

BIBLIOGRAFIA

1. ASMT, 1978. Recommended Procedures for the Examination of Clinical Specimens Submitted for the Diagnosis of Parasitic Infections. *Am. J. Med. Technol.*, 44:1101-1106.
2. Garcia, L.S. 2009. *Practical Guide to Diagnostic Parasitology*, 2nd ed., ASM Press, Washington D.C.
3. Garcia, L.S. 2007. *Diagnostic Medical Parasitology*, 5th ed., ASM Press, Washington, D.C.
4. Garcia, L.S. and R. Shimizu, 1981. Comparison of Clinical Results for the use of Ethyl Acetate and Diethyl Ether in the Formalin-Ether Sedimentation Technique Performed on Polyvinyl Alcohol Preserved Specimens. *J. clin. Microbiol.*, 13:709-713
5. Melvin, D.M. and M.M. Brooke, 1980. "Laboratory Procedures for the Diagnosis of Intestinal Parasites", *U.S. D.S.E.W.*, 79:8282, CDC Atlanta, GA. 23-65
6. Yang, J., and Th. Scholten, 1977. A Fixative for Intestinal Parasites Permitting the Use of Concentration and Permanent Staining Procedures. *Am. J. Clin. Pathol.*, 67:300-304
7. Young, Kirk H., et al. 1979. Ethyl Acetate as a Substitute for Diethyl Ether in the Formalin-Ether Sedimentation Technique. *J. Clin. Microbiol.*, 10:852-853.

ALTRI PRODOTTI MEDICI CHIMICI

	Num. di catalogo
Fiale C&S medium	2805-05
Provette da 15 ml e tappi, sfuse	895A-TC
Provette da 50 ml e tappi, sfuse	895A-TC
Fiale pulite	310
Tintura di iodio D'Antoni	628A
Acetato di etile	4992
Fiale di formalina 10%	575-05
Colorazione di Giemsa	591A
Soluzione tampone di Giemsa	592A
Ematossilina ferrica #1	6185A
Ematossilina ferrica #2	6188A
Fiale LV-PVA	2802-05
Fiale SAF	574-05
Fiale Total-Fix	2807-05
Blu tricromico modificato per microsporidia	601A
Fiale UNIFIX™	2804-05
Colorazione tricromica Gomori di Wheatley	602A
Fiale Z-PVA	2803-05

Abbiamo anche

Colorazione di Gram

Colorazione AFB

Colorazione AFB fluorescente

Vetrini per controllo qualità

Organismi per il controllo qualità

Data revisione: 21 maggio 2014

MCC
Medical Chemical Corporation
19430 Van Ness Ave.
Torrance, CA 90501
Phone (800)424-9394
Fax (310)787-4464
EC REP CEpartner4U, ESDOORNLAAN 13, 3951DB
MAARN, NL +31 (0) 6.516.536.26

Consultare le istruzioni per l'uso

SED-CONNECT™

Kit concentrazione chiusa da 15 ml

Num. di catalogo 693A, 693A-E

USO PREVISTO

SED-CONNECT™ è un sistema a concentrazione chiusa per l'individuazione di uova, larve, e protozoi da campioni di feci preservati.

SED-CONNECT è progettato per venire usato con materiale preservato con formalina al 5% o al 10%, SAF, PVA, Z-PVA, UNIFIX o TOTAL-FIX. Quando usato con fiale di raccolta Para-Fix, SED-CONNECT fornisce un metodo chiuso, pratico e riproducibile per rilevare i parassiti anche quando sono presenti in numeri molto bassi.

SOMMARIO E SPIEGAZIONE

La diagnosi di un'infezione da parassiti viene confermata dal rilevamento di larve e uova di elminti, trofozoiti e cisti di protozoi, oocisti di coccidi, e spore di microsporidia. Una procedura di concentrazione va effettuata come parte di routine di un esame completo dei parassiti. Le procedure di concentrazione permettono di rilevare organismi presenti in basse quantità. Tra gli organismi che generalmente si possono identificare usando una procedura di concentrazione ci sono: cisti di *Gyrodia lamblia*, *Entamoeba histolytica/E. Dispar*, *Entamoeba coli*, *Iodamoeba bütschlii*, e oocisti di *Isospora belli*. L'identificazione di altri protozoi va considerata provvisoria, e va confermata con uno striscio con colorazione permanente.

Brevetti numero: 5,556,544; 377,031 e 382,963

CONTENUTO DEL KIT

50 imbusti a filtro
50 tappi per imbuto
15 fiale per centrifuga da 15 ml
50 tappi per fiala
1 bottiglia di tensioattivo
1 foglio di istruzioni
acetato di etile (opzionale)

MATERIALI NON FORNITI

acetato di etile
applicatori con punta in cotone
centrifuga
pipette di trasferimento
vetrini e vetro coprioggetto per microscopio
microscopio
soluzione fisiologica

