

ParaBeads[®] IFU

To validate Mini/Midi Parasep[®] & Mini/Midi Parasep[®] SF

APACOR

Instructions for Use

REF 1850



PARASITOLOGY
SINGLE USE IN VITRO
DIAGNOSTIC DEVICE

ParaBeads[®]

INTENDED USE

To validate Mini/Midi Parasep[®] & Mini/Midi Parasep[®] SF.

N.B. This is not to be run with a stool sample.

CONTENTS PROVIDED IN PACK

1 vial containing 1ml red ParaBeads[®] solution should be sufficient for testing:
- 10x Mini Parasep[®] / Mini Parasep[®] SF
- 5 x Midi Parasep[®] / Midi Parasep[®] SF

SAFETY WARNINGS AND PRECAUTIONS

Harmful by inhalation or if swallowed.

Please follow the manufacturer's instructions relating to the handling, use, storage and disposal of such material.

All chemicals should be considered as potentially hazardous.

We therefore recommend that this product is handled only by those persons who have been trained in laboratory techniques and that it is used in accordance with the principles of good laboratory practice.

Wear suitable protective clothing such as laboratory overalls, safety glasses and gloves. Care should be taken to avoid contact with skin or eyes. In the case of contact with skin or eyes wash immediately with water.

See material safety data sheet(s) and/or safety statement(s) for specific advice.

STORAGE

See label for storage conditions and expiry date. Please adhere to the following guidelines when handling Mini/Midi Parasep[®] and Mini/Midi Parasep[®] SF.

N.B. ParaBeads[®] must not be used with AlcorFix or Ethyl Acetate as it could cause the beads to dissolve. For prefilled AlcorFix tubes, decant fixative into liquid waste, rinse the tube, and replace with water (Mini 3ml, Midi 6ml).

PROTOCOL

The ParaBeads[®] will sink to the bottom of the vial. In order to ensure that they are fully dispersed, the vial containing ParaBeads[®] should be agitated as mentioned below:

- either by vortexing for 10 seconds;
- or by shaking vigorously 10 times before use.

For both Mini Parasep[®] and Mini Parasep[®] SF

1. Once shaken, add **100µl** of the ParaBeads[®] solution to the mixing tube (containing any fixative other than AlcorFix as described above)

NB. Do not add ethyl acetate as this will dissolve the beads.

2. Screw the cap on the mixing tube and shake the fixative and ParaBeads[®] solution to mix.

3. Unscrew the cap and pipette a **20µl** sample of the solution onto a microscope slide for observation at 10x magnification. Count the number of beads in one Field of View (FOV).

4. Then take the Parasep Mixing tube containing the ParaBeads[®] and screw in the filter assembly to run the Parasep[®] procedure as per the instructions for use.

5. The ParaBeads[®] will then be concentrated at the bottom of the sedimentation cone. Pipette a

20µl sample from the pellet for mounting on a slide. Count and compare with previous FOV at 10x magnification.

For both Midi Parasep® and Midi Parasep® SF

1. Once shaken, add 200µl of the ParaBeads® solution to the mixing tube (containing any fixative other than AlcorFix as described above)

NB. Do not add ethyl acetate as this will dissolve the beads.

2. Screw the cap on the mixing tube and shake the fixative and ParaBeads® solution to mix.

3. Unscrew the cap and pipette a 20µl sample of the solution onto a microscope slide for observation at 10x magnification. Count the number of beads in one Field of View (FOV).

4. Then take the Parasep Mixing tube containing the ParaBeads® and screw in the filter assembly to run the Parasep® procedure as per the instructions for use.

5. The ParaBeads® will then be concentrated at the bottom of the sedimentation cone. Pipette a 20µl sample from the pellet for mounting on a slide. Count and compare with previous FOV at 10x magnification.

ParaBeads[®] IFU

Pour valider les filtres Mini/Midi Parasep[®]
et Mini/Midi Parasep[®]SF

REF 1850



APACOR

Instructions d'utilisation



PARASITOLOGIE
DISPOSITIF DE DIAGNOSTIC
IN VITRO À USAGE UNIQUE

ParaBeads®

DOMAINE D'APPLICATION

Pour valider les filtres Mini/Midi Parasep® et Mini/Midi Parasep® SF.

NB. Cela ne doit pas être effectué avec un échantillon de selles.

