

PROCOLO DE COLECTA Y TRANSPORTE
DE *Aedes aegypti* EN CAMPO
LARVAS Y PUPAS

Dirección Técnica SEDES La Paz
Dr. Ramiro Walter Narvaez Fernandez

Jefe de la Unidad de Epidemiología e Investigación
Dr. Mayber Aparicio Loayza

Responsable de Programa Enfermedades Transmitidas por Vectores
Dr. Jimmi Renjifo Almaraz

Elaboración: Lic. Blga. Ma. Rene Vacaflores Argandoña
Responsable de Entomología Unidad Epidemiología e Investigación

Edición y Revisión: Lic. Blgo. Jose Luis Laura Rivadeneira
Responsable de Entomología Programa Nacional de Dengue, Zika y Chikungunya

La Paz, Septiembre 2020

MATERIAL DE CAMPO

- Cucharon entomológico
- Pipeta de 30 ml
- Pipeta de plástico
- *Tubos con tapa hermética, botellas pet
- Para transportar usar tupper, cajita de cartón o termo de plastroformo.
- Comida para peces (hojuelas a granel).
- Gaza, tela tool y ligas.

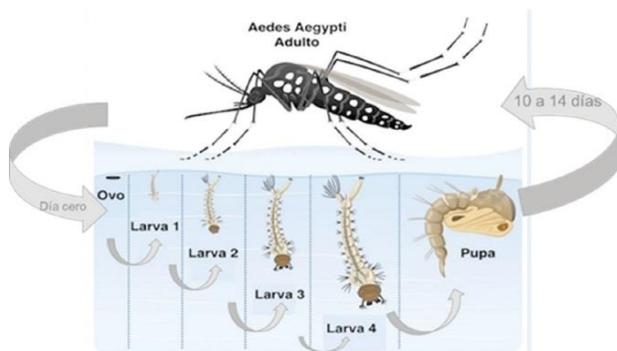
*Puede emplear tubos vacutainer, tubos de centrifuga con tapa, tubos de cultivo de vidrio con tapa rosca.



COLECTA DE LARVAS *Aede aegypti* PARA CRIA (COLECTA SE ESPECIMENES VIVOS)

RECONOCIMIENTO DE AEDES

- Realizar la selección de larvas *Aedes aegypti*. Las larvas presentan un **típico movimiento serpentiforme o movimiento formando S**; poseen un **sifón corto de coloración negra** que le permite tomar aire cuando están en la superficie del agua **suspendidas casi verticalmente**, las larvas pueden ser de distintos tamaños porque pasan por 4 estadios de desarrollo. Tanto larvas y pupas son fotofóbicas, es decir que se alejan de la luz.



LARVAS SUSPENDIDAS VERTICALMENTE

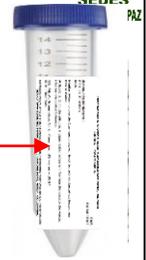


MOVIMIENTO EN S

* Es ideal si se cuenta con coordenadas o descripción del lugar de colecta

Pegar etiqueta de colecta

Fecha: Nº larvas:
Localidad: Barrio:
Tipo de criadero: Nº de vivienda:
Colector (es):



- Hasta antes del traslado los tubos vacutainer o botellas deben estar abiertas, pero cubiertas con una gaza y sujetas con un elástico esto para poder proporcionar oxígeno a las larvas.
- Las larvas estarán vivas hasta más de 5 días sin darles alimento, pasado este tiempo se recomienda alimentarlas con comida para peces. Una hojuela pequeña pulverizada bastara.
- Recuerde que las larvas son fotofóbicas y escapan de la luz, de modo que se debe colocar los tubos o botellas en la sombra lejos de la luz.



GAZA PARA PONER EN LA BOCA DEL TUBO O BOTELLA

TRANSPORTE DE LARVAS DE *Aedes aegypti*

A) Para estudios moleculares y cría de larvas:

- Si se colecta en tubos tipo vacutainer el agua debe estar a 3/4 del tubo, tapar y quitar aire con jeringa pinchando en la tapa cuando el tubo este cerrado.
- Si se trata de botellas pet el agua debe estar hasta 1/4 parte de la botella para garantizar que el movimiento sea el menor posible y las larvas no se mueran.

B) Para los estudios taxonómicos:

- Se debe colocar hasta 20 especímenes en el tubo con alcohol al 70%, quitar el aire de estas muestras con ayuda de una jeringa.

*Las muestras deben remitidas a un laboratorio de entomología de referencia departamental, o nacional (INLASA, CENETROP), para realizar el montaje de larvas colectadas.



1. Para trasladar las larvas al laboratorio de cría tapar las botellas o vacutainer.
2. Como las larvas resisten temperaturas de 10 °C a 44 °C no debe preocuparse por el viaje, ellas soportaran el traslado, pero para garantizar la supervivencia de 90% debe embalar muy bien tubos y/o botellas dentro de un recipiente tipo tupper, en una cajita o termo de plastofomo.
*Al embalar acomodar de manera que los frascos no se muevan.
* El recipiente con todas las muestras en el traslado debe estar en un lugar no muy caliente.
3. Para la entrega del material recolectado al laboratorio o instancia requerida la caja con frascos debe estar acompañada de una tabla resumen con la cantidad de tubos y/o botellas enviadas cada uno con el rotulo o etiqueta ya mencionados.



CRIA Y TRANSPORTE DE PUPAS DE *Aedes aegypti* EN CAMPO

1. Si permanece más de un día en campo, puede realizar la cría de pupas. Las pupas vivas colectadas en campo, deben ser separadas de las muestras de larvas.
 2. Colocar una o 2 pupas en un vaso/tubo con agua, cubrir la boca del vaso o tubo con gaza o tool hasta cuando emerja el adulto.
 3. **Para estudios taxonómicos** trasladar al adulto a una cámara letal con Cloroformo (frasco de vidrio con un colchón de algodón impregnado de Cloroformo) por 2 minutos. Posteriormente colocar en tubos con Silica gel para preservar el mosquito o en una caja petri para el análisis la taxonomico mediante el uso de estereomicroscopio y claves dicotómicas.
 4. **Para estudio molecular** el adulto emergido extraerlo con ayuda de un colector entomológico de preferencia, trasladar el mosquito a un vaso o frasco de plástico y colocar en el freezer a -7 °C hasta el análisis.
- *Las colectas de pupas vivas para el traslado al laboratorio suele ser no efectivo (si el transporte es el adecuado las pupas llegan a laboratorio a eclosionar) por la fragilidad de estas, es mejor la colecta de larvas.