RACCOLTA DEI CAMPIONI

1. Per il processo di rilevamento è fondamentale avere un campione ben preservato. Il SED-CONNECT è un sistema di concentrazione chiusa progettato per venire usato con i kit di raccolta Para-Fix. Per le procedure di raccolta vedere l'inserito fornito con ciascun kit, o il foglio con la procedura fornito in ogni confezione.
2. Per la concentrazione di materiale fresco raccolto nella fiala pulita Para-Fix, aggiungere 15 ml di formalina 5%, formalina 10%, SAF o Total-Fix a 3-5 g di campione. Mescolare bene, e lasciare riposare per almeno 30 minuti prima di procedere.
3. Se un vetrino con colorazione permanente viene preparato dal campione SAF o Total-Fix, rimuovere parte del materiale preservato prima della concentrazione, o si possono usare le feci concentrate per preparare questo striscio.
4. NOTA: gli strisci fecali preparati per la colorazione permanente con tutti i fissativi si possono preparare dal sedimento ottenuto dalla centrifugazione del campione originale (nessun passaggio di risciacquo). Le colorazioni permanenti non si possono preparare con il sedimento una volta che il campione di feci sia stato risciacquato con soluzione fisiologica, SAF (contiene formalina) e/o formalina. La morfologia dell'organismo sarà molto povera una volta che il campione sia stato risciacquato. L'unica eccezione sono i campioni preservati con SAF, che si possono usare per preparare strisci con colorazione permanente anche se risciacquati con SAF o formalina.

TRATTAMENTO DEL CAMPIONE

1. Rimuovere il tappo dalla fiala e aggiungere 8-10 gocce di tensioattivo (opzionale). Richiudere la fiala, assicurandosi che il tappo sia ben fisso.
2. Mescolare il contenuto della fiala scuotendo bene, o centrifugando per 30 secondi.
3. Rimuovere il tappo dalla fiala del campione e inserire un filtro a imbuto SED-CONNECT nella fiala di trasferimento.
4. Inclinare il dispositivo SED-CONNECT di circa 30 gradi (in modo che il campione fluisca nella

provetta della centrifuga), e filtrare un volume sufficiente di campione in modo che 1 ml di sedimento rimanga dopo la centrifugazione. I volumi approssimativi di campione da filtrare nella provetta della centrifuga saranno 5 ml per campioni densi o 5-9 ml per campioni liquidi (**Consiglio per campioni acquosi: dopo aver inserito il dispositivo Sed-Connect, rimuovere la provetta della centrifuga dall'imbuto Sed-Connect e versare il campione filtrato direttamente nella provetta della centrifuga; in tal modo si eliminano perdite e sversamenti**). Per facilitare il filtraggio di campioni densi nella provetta da 15 ml della centrifuga, scuotere o battere delicatamente sul tavolo il dispositivo di filtraggio.

5. Rimettere il dispositivo in posizione orizzontale (per interrompere il flusso del materiale e prevenire perdite o sgocciolamento del campione) e far scivolare via la provetta da 15 ml della centrifuga dall'unità con filtro a imbuto. Tappare il dispositivo di filtraggio con i tappi forniti e smaltire l'unità col filtro a imbuto secondo le procedure convenzionali da laboratorio per i campioni di feci.

6*. Aggiungere soluzione fisiologica* fino circa al segno di 13 ml sulla provetta per la centrifuga e sul tappo. Centrifugare a 500xg (1800-2500 giri al minuto) per 10 minuti. Si può eliminare un passaggio di lavaggio per limitare la possibilità di perdere organismi.

* Al posto della soluzione fisiologica si può usare formalina 5%, formalina 10% o SAF.

7. Far decantare il liquido surnatante, e tenere il sedimento fecale sul fondo della fiala. Fare lo striscio per la colorazione permanente dal sedimento.

8. Aggiungere formalina 5%, formalina 10%, SAF, Total-Fix o soluzione fisiologica al sedimento rimanente per portare i contenuti della provetta a 8 ml.

9. Aggiungere 4 ml di acetato di etile (o altro sostituto di etere) alla provetta per la centrifuga da 15 ml. Chiudere la provetta con il tappo fornito nel kit.

10. Scuotere vigorosamente per 30 secondi. Se si usa etere dietilico (non consigliato), quando si scuote la provetta potrebbe generarsi della pressione al suo interno, e il tappo va allentato con attenzione dopo aver scosso la provetta, per allentare la pressione, e poi richiuso.

11. Centrifugare a 500xg (1800-2500 rpm) per 10 minuti.

12. Rimuovere il tappo con cautela. La soluzione risultante dovrebbe avere quattro strati:

Primo: acetato di etile o etere etilico

Secondo: residui

Terzo: formalina

Quarto: sedimento

13. Ribaltare la provetta per versare il fluido surnatante e lo strato di residui. Tenendo ribaltata la provetta, pulirla con uno o due applicatori con punta in cotone per rimuovere l'acetato di etile o i residui rimasti dentro. Se non si rimuove l'acetato di etile in eccesso si rischia che si formino bolle di solvente sul preparato a fresco. Il sedimento sul fondo della fiala contiene i parassiti.

14. Rimettere in sospensione i sedimenti sul fondo della provetta con formalina 5%, formalina 10% o soluzione fisiologica.

15. Per preparare un preparato a fresco, estrarre un campione dal materiale rimesso in sospensione usando una pipetta capillare o di trasferimento. Metterne una o due gocce su un vetrino per

microscopio e coprire con un vetro coprioggetto. Esaminare subito.

16. Se si preferisce un preparato con iodio, mettere su un vetrino una goccia di soluzione di Lugol, e una del materiale rimesso in sospensione. Coprire il vetrino ed esaminare subito.

17. Se si preparano degli strisci per colorazioni speciali (*Cryptosporidium spp*, *Isospora belli*, *Cyclospora cayetanensis*, o i microsporidi), il sedimento rimanente si può usare per creare gli strisci.

STABILITÀ

Il prodotto è stabile per due anni dalla data di produzione, se conservato a temperatura ambiente. L'utente deve verificare che il concentratore non abbia crepe, e che il tensioattivo non sia contaminato con batteri o funghi.