

## 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. Brooke, M.M., 1974 "Intestinal and Urogenital Protozoa", Manual of Clinical Microbiology, ASM Washington D C., 2nd Edition. 582-601
3. Garcia, L.S. and Bruchner, D.A., 1997 Diagnostic Medical Parasitology, 3rd 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 Total-Fix	2807-05
Provette da 15 ml e tappi, sfuse	895A-TC
Provette da 50 ml e tappi, sfuse	896A-TC
Fiale C&S medium	2805-05
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
Hemo De (sostituto dello xilene)	930E
Ematossilina ferrica #1	6185A
Ematossilina ferrica #2	6188A
Schiarente Med-Chem (sostituto dello xilene)	9350A
Fiale LV-PVA	2802-05
Blu tricromico modificato per microsporidia	601A
Fiale SAF	574-05
Colorazione tricromica Gomori di Wheatley	602A
Fiale Z-PVA	2803-05

### Abbiamo anche

Colorazione di Gram

Colorazione AFB

Colorazione AFB fluorescente

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

MICRO-SED™  
Kit concentrazione fecale da 15 ml  
Num. di catalogo 694A, 694A-E

### USO PREVISTO

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

MICRO-SED è progettato per venire usato con materiale preservato con formalina al 5% o al 10%, SAF, PVA, Z-PVA, o TOTAL-FIX. Quando usato con fiale di raccolta Para-Fix, MICRO-SED fornisce un metodo 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, trofozoi 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, che si potrebbero non identificare se si usa solo un preparato diretto. Tra gli organismi che generalmente si possono identificare usando una procedura di concentrazione ci sono: cisti di *Giardia lamblia*, *Entamoeba histolytica*, *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.

### CONTENUTO DEL KIT

50 imbuti a filtro  
50 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

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

## RACCOLTA DEI CAMPIONI

1. Per il processo di rilevamento è fondamentale avere un campione ben preservato. Il MICRO-SED è 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.

## TRATTAMENTO DEL CAMPIONE

1. Rimuovere il tappo dalla fiala e aggiungere 8-10 gocce di tensioattivo. Richiudere la fiale, assicurandosi che il tappo sia ben fisso.
2. Mescolare il contenuto della fiala scuotendo bene, o centrifugando per 30 secondi.
3. Inserire un filtro a imbuto in una delle fiale per la centrifuga.
4. I volumi approssimativi di campione saranno 3 ml per campioni densi o 5-9 ml per campioni liquidi. Filtrare un volume sufficiente di campione attraverso l'imbuto, in modo che dopo la centrifugazione iniziale rimanga 1 ml di sedimento.
5. Non forzare il materiale fecale attraverso il tappo a imbuto. Una volta che il filtraggio è completo, smaltire il filtro a imbuto secondo le procedure convenzionali da laboratorio per i campioni di feci. **Se si usa un singolo risciacquo, omettere i passaggi 6 e 7.**
6. Aggiungere soluzione fisiologica\* fino al segno di 13 ml sulla provetta per la centrifuga. Centrifugare a 500xg (1800-2500 giri al minuto) per 10 minuti.
7. Far decantare il liquido surnatante, e tenere il sedimento fecale sul fondo della fiala.
8. Aggiungere soluzione fisiologica per portare i contenuti della provetta a circa 9 ml.
9. Aggiungere 3-4 ml di acetato di etile, Hemo De, Schiarente Med-Chem o altro sostituto dell'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: soluzione fisiologica\*  
Quarto: sedimento

13. Pulire lo strato di residui con un bastoncino applicatore per smuovere i residui.
14. 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.
15. Rimettere in sospensione i sedimenti sul fondo della provetta con soluzione fisiologica\*. Se si usa SAF, non rimettere in sospensione i sedimenti. Rimuovere un po' di sedimenti e preparare gli strisci per la colorazione permanente prima di rimettere in sospensione i sedimenti rimanenti per l'esame del preparato a fresco.
16. 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.
17. 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.
18. 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.

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

### **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.