

# ELIstain Para-Color

## Coloration différentielle des éléments parasitaires dans les selles

100 tests  
(Réf. 66704)

8000315-fr-2022-05



### 1 – BUT

ELIstain Para-Color est un réactif permettant la coloration des éléments parasitaires dans les selles lors :

- d'un examen direct ;
- d'un examen du culot obtenu après concentration des éléments parasitaires par une méthode diphasique, à l'exception de celles utilisant déjà un colorant.

Le coffret permet de réaliser 100 tests.

### 2 - INTRODUCTION

De nombreux parasites (protozoaire - helminthes) peuvent être à l'origine des manifestations intestinales ou hépatiques. La présence de ces parasites dans l'intestin ou dans les canaux biliaires est confirmée par un examen macroscopique et un examen microscopique des selles. Les manifestations cliniques, l'interrogatoire du patient avec notamment la notion de séjour en zone d'endémie, les résultats des examens biologiques tels que l'hyperéosinophilie sanguine orientent le diagnostic parasitologique et les techniques à mettre en œuvre.

### 3 - PRINCIPE

ELIstain Para-Color est un procédé de coloration différentielle des éléments parasitaires utilisant un mélange d'agents colorants dont le Lugol. Son utilisation facilite la détection des éléments parasitaires qui apparaissent colorés en jaune, jaune-orange ou jaune-brun sur fond bleu plus ou moins foncé.

### 4 - REACTIF

Description	Quantité
R1 : flacon de 1 mL de solution Para-Color.	1

### 5 - PRECAUTIONS D'EMPLOI

- Le réactif est destiné uniquement à un diagnostic *in vitro* et doit être manipulé par des personnes habilitées.
- Les tests sont à usage unique.
- Les prélèvements sont potentiellement infectieux. Ils doivent être manipulés avec les précautions d'usage en respectant les règles d'hygiène et la réglementation en vigueur dans le pays d'utilisation.
- Ne pas utiliser le réactif au-delà de la date de péremption.

#### PARA- COLOR GHS02 – GHS08 – GHS07

H225 : Liquide et vapeurs très inflammables.



H315 : Provoque une irritation cutanée.

H319 : Provoque une grave irritation oculaire.



H373 : Risque présumé d'effets graves pour les organes à la suite d'expositions répétées ou d'une exposition prolongée.

P210 : Tenir à l'écart de la chaleur, des surfaces chaudes, des étincelles, des flammes nues et de toute autre source d'inflammation. Ne pas fumer.

P235 : Tenir au frais.

P260 : Ne pas respirer vapeurs.

P403 : Stocker dans un endroit bien ventilé.



### 6 - RECUEIL ET TRAITEMENT DES ECHANTILLONS

Compte tenu de la fragilité de certains stades parasitaires tels que les formes végétatives de protozoaires, il est recommandé de traiter les selles le plus rapidement possible après leur recueil.

### 7 - CONSERVATION ET PREPARATION DU REACTIF

Le réactif est prêt à l'emploi.

Le réactif conservé à 18-25°C, à l'abri de la lumière, est stable jusqu'à la date de péremption indiquée sur le coffret.

Il ne doit pas être congelé.

### 8 - MATERIEL NECESSAIRE MAIS NON FOURNI

- Pipette(s) automatique(s) au volume de pipetage adapté à la quantité à mesurer ;
- Tubes à hémolyse ;
- Eau physiologique ;
- Bâtonnets de prélèvement ;
- Vortex ;
- Pipettes Pasteur ;
- Lames + lamelles pour microscopie ;
- Microscope ;
- Récipients pour déchets contaminés.

### 9 - MODE OPERATOIRE

#### Examen direct après coloration par le réactif R1 (solution Para-Color)

- Homogénéiser les selles.
- Prélever un volume de selles équivalent à un petit pois et le déposer dans un tube à hémolyse contenant 1 mL de diluant (eau physiologique, eau distillée ou tampon acéto-acétique pH5).
- Triturer et agiter pour obtenir une suspension homogène (agitateur de type Vortex).
- A l'aide d'une micropipette, déposer sur une lame 10 µL de réactif R1.
- A l'aide d'une pipette Pasteur, ajouter 1 goutte (ou 25 µL avec une micropipette) de la suspension de selles à examiner.
- Bien mélanger.
- Recouvrir d'une lamelle et observer au microscope avec une lumière blanche (filtre bleu).

#### Examen du culot obtenu après concentration des éléments parasitaires par une méthode diphasique

- Remettre en suspension le culot obtenu par une méthode de concentration diphasique (ex : Méthode de Bailenger) avec 1 ou 2 gouttes d'eau physiologique (ne pas laisser dessécher le culot).
- A l'aide d'une micropipette, déposer sur une lame 10 µL de réactif R1.
- A l'aide d'une pipette Pasteur, ajouter 1 goutte (ou 25 µL avec une

micropipette) de la suspension à examiner.

d. Bien mélanger.

e. Recouvrir d'une lamelle et observer au microscope avec une lumière blanche (filtre bleu).

### 10 - INTERPRETATION DES RESULTATS

Les éléments parasitaires apparaissent colorés en jaune, jaune-orange ou jaune-brun sur fond bleu plus ou moins foncé.

### 11 - CAUSES D'ERREURS ET LIMITES DU TEST

Dans tous les cas et avant l'établissement du diagnostic final, l'interprétation du test doit être réalisée en intégrant l'ensemble des données cliniques, épidémiologiques et biologiques et des résultats des autres tests.

### 12 - PERFORMANCES

Une étude comparative réalisée entre l'ELIstain Para-Color et l'examen sans coloration (direct ou après concentration) a montré que l'ELIstain Para-Color permettait la coloration et la mise en évidence des oeufs d'helminthes, des formes végétatives et des kystes de protozoaires.

La différence de coloration qui existe entre les éléments parasitaires (coloration jaune ou jaune orangé) et le fond (bleu) a permis une détection microscopique rapide de ces éléments et a facilité leur identification.

### 13 - ELIMINATION DES DECHETS

Les déchets doivent être éliminés en respectant les règles d'hygiène et la réglementation en vigueur pour ce type de produit dans le pays d'utilisation.

En cas de versement accidentel de réactif, nettoyer le plan de travail à l'aide de papier absorbant et rincer avec de l'eau. En cas de versement d'échantillon, nettoyer à l'aide d'eau de Javel et de papier absorbant.

### 14 - BIBLIOGRAPHIE

- A. O'FEL - Parasitologie mycologie - *Format Utile*, Saint-Maur.
- J. BAILLENGER - Coprologie parasitaire et fonctionnelle - *Imprimerie Drouillard*, Bordeaux.
- P. BOURÉE - Aide-mémoire de parasitologie - *Flammarion*, Paris.
- 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.
- 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).
- 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 Medicine and Hygiene*, 90 : 523-525(1996).

Les modifications par rapport à la version précédente sont surlignées en gris

ELITech MICROBIO

Parc d'activités du Plateau  
19 allée d'Athènes

83870 SIGNES FRANCE

Tel : 33 (0)4 94 88 55 00

Fax : 33 (0)4 94 32 82 61

<http://www.elitechgroup.com>

