

PROGRAMA de ACTIVIDADES.-

TALLER: “Técnicas de laboratorio para la identificación, aislamiento y determinación de la infectividad de *Triatoma Virus* (TrV) en triatominos”

Lugar:

- Centro Nacional de referencia de Flebótomos y otros Vectores (CNRFV)
- Instituto de Investigaciones Biomédicas (BIOMED)
- Universidad de Carabobo, Sede Aragua, Maracay, Venezuela

Fecha: 28 Febrero al 04 Marzo 2011

Resumen:

El curso esta orientado a estudiantes, técnicos e investigadores que deseen incorporar los conocimientos básicos y adquirir experiencia en laboratorio, sobre las técnicas empleadas en la captura de triatominos, traslado de los insectos al laboratorio y su posterior tratamiento para la identificación de TrV por medio de electroforesis en geles de poliacrilamida y RT-PCR. También se desarrollará una teórica del desarrollo de AC-ELISA como posible técnica diagnostica para desarrollar en el laboratorio.

Docente:

María Laura Susevich.

Licenciada en Biología (Orientación Zoología), Becaria de Agencia Nacional de Promoción Científica y Tecnológica (ANPCyT), Inscripta en 2008 en el Doctorado en Ciencias Naturales en la Facultad de Ciencias Naturales y Museo (FCNyM), Universidad Nacional de La Plata (UNLP) y Docente en FCNyM (UNLP).

PROGRAMA DE ACTIVIDADES

Día 1: lunes 28/02

Mañana:

- 1- Presentaciones del los integrantes del taller.
- 2 -Teórico sobre Chagas (vectores, transmisión, tratamiento, etc.)
- 3.- Teórico: Identificación y búsqueda de triatominos y mantenimiento en laboratorio
- 4.- Teórico: TrV (Historia, propiedades moleculares, taxonomía, y efectos biológicos sobre triatominos)
- 5.- Teórico: Bioseguridad en laboratorio

Tarde:

- 1- Teórico: Colecta de triatominos: trampas en Argentina
- 2- Teórico: [Enfermedad de Chagas y triatominos en Venezuela.](#)
([Dra M. Dora Feliciangeli, CNRFV – BIOMED -UC](#))
- 2- Preparación de la muestras para la extracción de ARN (teórico y práctico)
- 3- Extracción de ARN viral (teórico y práctico)

Dia 2: martes 01/03

Mañana:

- 1- Teórico: Purificación de materia fecal o intestinos
- 2- Teórico de inoculación intrahemocélica y practico: (con cápsides vacías o simulacro con PBS) Proyección del video
- 3- Teórico: RT-PCR

Tarde:

- 1- Práctica RT-PCR
- 2- Teórico: Geles de agarosa, tinción

Día 3: miércoles 02/03

Mañana:

- 1- Extracción de ARN (repetición)
- 2- Preparación de geles de agarosa y acrilamida (siembra)
- 3- Tinción, foto y análisis

Tarde:

- 1- RT-PCR (repetición)
- 2- Nested PCR (Teórico y práctico)

Día 4: jueves 03/03

PRUEBAS COMPLEMENTARIAS

Mañana:

1. Teórico: principios de la técnica de electroforesis en geles de acrilamida
- 2- Práctico: Electroforesis en geles de poliacrilamida
- 3- MICROSCOPIA ELECTRONICA: teórico de microscopia (tinción negativa) (si es posible práctica)
- 1 Teórica de ELISA

Tarde:

- 1- Repaso de los temas. Repetición de práctica a elección
- 2- Selección de temas para los informes individuales/o por parejas.
- 3- Consultas para la preparación de informes.
- 4- Descripción de la Red TrV: objetivos científicos y tecnológicos del proyecto.
- 5- Evaluación y cierre del Taller.

Día 5: viernes 04/03

Mañana:

-Salida a campo (búsqueda, recolección, almacenaje, transporte, detección de tripanosoma y PCR para la detección de TrV).

Alternativa:

- Repetición de práctica a elección
- **8-30 am. Repetición de práctica de PCR para TrV para procesamiento de muestras fecales de triatominos de colonias y de campo (PCR para TrV)**
- 10:00 a.m. *Refrigerio*
- **10-30- 12 am. Presentacion de Informes**
- 12:00 *Almuerzo*

Tarde: **14:00:** Clausura del Taller: Entrega de Certificados