

Terminología de las partes de la terminalia genital del zancudo macho

Dr. ANTONIO Vidal

Christophers y Edwards	Boot
Procesos del noveno tergito	Lóbulos del noveno tergito
Próctiger	Lóbulo anal
Paraproctos	Paraproctus
Coxite	Pieza lateral
Stylo	Pinza (clasper)
Apéndice del stylo	Espina terminal de la pinza
Espina parabasal	Espina parabasal
Espina accesoria	Espina accesoria
Espina interna	Espina interna
Phalosoma	Mesosoma (Aedoeagus)
Hojillas del phalosoma	Hojillas del mesosoma
Lóbulo dorsal del harpago	Lóbulo dorsal de la claspeta
Lóbulo ventral del harpago	Lóbulo ventral de la claspeta

En los países de habla española se usa la siguiente terminología: El conjunto de todos los órganos se llama hypopygium.

1o. Pieza lateral	Basistilo
2o. Pinza	Disístilo
3o. Espina interna	Espina interna
4o. Espina accesoria	Espina accesoria
5o. Mesosoma	Mesosoma
6o. Proctiger	Lóbulo anal
7o. Lóbulos de la claspeta	Claspeta o zarcillo
8o. Espina parabasal	Espina basal

Observaciones:

1o. En el lado interno del basistilo se insertan unas formaciones quitinizadas, las espinas accesorias, siendo la superior la líala infecciones respiratorias agudas, fue casi la misma en los niños tratados y en los niños testigos. Sin embargo, los pacientes bajo tratamiento, tomados en conjunto, convalecieron algo más rápidamente que los testigos y sufrieron enfermedades con menos complicaciones y fluctuaciones en gravedad. Como las enfermedades observadas fueron inesperadamente menos numerosas y más benignas que lo previsto los efectos antibióticos de la sulfadiazina no fueron fácilmente demostrables. Bajo las condiciones que actualmente prevalecen, el uso continuo de la sulfadiazina, parece tener relativamente poca adición ventaja si tiene alguna, sobre la pronta aplicación terapéutica.

mada espina interna. En el mismo órgano se encuentran más escamas características llamadas escamas del basistilo.

- 2o. En la base del noveno segmento y hacia su parte media se encuentra el mesosoma que tiene en su vértice el lóbulo anal.
- 3o. En la parte interna del basistilo y cerca de su base inserta el claspete o zarcillo, que tiene en su vértice un grupo de hojuelas. Inmediata a él, se encuentra una porción quitinosa llamada espina basal.

PREPARACIÓN Y COLORACIÓN DE FROTIS DE SANGRE POR EL MÉTODO DE LA GOTA GRUESA DE BARBER Y KOMP

Dr. Antonio Vidal

Técnica:

1. Las láminas deben ser limpiadas en la forma corriente y luego frotadas con una gasa o tela empapada de alcohol para quitarles la grasa. Estas láminas deben estar completamente limpiadas, sin nebulosidades del vidrio y sin rayaduras.
2. Manera de coleccionar las muestras.—Limpiar la piel de grasa y suciedades por medio de una torunda de algodón empapada en alcohol. Cuando esté seca, pinchar lo suficientemente profundo para que sangre fácilmente. Limpiar la primera gota con gasa seca y tocar la próxima gota de sangre con la superficie de la lámina, y así hasta obtener cuatro pequeñas gotas cercanas unas de otras. Usando la esquina de otra lámina limpia, mezclar y extender la sangre en una área como de 2 era. de diámetro. No extender muy delgado. Secar el frotis en posición horizontal, protegiéndolo del polvo. Es necesario que esté completamente seco, lo que requiere un mínimo de una o dos horas. Para obtener preparaciones bien coloreadas, los frotis deberán ser teñidos en un tiempo no menor de 24 horas después de colectados.
3. Técnica de investigación de sangre por parásitos del paludismo, —En la investigación de portadores de parásitos, cientos o aun miles de preparaciones de sangre deben ser examinadas. Para teñir láminas en grandes grupos, es necesario hacerlo de 25 en 25 frotis. Preparar las gotas gruesas de tal manera que sus bordes se encuentren como a 1 cm. del extremo de las láminas. El otro extremo se destinará para rotulación. Un método útil es colocar un frotis delgado en el lado opuesto a la gota gruesa y escribir el número correspondiente sobre este frotis por medio de un lápiz tinta. El frotis delgado puede ser teñido si así se desea. Colocar las láminas en una caja de vi-

drio para láminas, insertando entre los extremos rotulados, trozos de papel cartón de 1/16 a 1/8 de pulgada de grueso y como de 1 y 1/4 de pulgada de largo, invertir la caja, arreglar las láminas y los separadores de cartón y asegurarlos por medio de una cinta de hule. Todo el grupo puede entonces ser teñido y secado como una sola unidad.

