestesia, nivel 1

Práctica 3. Manejo y establecimiento de cruces en peces y anfibios.

- *Manejo de peces y anfibios.*
- *Identificación de machos y hembras en peces y anfibios.*
- *Condiciones necesarias para la consecución de embriones y el mantenimiento de las líneas silvestres y transgénicas.*
- *Establecimiento de cruces para producción de embriones silvestres.*
- *Establecimiento de cruces para producción de embriones transgénicos.*
- *Tratamiento hormonal para estimular la producción de huevos en anfibios.*

Módulo X. Procedimientos mínimamente invasivos sin anestesia, nivel 2

Práctica 4. Técnicas de micro-inyección en peces.

- *Puesta de adultos para producción de huevos.*
- *Recolección de huevos en estadio de una célula.*
- *Transgénesis mediada por elementos Tol2.*
- *Micro-inyección de morfolino*
- *Micro-inyección de RNAm.*

Práctica 5. Técnicas de micro-inyección en ranas.

- Obtención de huevos en ranas.
- Fertilización *in vitro*.
- Microinyección.
- Evaluación de los resultados.

Módulo XI. Anestesia para procedimientos menores

Práctica 6. Microscopia confocal “in vivo” en pez cebra.

- Selección de transgénicos.
- Decorionar larvas de pez cebra.
- Anestesia para la captura de fotos “in vivo”.
- Identificación macroscópica de tejidos y órganos de peces cebra transgénicos.
- Montaje para microscopía confocal.
- Microscopía “Time-lapse”.

Módulo XII. Anestesia avanzada para intervenciones quirúrgicas o procedimientos prolongados

Tema IX. Intervenciones quirúrgicas en peces

- Anestesia para intervenciones quirúrgicas o procedimientos prolongados.
- El pez cebra como modelo de infarto de miocardio.

Práctica 7. Toma de muestras para genotipado en peces.

- Anestesia y toma de muestras.

Práctica 8. Técnicas de criopreservación en peces.

- Anestesia.
- Preparación del medio de criopreservación para esperma.
- Extracción de esperma y congelación.
- Conservación y archivo.
- Fecundación *in vitro*.

Módulo XII. Principios de cirugía

Práctica 9. Técnicas quirúrgicas en ranas.

- Asepsia. Preparación del campo quirúrgico e instrumental básico.
- Técnicas quirúrgicas básicas.
- Perfusión.
- Extracción de testículos, útero, intestino, hígado, cerebro.
- Eutanasia.

- *Procesamiento de cadáveres.*

Módulo XIV. Biología básica y adecuada nivel 2 en roedores.

Tema X: El ratón como modelo de enfermedades humanas. Genética y modificaciones genéticas.

- *Genómica de los ratones.*
- *Genética y modificaciones genéticas en ratones.*
- *Ventajas experimentales de los modelos murinos.*

Módulo XV. Anestesia menor/avanzada en roedores

Práctica 10. Anestesia menor/avanzada

- *Reconocimiento del dolor, sufrimiento y angustia ratones.*
- *Anestesia, analgesia y eutanasia ratones.*
- *Procesamiento de cadáveres.*

Módulo XVI. Procedimientos mínimamente invasivos sin anestesia, nivel 2 en roedores

Práctica 11. Determinación de la fuerza muscular y comportamiento.

- *Determinación del tono muscular.*
- *Estudios de comportamiento en ratón.*

Módulo XVII. Principios de cirugía en roedores

Práctica 12. Técnicas quirúrgicas básicas en ratón.

- *Asepsia*
- *Preparación del campo quirúrgico e instrumental básico*
- *Técnicas quirúrgicas básicas*
- *Extracción de ovario, oviducto y útero.*

• **Lugar de Realización**

Centro Andaluz de Biología del Desarrollo - Universidad Pablo de Olavide
Crta. Utrera, km.1
41013, Sevilla

