

# Midi Parasep® SF

## SOLVENT FREE FAECAL PARASITE CONCENTRATOR

APACOR

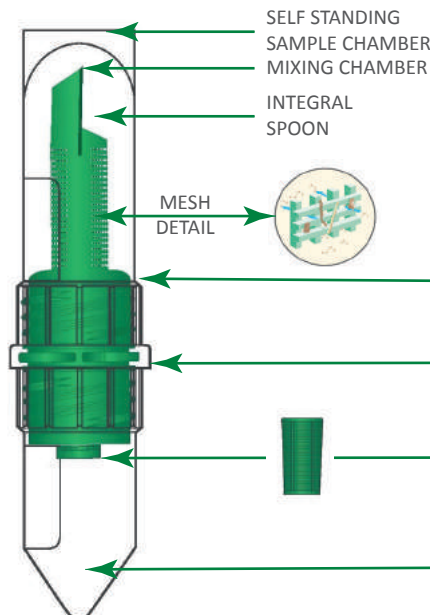
### Health and Safety Benefits

- Totally enclosed/sealed process
- Solvent free protocol
- Disposable device
- Single use, no sample contamination
- Ready to use systems available

### Performance Benefits

- Optimum sample recovery
- Enhanced sample clarity
- Rapid four step process
- Human resources optimised
- Reduces human error

Code	Pack Size
149000	400
149001 (without caps)	500
149900	50



### Patented Filter

A two stage filtration matrix. Large particles are rejected without occluding the 425µm pores.

Recovery rate with Parasep® is comparable to traditional sieve method, ie: Ridley-Allen.

### Debris Trap

Rejected particles are trapped to prevent extrusion into the Sedimentation Cone during centrifugation.

### Air/Liquid Seal and Safety Lock

The 'seal' prevents the release of biohazardous material. The 'lock' ensures the Mixing Chamber and Filter are removed together for safe disposal.

### Fat Dispersion Chamber

A perforated fat dispersion chamber (EC Des.App.000512017) removes the smaller faecal debris and separates the fat content so that it can be efficiently removed from the resulting sediment without the use of ether or ethyl acetate.

### Sedimentation Cone

Parasites are efficiently collected in the sedimentation cone during centrifugation and easily aspirated/pipetted for microscopic examination.

### Centrifuge Compatability

Designed to fit all 50ml centrifuge buckets.

### Procedure

See label for storage conditions and expiry date. Please adhere to the following guidelines when handling Midi Parasep® SF. To avoid cross contamination, the Midi Parasep® SF device should remain closed at all times except when introducing the sample or when retrieving the final concentrated sample for examination.

#### STEP 1 - SAMPLE PREPARATION

- Preserved Samples**  
Shake or vortex the incoming preserved sample to thoroughly mix.  
Transfer either 2ml (**US Gold Standard**) or 3ml (**ARUP JCM**) of the emulsified stool into the Midi Parasep® SF mixing chamber. In the event of:  
**Thick Stool Samples**—please add 10 drops of Apacor Triton X, then please enclose and vortex/shake to emulsify prior to transferring the sample;  
**Liquid Stool Samples**—please add 4ml instead of 2ml or 3ml to ensure that a sediment is formed after centrifugation is performed.

#### STEP 2 - EMULSIFICATION

Seal the Midi Parasep® SF by screwing in the filter/sedimentation cone unit.



#### STEP 3 - CENTRIFUGATION

Invert Midi Parasep® SF and perform centrifugation at: **500g** for ten minutes (**US Gold Standard**); **400g** for two minutes (**ARUP JCM**).



NOTE: TO CALCULATE THE REQUIRED RPM FOR ANY CENTRIFUGE.

$$RPM = \sqrt{\frac{g}{1.12r}} \times 1000$$

RPM - rotor speed in revs/min.  
g - centrifugal force (max.1000g)  
r - radius, horizontal distance between sedimentation cone tip and spindle centre measured in mm.

#### STEP 4 - EXAMINATION

Unscrew and discard the filter and mixing tube. Decant the supernatant.

Transfer sediment to slide to perform examination where all temporary (Lugol's Iodine) and permanent staining techniques (Trichrome) can be conducted providing a universal fixative is used.

If a universal fixative is used in conjunction with this device, molecular and EIA tests can be conducted from the sediment.



