ELIstain Para-Color

Tinción diferencial de elementos parasitarios en las heces

100 pruebas

(Ref. 66704)

8000315-ES-2022-05



Solo para uso de diagnóstico *in vitro*, y para uso profesional. Pruebas para un único uso.

1 - PROPÓSITO

ELIstain Para-Color es un reactivo que permite la coloración de elementos parasitarios hallados en las heces durante:

- una consulta presencial;
- un examen de la muestra obtenida después de concentrar los elementos parasitarios usando un método de dos fases, exceptuando aquellos métodos que ya hagan uso de un agente colorante.

Se pueden realizar 100 pruebas con el contenido de este kit.

2 - INTRODUCCIÓN

Numerosos parásitos (protozoarios - gusanos intestinales) pueden causar enfermedades intestinales o hepáticas. La presencia de estos parásitos en los intestinos o las vías biliares se confirma mediante el examen macroscópico y microscópico de las heces. El diagnóstico parasitológico y las técnicas a aplicar varían en función del cuadro clínico, la entrevista con el paciente, especialmente cuando se conoce el estado del área endémica y los resultados de análisis biológicos como puede ser la hipereosinofilia sanguínea.

3 - PRINCIPIO DE BASE

ELIstain Para-Color es un proceso de coloración diferencial de elementos parasitarios en el que se emplea una mezcla de tintes, incluyendo el Lugol. Su uso facilita la detección de elementos parasitarios que aparecen en amarillo, amarillo anaranjado o amarillo-marrón y que contrastan con un fondo azul cuya tonalidad varía ligeramente, siendo a veces más claro o más oscuro.

4 - REACTIVO

Descripción	Cantidad
R1: vial de 1 mL de solución Para-Color.	1

5 - PRECAUCIONES DE USO

- El reactivo es solo para uso de diagnostico in vitro y debe ser manejado por personal autorizado.
- Las pruebas son para un solo uso.
- Las muestras son potencialmente contagiosas. Deben manipularse con las precauciones habituales y de acuerdo con las normas de higiene del país de uso.
- El reactivo no debe usarse después de la fecha de vencimiento.

PARA-COLOR GHS02 - GHS08 - GHS07

H225: Líquido y vapores muy inflamables.

H315 : Provoca irritación cutánea. H319 : Provoca irritación ocular grave.



H373: Puede provocar daños en los órganos tras exposiciones prolongadas o repetidas.

P210 : Mantener alejado del calor, de superficies calientes, de chispas, de llamas abiertas y de cualquier otra fuente de ignición. No fumar.

P235 : Mantener en lugar fresco. P260 : No respirar los vapores.

P403: Almacenar en un lugar bien ventilado.

6 - TOMA Y TRATAMIENTO DE MUESTRAS

Dada la vulnerabilidad de ciertas etapas parasitarias, como pueden ser las formas vegetativas de los protozoos, se recomienda tratar las heces lo antes posible después de su recolección.

7 - ALMACENAMIENTO Y PREPARACIÓN DEL REACTIVO

El reactivo está listo para usarse.

El reactivo, siempre que se almacene a 18-25 °C, **en un cuarto oscuro**, es estable hasta la fecha de vencimiento indicada en el empaque. No debe congelarse.

8 - MATERIAL NECESARIO PERO NO SUMINISTRADO

- Pipeta (s) automática (s) con un volumen de pipeteo adaptado a la cantidad a medir;
- Tubos de hemólisis;
- Suero fisiológico:
- Muestreadores:
- Mezclador de vórtice
- Pipetas de Pasteur;
- Portaobjetos + listones para microscopio;
- Microscopio
- Contenedores para material de desecho contaminado.

9 - INSTRUCCIONES DE USO

Para un análisis inmediatamente después de la tinción con el reactivo R1 (solución de Para-Color)

- a. Homogeneice las heces.
- Tome un volumen de heces del tamaño de un guisante y colóquelo en un tubo de hemólisis que contenga 1 mL de diluyente (suero fisiológico, agua destilada o tampón de ácido acético pH5).
- c. Triture y agite hasta obtener una suspensión homogénea (mezclador vortex).
- d. Con una micropipeta, cargue 10 μL de reactivo R1 en un portaobjetos de microscopio.
- e. Con una pipeta Pasteur, agregue 1 gota (o $25~\mu L$ con una micropipeta) de las heces que se van a examinar.
- f. Mezcle cuidadosamente.
- g. Cubra con una laminilla y observe al microscopio con luz blanca (filtro azul).