• **Fecha de inicio:** 16 Septiembre 2024

• **Fecha de fin:** 27 Septiembre 2024

• **Cronograma**

Hora	Día
	Lunes 16 Septiembre
9:45h-10:00h	<i>Bienvenida al curso de experimentación animal</i>
10:00h-11:00h	<i>Tema I. Uso de animales en experimentación. Legislación nacional vigente.</i>
11:00h-12:00h	<i>Tema II. Uso de animales en experimentación. Ética, bienestar.</i>
12:00h -13:00h	<i>Tema III. Modelos experimentales y alternativas al uso de organismos vivos. 3Rs</i>
13:00h-15:00h	<i>Almuerzo</i>
15:00h -18:00h	<i>Tema IV. Reconocimiento de la angustia, dolor y sufrimiento en animales de laboratorio.</i>
	Martes 17 Septiembre
09:00h-12:00h	<i>Tema V. Biología básica en peces y anfibios.</i>
12:00h-13:00h	<i>Tema VI. Cuidado, salud y manejo en peces y anfibios.</i>
13:00h-14:00h	<i>Almuerzo</i>
14:00h-18:00h	<i>Práctica 1. Cuidado, salud y manejo en peces y anfibios.</i>
	Miércoles 18 Septiembre
09:00h-11:00h	<i>Tema VII. Métodos de sacrificio en peces y anfibios</i>
11:00h-14:00h	<i>Tema VIII. Biología de los modelos teleosteos y de anfibios.</i>
14:00h-15:00h	<i>Almuerzo</i>
15:00h-19:00h	<i>Práctica 3. Manejo y establecimiento de cruces en peces y anfibios.</i>
	Jueves 19 Septiembre
09:00h-14:00h	<i>Práctica 4. Técnicas de micro-inyección en peces.</i>
14:00h-15:00h	<i>Almuerzo</i>
15:00h-18:00h	<i>Práctica 2. Métodos incruentos de sacrificio.</i>
	Viernes 20 Septiembre
09:00h-14:00h	<i>Práctica 6. Microscopía confocal “in vivo” con embriones de pez cebra.</i>
	Lunes 23 Septiembre
9:00h-10:00h	<i>Tema IX. Intervenciones quirúrgicas en peces.</i>
10:00h-14:00h	<i>Práctica 8. Técnicas de criopreservación en peces.</i>
14:00h-15:00h	<i>Almuerzo</i>
15:00h-18:00h	<i>Práctica 7. Toma de muestras para genotipado en peces.</i>
	Martes 24 Septiembre
9:00h-14:00h	<i>Práctica 9. Técnicas quirúrgicas en ranas.</i>
14:00h-15:00h	<i>Almuerzo</i>
15:00-16:00h	<i>Práctica 3 cont. Manejo y establecimiento de cruces en peces y anfibios.</i>
	Miércoles 25 Septiembre
09:30h-13:30h	<i>Práctica 5. Técnicas de micro-inyección en ranas. (Silvia Naranjo y Juan Tena)</i>
	Jueves 26 Septiembre
09:00h-10:00h	<i>Práctica 5 continuación. Técnicas de micro-inyección en ranas.</i>

10:00h-11:00h	<i>Tema X: El ratón como modelo de enfermedades humanas. Genética y modificaciones genéticas.</i>
11:00h-13:00h	<i>Práctica 11. Determinación de la fuerza muscular y comportamiento.</i>
13:00-14:00h	<i>Almuerzo</i>
14:00h-15:00h	<i>Práctica 10. Anestesia menor/avanzada.</i>
15:00h-16:00h	<i>Práctica 12. Técnicas quirúrgicas básicas en ratón.</i>
<i>Viernes 27 Septiembre</i>	
11:00h-12:00h	<i>Examen tipo test</i>

• **Duración del curso para obtener la capacitación en peces y anfibios y roedores:**

Módulo Teórico: 17 horas.

Módulo Práctico: 43 horas.

Total: 60 horas.

• **Requisitos académicos (debe cumplir al menos uno)**

- Licenciados en ciencias biológicas, químicas, biotecnológicas, biosanitarias y afines.
- Técnicos de FP de laboratorio.
- Personal que trabaje con animales utilizados en experimentación u otros fines científicos y servicios generales del CABD.

• **Tutor del curso:** Ana Fernández Miñán

• **Sistema de evaluación y lugar, fecha y hora de la prueba de evaluación**

Para superar el curso se tendrá en cuenta:

- La asistencia a las clases teóricas y prácticas.

Para controlar la asistencia en las aulas, estarán presentes en todo momento la hoja de firmas y el libro de incidencias. El profesorado firmará al finalizar la jornada de clase las hojas de firmas y libro de incidencias, verificando la identidad del alumnado, la coincidencia entre los asistentes a clase con la hoja de firmas registradas, así como anotará en el libro de incidencias todas aquellas situaciones que afectan al normal desarrollo del curso, incluidas las ausencias de los alumnos producidas antes de la finalización de las clases. En las hojas de firmas, los nombres de los alumnos aparecerán impresos mecánicamente en el mismo orden todos los días. Tras la finalización del curso, las hojas de firmas y de incidencias se remitirán a IFAPA.

- El examen tipo test sobre las materias impartidas durante el curso.

Este test cubre todos los temas teóricos y prácticos. Se debe superar el 50% de las preguntas. El examen tipo test se llevará a cabo el día 27 de Septiembre del 2024 de 11h-12h en el CABD. El Acta de calificaciones se remitirá a IFAPA tras finalizar el curso.

• **Diploma**

Los alumnos recibirán un diploma tras superar el curso con las especificaciones del artículo 17.5 de la Orden ECC/566/2015.