

FOR FAECAL CONCENTRATION OF

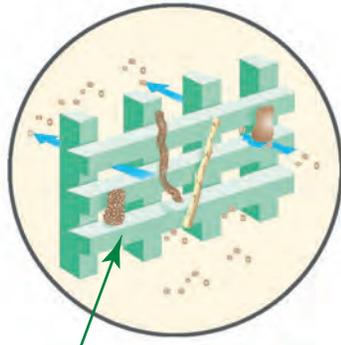
HELMINTH OVA AND LARVAE / PROTOZOA CYSTS AND OOCYSTS

APACOR

Mini Parasep® SF
FAECAL PARASITE CONCENTRATOR



MESH DETAIL



SELF STANDING
SAMPLE CHAMBER

MIXING CHAMBER

INTEGRAL
SPOON

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. The vertical filter enclosed design is patented.

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 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

Sediment forms in the base of the cone allowing examination for the presence of helminth eggs or larvae and protozoa cysts or oocysts.

Health and Safety Benefits

- Totally enclosed/sealed process
- Reduced reagent volumes
- No cleaning required
- 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
- Easy patient identification
- Fits all 15ml centrifuge buckets



PARASITOLOGY

SINGLE USE IN VITRO DIAGNOSTIC DEVICE



Procedure

STEP 1 - SAMPLE PREPARATION

Fresh Samples

For empty Parasep®, unscrew lid and add 3.3ml of fixative and one drop of surfactant (eg: Triton X-100) to the mixing chamber.

Alternatively use the reagent ready Mini Parasep® SF.

Introduce a scoop of faecal sample using the spoon on the end of the Mini Parasep® SF filter.

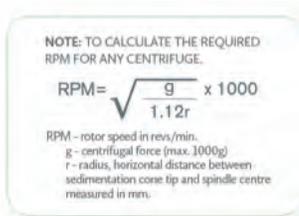
Mix in thoroughly with the Mini Parasep® SF spoon. If the sample is hard, break it up with the end of the spoon.

Preserved Samples

Shake or vortex the incoming preserved sample to thoroughly mix. Transfer 0.3ml = 0.3g of sample into the Mini Parasep® SF mixing chamber. Add 3.0ml of 10% Formalin/water plus 2 drops of Triton X.

STEP 3 - CENTRIFUGATION

Invert the Mini Parasep® SF and centrifuge at 200g for two minutes or 400g for two minutes (J. Clin. Microbiol. doi:10.1128/JCM.00838-15). Mini Parasep® SF fits all 15ml centrifuge buckets.



STEP 2 - EMULSIFICATION

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

Vortex or shake to emulsify with the sedimentation cone pointing upwards.

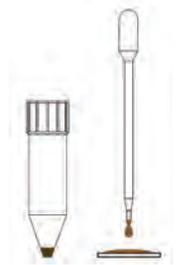


STEP 4 - EXAMINATION

Direct Method

Unscrew and discard the filter and mixing tube. Pour off all the liquid above the sediment.

Pipette one drop of saline or Lugol's Iodine solution onto a slide, add one drop of deposit to the saline or Lugol's Iodine, mix sample and cover with cover-slip.

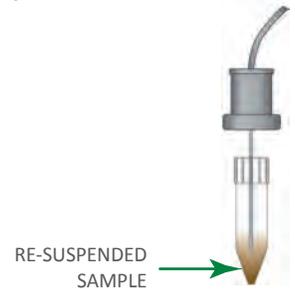


OR

Semi-automated System - ParaSys™

Unscrew and discard the filter and mixing tube. Pour off all the liquid above the sediment.

Press 'Dilute' to add saline to the sediment. Shake or vortex to re-suspend sample. Insert Aspirator into suspension and press SAMPLE to draw 100µl into the ParaSlide™. (Refer to ParaSys™ instruction manual).