Para un análisis de la muestra obtenida después de concentrar elementos parasitarios mediante un método de dos fases

- Mezcle la muestra obtenida empleando un método de concentración de dos fases (por ejemplo, el método Bailenger) con 1 o 2 gotas de suero fisiológico para obtener una suspensión (no deje que la muestra se seque).
- b. Con una micropipeta, cargue 10 μL de reactivo R1 en un portaobjetos de microscopio.
- c. Con una pipeta Pasteur, agregue 1 gota (o 25 μL con una micropipeta) de las heces que se van a examinar.
- d. Mezcle cuidadosamente.

e. Cubra con una laminilla y observe al microscopio con luz blanca (filtro azul).

10 - INTERPRETACION DE RESULTADOS

Los elementos parasitarios aparecerán en amarillo, amarillo anaranjado o amarillo-marrón y contrastarán con un fondo azul cuya tonalidad varía ligeramente, siendo a veces más claro o más oscuro.

11 - CAUSAS DE ERRORES Y LIMITACIONES DE LA PRUEBA

En todos los casos, y antes de realizar el diagnóstico definitivo, la interpretación de la prueba debe realizarse con la previa integración de todos los datos clínicos, epidemiológicos y biológicos y los resultados de otras pruebas.

12 - DESEMPEÑO

Un estudio comparativo realizado entre ELIstain Para-Color y un análisis sin tinción (directa o después de la concentración) mostró que ELIstain Para-Color permitió la tinción y detección de huevos de helmintos, formas vegetativas y quistes de protozoarios.

La diferencia de coloración entre los elementos parasitarios (amarillo o amarillo anaranjado) y el fondo (azul) permitió una rápida detección microscópica de estos elementos y <u>facilitó su identificación.</u>

13 - GESTIÓN DE DESECHOS

Los residuos deben eliminarse de acuerdo con las normas de higiene y la legislación aplicable en el país de uso para este tipo de producto.

En caso de derrame accidental de reactivo: limpie la superficie de trabajo con papel absorbente y lave con agua. En caso de derrame accidental de la muestra: limpie con lejía y papel absorbente.

14 - BIBLIOGRAFÍA

- 1. A. O'FEL Parasitologie mycologie Format Utile, Saint-Maur.
- J. BAILENGER Coprologie parasitaire et fonctionnelle Imprimerie Drouillard, Bordeaux.
- 3. P. BOURÉE Aide mémoire de parasitologie Flammarion, Paris.
- 4. A.-M. DELUOL Atlas de parasitologie Guide pratique du diagnostic au microscope (tomes I, II, III). *Edition Varia*, Paris.
- J.-P. NOZAIS, A. DATRY, M. DANIS, C. BOUDON Traité de parasitologie médicale - Pradel, Paris.
- M. GENTILLINI, B. DUFLO Médecine tropicale de voyage Flammarion Médecine Sciences. Paris.
- 7. Y.-J. GOLVAN Eléments de parasitologie médicale Flammarion, Paris.
- H. LEGER, M.-J. NOTTEGHEM Guide de parasitologie pratique -SEDES, Paris.
- C. JUNOD Recherche spéciale des oeufs et larves d'Helminthes dans les selles par la méthode des concentrations combinées - Feuillets de biologie, 92 : 55-62 (1976).
- 10.D. ENGELS, S. NAHIMANA, B. GRYSEELS Comparison of the direct faecal smear and two thick smear techniques for the diagnosis of intestinal parasitic infections - Transactions of the Royal Society of Tropical Medecine and Hygiene, 90: 523-525 (1996).

Los cambios de la versión anterior están resaltados en gris.



ELITech MICROBIO Parc d'activités du Plateau

19 allée d'Athènes 83870 SIGNES FRANCIA ☎: 33 (0)4 94 88 55 00 Fax.: 33 (0)4 94 32 82 61 http://www.elitechgroup.com