

Modificación al método de concentración de Eter Formol¹

Por

Moisés Vizcaino Mora *

Dr. Manuel A. Martínez M. **

El examen coproparasitológico es uno de los análisis más corrientes en los laboratorios; desgraciadamente, la cantidad de muestra que se examina, no es en ninguna manera representativa; por esta razón, si se hacen varias preparaciones de una misma muestra, podemos obtener resultados diferentes. Para contrarrestar esta dificultad se debe recurrir a un método de concentración cuyo costo sea bajo y su manipulación rápida, principalmente en los análisis negativos al frotis directo.

Los métodos de enriquecimiento se dividen en tres: los de flotación; los de centrifugación o una combinación de ambos. Todos resultan muy tediosos por las varias operaciones de lavado y centrifugado a que deben ser sometidos; en muchas oportunidades no se obtienen resultados que compensen el esfuerzo realizado, ni un enriquecimiento real de huevos y quistes, simultáneamente. En otras ocasiones se tropieza con la dificultad de que en una determinada muestra, aparecen huevos no comunes; al tratar de concentrarlos, no se encuentra al llegar a la etapa final del método usado.

Con el fin de solucionar ese complicado problema, comencé a experimentar con diferentes concentraciones de Cloruro de Sodio y Formalina, hasta llegar a la que consideré concentración óptima; los sedimentos así tratados nos muestran una mayor canti-

* Laboratorios de Salubridad Pública

** Director del Laboratorio de Salubridad Pública.

¹ Trabajo realizado con la debida autorización del Director, Dr. Fernando Montero Gei y de acuerdo con la Jefe de la Sección de Parasitología, Marieta V. de Silverio.

dad de huevos y larvas de Nemátodos, así como huebos de Céstodos y quistes de Protozoarios; los huevos de *Strongyloides* que desaparecen con el método de Eter-Formalina, se concentran perfectamente con este método.

TECNICA

1.—Póngase en un tubo de ensayo de 15 cc de la solución salina formolada al 0,92% y emulsióñese unos 2 gramos de *materia fecal*.

2.—Se coloca en un embudo una gasa doblada en cuatro y se filtra la emusión directamente en un tubo cónico de centrífuga la emulsión directamente en un tubo cónico de centrífuga de 15 cc.

3.—Dejar en reposo por cinco minutos.

4.—Agregar 2 cc de éter sulfúrico, tapar con un tapón de hule y agitar vigorosamente.

5.—Centrifugar de 2 a 3 minutos a 1800 r.p.m.

En el tubo se forman cuatro capas bien diferenciadas; a) éter remanente; b) un tapón de *grasa, células y residuos alimenticios*, que el éter y la densidad de la solución, concentran; c) solución fisiológica formolada; d) Sedimento formado por quistes Protozoarios, huevos de Céstodos huevos y larvas de Helmintos, células y partículas de menor densidad.

6.—Se rompe el tapón de grasa con un aplicador que se desliza por la pared del tubo; se elimina el sobrenadante, conservando el sedimento.

7.—Con una torunda de algodón limpie las paredes del tubo de las partículas que hayan quedado del tapón de grasa.

8.—Del sedimento obtenido haga preparaciones entre porta y cubreobjetos a fresco y con lugol.

9.—Obsérvese al microscopio.

SOLUCION SALINA FORMOLADA:

Cloruro de sodio	8,5 gr.
Formalina al 40%	23,0 c.c.
Agua destilada hasta completar	1000,0 c.c.
Densidad 1.005.	

BIBLIOGRAFIA

- WINTHROP PRODUCTS INC., Amebiasis, Winthrop Products Inc., Pág. 35
Nueva York. U. S. A. 1951.
- PARASITOLOGIA CLINICA, Craig y Faust; Unión Tipográfica Editorial His-
pano Americana IV ed. pág. 730, México 1951.
- PARASITOLOGIA F. L. Nño. Editorial José M. Cajica Jr. S. A. Pág. 58.
México 1958.
- LABORATORIO CLINICO, Vicente Anido Fraguio; Cultural S. A. Pág. 1451.
La Habana 1941.
- METODOS LABORATORIO CLINICO. Kolmer & Borner. The University Su-
ciety, Pág. 271. Nueva York 1943.
-