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

Mini Parasep® SF is available empty or reagent ready
Please ask for details

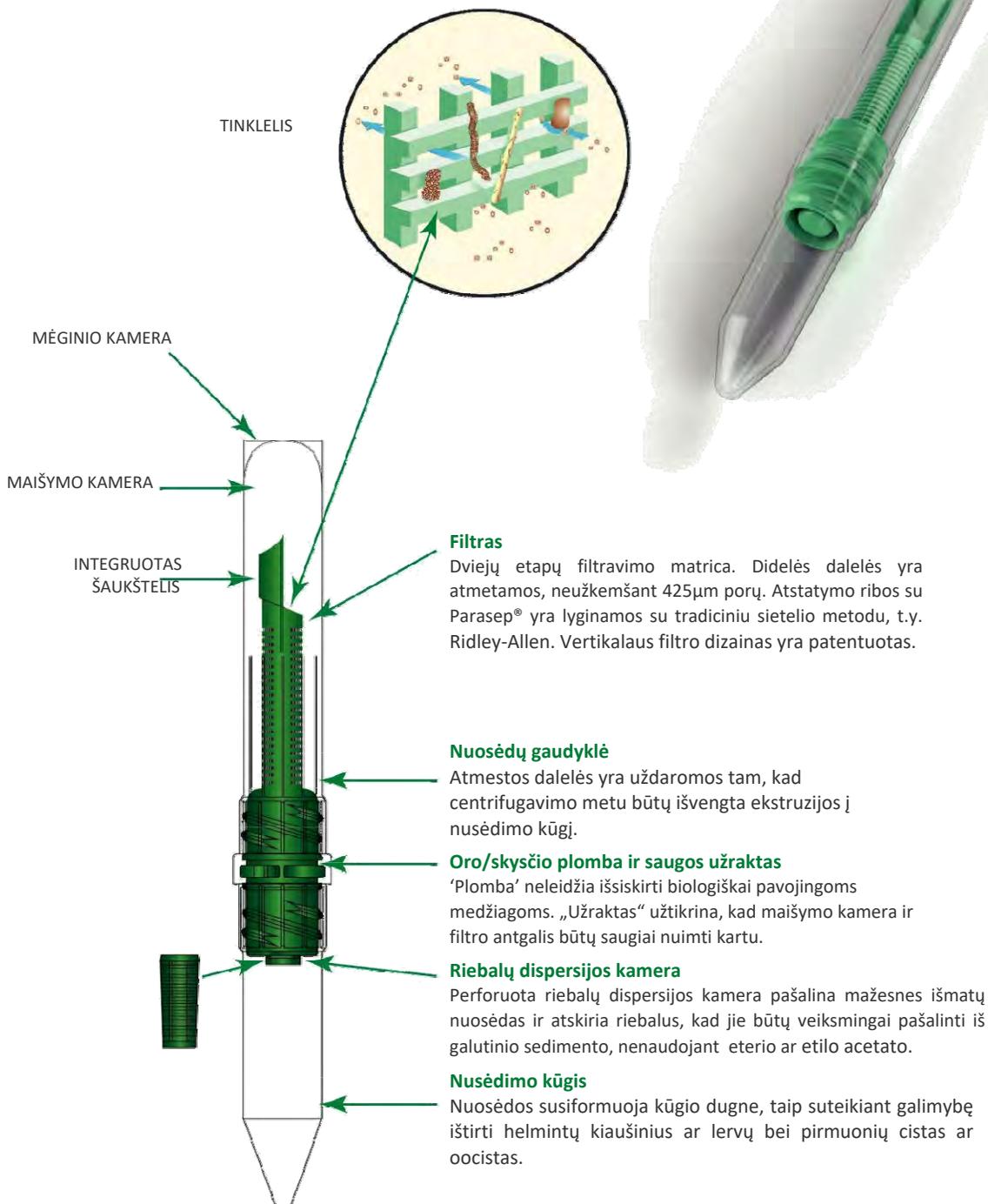
Products can be ordered direct from Apacor or from an appointed distributor
Visit our website for all the latest information www.apacor.com or email on: sales@apacor.com



UNIT 5 SAPPHIRE CENTRE
FISHPONDS ROAD, WOKINGHAM
BERKSHIRE, RG41 2QL, ENGLAND
TEL: +44 (0)118 979 5566
FAX: +44 (0)118 979 5186



HELMINTŲ KIAUŠINĖLIŲ IR LERVŲ / PIRMUONIŲ CISTŲ IR OOCISTŲ KONCENTRACIJA IŠMATOSE



Sveikatos ir saugos privalumai

- Visiškai uždaras procesas
- Sumažintas mėginio tūris
- Nereikia jokio valymo
 - Vienkartinio naudojimo, jokio mėginio užteršimo
- Galima įsigyti paruoštų naudoti sistemų

Veiksmingumas

- Optimalus mėginio atstatymas
- Padidintas mėginio skaidrumas
- Greitas keturių etapų procesas
- Optimizuoti žmogiškieji ištekliai
- Lengva paciento identifikacija
 - Tinka visiems 15ml centrifugos krepšiams



Procedūra

ETAPAS 1 – MĖGINIO PARUOŠIMAS

Švieži mėginiai

Atsukite tuščio Parasep® kamštelį ir į maišymo kamerą dozuokite 3.3ml fiksatyvo ir vieną lašą surfaktanto (pvz., Triton X-100).

Kaip alternatyvą, galite naudoti iš anksto užpildytą Mini Parasep® SF.

Mini Parasep® SF filtro antgalio gale esančiu šaukšteliu įdėkite išmatų mėginio.

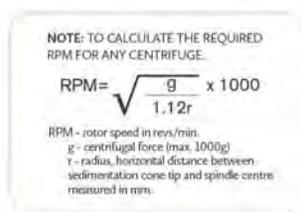
Mini Parasep® SF šaukšteliu gerai išmaišykite. Jei mėginys yra labai kietas, sumaišykite jį šaukštelio galu.