4. Teñido:

a) Preparación del colorante.—Dos cosas esenciales para obtener un buen colorante Giemza son: buena calidad del colorante y agua neutra o ligeramente alcalina, libre o casi libre de sales. La fórmula del Giemza es la siguiente: Disolver 0.3 gr. de Azur II eosina y 0.08 gr. de Azur II en 25 ce. de glicerina anhydra a 60° c; después agregar 25 ce. de alcohol metílico, absoluto (c. p. libre de acetona) a la misma temperatura. Dejar reposar esta mezcla por 12 ó más horas y después filtrar a través de papel filtro. La glicerina deberá ser de una densidad de 1.26 y no contener más de 1.5% de agua. El colorante debe ser ensayado cuidadosamente con frotis positivos antes de usarlo.

5. Teñido.—No es necesario deshemoglobinizarse. Inmediatamente antes de usar, diluir la solución stock de Giemza en agua destilada de un p. H. y a 7.2. Varias técnicas han sido descritas, dejando a cargo del Laboratorista la selección de la que dé en sus manos mejor resultado. La proporción del colorante al agua puede variar desde 1 a 30 hasta 1 a 50 y el tiempo de coloración de 45 minutos a 1 hora y 15 minutos.

Para teñir un bloque de 15 frotis, coloquense 60 a 70 gotas (como 1.3 ce.) de solución "Stock" de Giemza, en un recipiente limpio de cristal y viértanse 75 ce. de agua. Con sólo verter éste, se mezclará suficientemente. Pónganse luego el bloque de pie en el colorante diluido y déjense allí por espacio de una hora. Cualquiera platillo de cristal o porcelana servirá con tal de que sus dimensiones sean tales que el colorante cubra parte arriba las gotas gruesas, sin tocar el cartón. Lo mejor es sobrecolorear y después decolorar, sumergiendo los frotis en agua destilada ph 7 a 7.2, de 2 a 5 minutos. Para obtener resultados uniformes, el volumen del colorante diluido usado por lámina deberá ser constante y el colorante usado una vez deberá ser deshechado. Todos los vidrios usados en el proceso del teñido deberán estar completamente limpios y finalmente limpiados con alcohol metílico puro. Después de decolorados, las láminas serán colocadas sobre sus extremos y dejados que se sequen. Es esencial que las muestras deben estar completamente secas, antes que puedan ser examinadas con el lente de inmersión. No deben secarse por medio del secante. Cuando el fondo de la preparación es teñido de azul intenso, con los leucocitos casi negros, la preparación está sobre teñida y la

cromatina aparece negra. Cuando los leucositos en la parte más delgada aparecen pálidos, la preparación está muy débilmente teñida. Una buena preparación debe mostrar que los glóbulos rojos se encuentran parcial o completamente lacados, los leucocitos no son ni negros, ni pálidos, sino violetas o rojo violetas y el fondo de la preparación es rojo azulado.

6. Identificación de los parásitos del paludismo en gota gruesa.

Es esencial que el Laboratorista adquiera experiencia en reconocer los parásitos del paludismo en gota gruesa, porque la apariencia de éstos, se encuentra algo cambiada y se encuentran ciertos artificios de coloración que pueden dificultar el diagnóstico.

- a) *Plasmodium vivax*. - En la mayor parte de preparaciones con frotis delgado aparecen los glóbulos rojos con sus contornos normales, mientras que en la gota gruesa los glóbulos se encuentran destruidos. Los parásitos son reconocidos por su mayor tamaño, forma irregular, abundante cromatina y pigmento. Pueden haber granulos de Shüffner. No sólo se encuentran anillos sino también formas más antiguas, las cuales se encuentran prácticamente en cualquier preparación y en cualquier estado de la infección. Generalmente los anillos son más grandes, parecen un citoplasma más abundante, los granulos de cromatina son más grandes en los anillos que en el *P. falciparum*, y contorno del citoplasma del parásito es menos regular que el contorno de los parásitos de la fiebre estio-otoñal.
- b) *Plasmodium Malarie*.—En gota gruesa es difícil distinguir esta forma de parásitos de los de la terciana. Puntos que deben recordarse son que el pigmento es más abundante, que hay como 8 a 12 segmentos, mientras que los segmentos en la terciana son 16 o más. Pueden encontrarse parásitos en forma de bandas. En caso de duda, es necesario hacer cierto número de frotis delgados para comprobar el diagnóstico.
- c) *Plasmodium falciparum*. En un gran número de casos solamente se encuentran anillos y posiblemente pueden encontrar se también semilunas. Estas últimas son de fácil diagnóstico. La presencia de anillos y nada más que de anillos es extremadamente sugestiva de que se trata del parásito de la fiebre estio-otoñal. En general los anillos de este parásito son más pequeños que los de la terciana, el anillo de citoplasma es más delgado, la cromatina en menor cantidad y frecuentemente doble. Generalmente los glóbulos parasitados por los anillos se han disuelto completamente. No hay granulos de Shüffner.

Tegucigalpa D, C., mayo de 1946