# Midi Parasep® SF

CONCENTRADOR DE PARÁSITOS EN HECES SIN SOLVENTES

APACOR

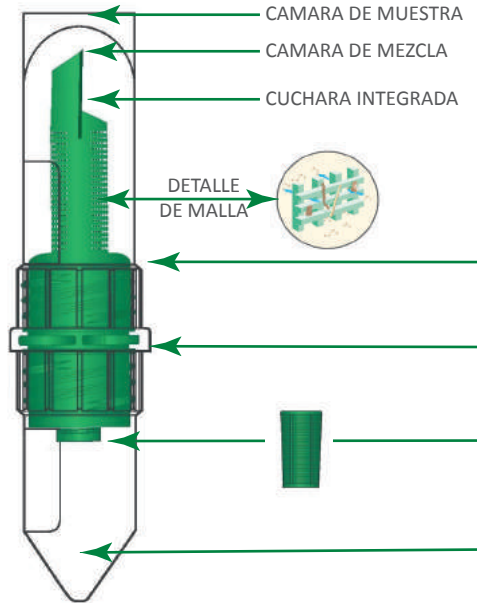
## Beneficios de Salud y Seguridad

- Proceso completamente sellado/cerrado
- Protocolo sin solventes
- No requiere limpieza
- Un solo uso, no hay contaminación de la muestra
- Sistema listo para usar

## Beneficios de Desempeño

- Recuperación de la muestra óptima
- Mejora la nitidez de la muestra
- Proceso rápido de cuatro pasos
- Optimización del recurso humano
- Reduce los errores humanos

Code	Pack Size
149000	400
149001 (without caps)	500
149900	50



### Filtro Patentado

Una matriz de filtrado de dos etapas. Partículas grandes son rechazadas sin ocluir los poros de 425 micrones del filtro.

Índice de recuperación con Parasep es comparable al método tradicional de tamizaje, es decir Ridley-Allen.

### Trampa de Residuos

Partículas rechazadas son atrapadas para evitar contaminación del cono de sedimentación durante la centrifugación.

### Sello de Aire/Líquido y Cerradura de Seguridad

Sello previene la liberación de material de riesgo biológico y cerradura permite disponer de manera conjunta del filtro y la cámara de mezcla.

### Cámara de dispersión de grasa

Una cámara de dispersión grasa perforada (CE Des. App. 000512017) elimina los desechos fecales más pequeño y separa el contenido de grasa de modo que se puede retirar de manera eficiente desde el sedimento resultante sin el uso de acetato de éter o etilo.

### Cono de Sedimentación

Sedimento se forma en la base del cono permitiendo la examinación y búsqueda de la presencia de huevos y larvas de helmintos y quistes y ovo quistes protozoarios.

### Compatibilidad de Centrifugado

Diseñado para caber en cualquier cubo de centrifuga de 50ml.

## Procedimiento

Para evitar contaminación cruzada el tubo debe permanecer cerrado todo el tiempo, exceptuando el momento de ingreso de la muestra o retiro de la muestra concentrada.

### PASO 1 - PREPARACIÓN DE LA MUESTRA



#### Las muestras en conserva

Agite o vórtice de la muestra conservada entrante para mezclar bien.



Traslado o bien 2ml (**US Gold Standard**) 3ml (**ARUP JCM**) de las heces emulsionada en la cámara de mezcla Midi Parasep® SF.

En el caso de:

**Muestras de heces gruesas**—añaden 10 gotas de Apacor Triton X, entonces por favor encierran y agitar / sacuden para emulsionar antes de transferir la muestra;

**Muestras de heces líquidas**—añaden 4ml en lugar de 2ml o 3ml para asegurar que se forma un sedimento después de la centrifugación se lleva a cabo.

### PASO 2 - EMULSIFICACIÓN



Sellar el Midi Parasep® SF atornillando la unidad de filtro/cono de sedimentación dentro de la cámara de mezclado.

### PASO 3 - CENTRIFUGACIÓN



Invertir el Midi Parasep® SF y centrifugar:  
a **500g** por 10 minutos (**US Gold Standard**);  
a **400g** por 2 minutos (**ARUP JCM**).

NOTE: PARA CALCULAR LOS RPMs REQUERIDOS PARA CUALQUIER CENTRIFUGADORA.

$$RPM = \sqrt{\frac{g}{1.12r}} \times 1000$$

RPM - velocidad del rotor en revs/min.  
g - fuerza centrífuga (máx. 1000g)  
r - radio, distancia horizontal entre la punta del cono de sedimentación y el centro del eje de rotación medida en mm.

### PASO 4 - EXAMINACIÓN

Desenrosque y deseche el tubo de filtro y mezclar.

Decantar el sobrenadante.

Traslado sedimentos se deslice de realizar un examen en donde todas las técnicas de tinción temporales (yodo de Lugol) y permanentes (Trichrome) puede llevarse a cabo proporcionando un fijador universal, se utiliza.

Si un fijador universal se utiliza en conjunción con este dispositivo, las pruebas moleculares y EIA pueden llevarse a cabo desde el sedimento.