Konservuoti mėginiai

Gerai išmaišykite mėginį jį purtydami ar vorteksuodami. Dozuokite 0.3ml = 0.3g mėginio į Mini Parasep® SF maišymo kamerą. Pridėkite 3.0ml 10% formalino/ vandens ir 2 lašus 2 Triton X.

ETAPAS 3 - CENTRIFUGAVIMAS

Apverskite Mini Parasep® SF ir centrifuguokite prie 200g dvi minutes arba prie 400g dvi minutes (J. Clin. Microbiol. doi: 10.1128/JCM.00838-15). Mini Parasep® SF tinka visiems 15ml centrifugų krepšiams.



NUOSĖDOS

SUPERNATANTAS

NUOSĖDOS



ETAPAS 2 - EMULSAVIMAS

Uždarykite Mini Parasep® SF užsukdami filtro antgalį/nusėdimo kūgį.

Supurtykite arba vorteksuokite laikydami priemonę taip, kad nusėdimo kūgis būtų viršuje.

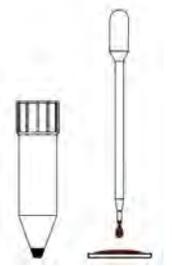


ETAPAS 4 - TYRIMAS

Tiesioginis metodas

Atsukite ir nuimkite maišymo kamerą ir filtro antgalį. Visą virš nuosėdų esantį skystį nupilkite.

Dozuokite vieną druskos tirpalo ar Lugol'io jodo tirpalo ant stiklelio, vieną nuosėdų lašą, išmaišykite mėginį ir uždenkite dengiamuoju stikleliu.



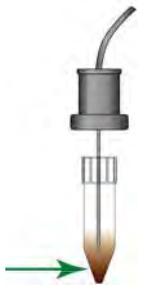
ARBA

Pusiau automatinė sistema - ParaSys™

Atsukite ir nuimkite Visą virš nuosėdų esantį skystį nupilkite.

Paspauskite 'Dilute' – į nuosėdas bus dozuojamas druskos tirpalas. Purtykite arba vorteksuokite mėginį ir gerai resuspenduokite. Į suspensiją įmerkite aspiratorių ir paspauskite SAMPLE, kad būtų įtraukta 100µl į ParaSlide™ (skaitykite ParaSys™ naudojimo vadovą).

RESUSPENDUO-TAS MĖGINYS



Dėl laikymo sąlygų ir galiojimo datos prašome skaityti etiketę. Naudojant Mini Parasep® SF, prašome laikytis pateikiamų rekomendacijų. Norint išvengti kryžminio užterštumo, Mini Parasep® SF priemonė turi būti užkimšta visą laiką, išskyrus mėginio dozavimo momentą ir galutinio mėginio išėmimo ištyrimui momentą.

Mini Parasep® SF galima įsigyti tuščią bei su jau paruoštu reagentu

Produktus galima užsisakyti tiesiai iš Apacor arba per įgaliotą atstovą
Apsilankykite mūsų tinklalapyje www.apacor.com arba susisiekite el. paštu: sales@apacor.com



UNIT 5 SAPPHIRE CENTRE
FISHPONDS ROAD, WOKINGHAM
BERKSHIRE, RG41 2QL, ENGLAND
TEL: +44 (0)118 979 5566
FAX: +44 (0)118 979 5186



Diamedica | XXXXXXX

From: Mykola Nykorak <mzn@apacor.com>
Sent: pirmadienis 2019 m. gruodis 9 15:47
To: Diamedica | XXXXXXX
Subject: У відповідь: Questions about mini Parasep

Follow Up Flag: Follow up
Flag Status: Completed

Dear XXXXXXX,

Thank you for the forecast and future order info.
Please find answers below.
Hope, it would be useful for you)

1. Is it possible to prolong sample storage in the concentrator? As customer is university hospital they want to keep some samples to show them to students. They want to store samples not less as 8 months. Maybe it is possible if they will add formalin in to concentrator, would it extend time of storage?
We are currently up to 18 months on our long term morphology study with Giardia (which is quite prone to distort over time) and we have seen excellent morphology retention so far. Therefore we would not expect there to be any problem with an 8 month morphology check, although some organisms might not last for this length of time (*D. fragilis* for example is prone to losig structure very quickly in all fixatives). I would expect almost all ova and cysts to remain though based on these results.
2. Is it possible to use sample from concentrator for immunochromatography tests?
I have tested a positive sample with a lateral flow immunochromatographic assay (previously mentioned Giardia samples on an ImmuCard Stat Giardia test) and had a positive result, however we have not done extensive testing on this (should be covered in future publications). Based off this (very limited data) I would say yes.

Best Regards,
Mykola Nykorak
European and Asian Sales Manager
Apacor Limited