CONTENU FOURNI DANS LE PACK

un flacon de 1ml des ParaBeads rouges de 100 µm qui est suffisant pour tester:

- 10x de Mini Parasep® / Mini Parasep® SF
- 5 x de Midi Parasep® / Midi Parasep® SF

PRECAUTIONS

Nocif par inhalation ou par ingestion.

Veillez suivre les instructions du fabricant concernant la manipulation, l'utilisation, le stockage et l'élimination de ce matériel.

Tout produit chimique doit être considéré comme potentiellement dangereux. Nous recommandons donc que ce produit soit manipulé uniquement par des personnes formées aux techniques de laboratoire et qu'il soit utilisé conformément aux principes de bonnes pratiques de laboratoire.

Portez des vêtements de protection adaptés tels qu'une combinaison de laboratoire, des lunettes de sécurité et des gants.

Des précautions doivent être prises pour éviter tout contact avec la peau ou les yeux. En cas de contact avec la peau ou les yeux, laver immédiatement à l'eau.

Voir les fiches de données de sécurité et/ou les déclarations de sécurité pour des conseils spécifiques.

STOCKAGE

Voir l'étiquette pour les conditions de conservation et la date de péremption. Merci de bien vouloir respecter les lignes directrices suivantes lors de la manipulation du Mini/Midi Parasep® et Mini/Midi Parasep®SF. Pour éviter la contamination croisée, Mini/Midi Parasep® et Mini/Midi Parasep®SF doit rester fermé en tout temps, sauf lors de l'introduction de l'échantillon ou lors de l'extraction de l'échantillon concentré final pour examen.

NB. Ne pas ajouter de Alcorfix, sinon les billes se dissoudront. Pour tubes AlcorFix préremplis, décantez le fixateur dans les déchets liquides, rincez le tube et remplacez-le par eau (Mini 3 ml, Midi 6 ml).

PROTOCOLE

Les billes "ParaBeads®" tomberont au fond du tube. Afin de garantir leur parfaite dispersion, le tube avec les billes "ParaBeads®" doivent être agitées:

- soit par vortex pendant 10 secondes;
- soit en secouant le tube vigoureusement 10 fois avant son utilisation.

Pour Mini Parasep® SF et Mini Parasep® SF

1. Une fois agité, ajouter **100µl** de solution "ParaBeads®" dans le tube "Parasep®" (celui qui contient le fixateur - NB. Ne pas ajouter d'acétate d'éthyle, sinon les billes se dissoudront).
2. Replacer le bouchon et agiter le tube pour mélanger les billes au milieu fixateur.
3. Pipeter **20µl** de la solution et les déposer entre lame et lamelle pour une observation au microscope à un grossissement x10. Compter le nombre de billes dans le champ de vision.
4. Exécuter ensuite la procédure indiquée dans la fiche d'instruction du dispositif Parasep®.

5. Les billes "ParaBeads®" seront concentrées au fonds du tube conique. Pipeter **20µl** de culot à déposer entre lame et lamelle et compter le nombre de billes dans le champ de vision au grossissement x10. Comparer le nombre de billes avec le précédent champ de vision pré-concentration. Veuillez éliminer les billes restantes par incinération. Ne pas jeter à l'évier.

Pour Mini Parasep® SF et Mini Parasep® SF

1. Une fois agité, ajouter **200µl** de solution "ParaBeads®" dans le tube "Parasep®" (celui qui contient le fixateur - NB. Ne pas ajouter d'acétate d'éthyle, sinon les billes se dissoudront).
2. Replacer le bouchon et agiter le tube pour mélanger les billes au milieu fixateur.
3. Pipeter **20µl** de la solution et les déposer entre lame et lamelle pour une observation au microscope à un grossissement x10. Compter le nombre de billes dans le champ de vision.
4. Exécuter ensuite la procédure indiquée dans la fiche d'instruction du dispositif Parasep®.
5. Les billes "ParaBeads®" seront concentrées au fonds du tube conique. Pipeter **20µl** de culot à déposer entre lame et lamelle et compter le nombre de billes dans le champ de vision au grossissement x10. Comparer le nombre de billes avec le précédent champ de vision pré-concentration. Veuillez éliminer les billes restantes par incinération. Ne pas jeter à l'évier.