

Agar DUO: Dermatófito- Sabouraud dextrosa Cloranfenicol

Agar Dermatófito		Sabouraud dextrosa Cloranfenicol
Presentación: Placas duo desechables de 90 mm, para uso in vitro		
Características físicas:		
Apariencia:	Transparente a ligeramente opaco	Transparente
Color	amarillo	Amarillo suave
pH	5.5 ± 0.2	5.6 ± 0.2 a 25° C
Uso	Medio de cultivo selectivo utilizado para el aislamiento de hongos patógenos de lesiones o infecciones superficiales de piel, cabello y/o uñas. Se recomienda para el aislamiento de dermatofitos, especialmente para los géneros <i>Microsporum</i> , <i>Trichophyton</i> y <i>Epidermophyton</i>	Medio selectivo utilizado para el aislamiento de hongos en especial dermatofitos a partir de muestras clínicas.
Incubación	3-7 días de 25 a 30°C en atmósfera aeróbica	24-48 horas y hasta 7 días a 30°C en atmósfera aeróbica.
Control de esterilidad	Incubadas a 35°C por 48 horas: No hubo desarrollo bacteriano Incubadas a 20°C por 96 horas: No hubo desarrollo bacteriano	
Almacenamiento:	4-10°C con la tapa de la placa hacia abajo, hasta su fecha de vencimiento	

Descripción:	Posee nutrientes específicos que promueven el desarrollo de dermatofitos. Los antibióticos específicos evitan el desarrollo de micetos saprófitos y de bacterias. Durante su crecimiento, los dermatofitos patógenos: <i>Microsporum</i> , <i>Trichophyton</i> y <i>Epidermophyton</i> , generan metabolitos alcalinos lo cual produce un cambio de color del medio de cultivo del ámbar a rojo intenso.	El agar Sabouraud dextrosa suplementado con cloranfenicol es usado para el cultivo de hongos en especial asociados a infecciones de la piel. La peptona micológica provee compuestos nitrogenados. La dextrosa es la fuente de energía. La alta concentración de dextrosa y pH ácido favorecen el crecimiento de hongos e inhiben la flora acompañante. El cloranfenicol es un antibiótico de amplio espectro que inhibe tanto a microorganismos Gram positivos como Gram negativos y su adición optimiza la recuperación del hongo en muestras muy contaminadas																								
Composición (gramos por litro):	<table border="0"> <tr><td>Digerido pancreático de gelatina</td><td>17 g</td></tr> <tr><td>Digerido papaico de harina de soya</td><td>10 g</td></tr> <tr><td>Glucosa</td><td>10 g</td></tr> <tr><td>Rojo de fenol</td><td>0.2 g</td></tr> <tr><td>Cicloheximida</td><td>0.5 g</td></tr> <tr><td>Gentamicina</td><td>0.1 g</td></tr> <tr><td>Cloranfenicol</td><td>0.1 g</td></tr> <tr><td>Agar</td><td>20 g</td></tr> </table>	Digerido pancreático de gelatina	17 g	Digerido papaico de harina de soya	10 g	Glucosa	10 g	Rojo de fenol	0.2 g	Cicloheximida	0.5 g	Gentamicina	0.1 g	Cloranfenicol	0.1 g	Agar	20 g	<table border="0"> <tr><td>Dextrosa</td><td>40 g</td></tr> <tr><td>Peptona micológica</td><td>10 g</td></tr> <tr><td>Cloranfenicol</td><td>0.05 g</td></tr> <tr><td>Agar</td><td>15 g</td></tr> </table>	Dextrosa	40 g	Peptona micológica	10 g	Cloranfenicol	0.05 g	Agar	15 g
Digerido pancreático de gelatina	17 g																									
Digerido papaico de harina de soya	10 g																									
Glucosa	10 g																									
Rojo de fenol	0.2 g																									
Cicloheximida	0.5 g																									
Gentamicina	0.1 g																									
Cloranfenicol	0.1 g																									
Agar	20 g																									
Dextrosa	40 g																									
Peptona micológica	10 g																									
Cloranfenicol	0.05 g																									
Agar	15 g																									
Siembra:	Sembrar el medio de cultivo sobre la superficie del medio con la muestra de ensayo directamente.	Sembrar el medio de cultivo con la muestra de ensayo directamente sobre la superficie. Si las muestras están formadas por raspados de Piel, cabello o uñas, colocar el material en el centro de la superficie del medio																								
Interpretación o lectura de resultados:	Observe los tipos de colonias después de 3 – 6 días de incubación para determinar si presentan un cambio de color de amarillo a rojo o rosa y si se observan colonias características de dermatofitos. Mediante observación microscópica confirme cada una de ellas.	Observe los tipos de colonias después de 3 – 6 días de incubación para determinar si presentan color y si se observan colonias características de dermatofitos. Mediante observación microscópica confirme cada una de ellas.																								
Destrucción y desinfección:	Es responsabilidad de cada laboratorio la adecuada gestión de sus desechos, según protocolo interno o mediante terceros que garanticen su adecuado tratamiento, cumpliendo las normativas vigentes.																									

Bibliografía:	<ul style="list-style-type: none"> • Taplin, D., et al. 1969. Isolation and recognition of dermatophytes on a new medium (DTM). Arch. Dermatol. 99: 203. • MacFaddin, J. D. 1985. Media for isolation-cultivation-identification-maintenance of medical bacteria, vol. 1, p. 275-284. Williams & Wilkins, Baltimore, MD. • Sutton, D.A. 2003. Specimen collection, transport, and processing: mycology. In: Murray, P. R., E. J. Baron, J.H. Jorgensen, M. A. Pfaller, and R. H. Yolken (ed.). Manual of clinical microbiology, 8th ed. American Society for Microbiology, Washington, D.C. • Summerbell, R.C. 2003. Trichophyton, Microsporum, Epidermophyton, and agents of superficial mycoses. In: Murray, P. R., E. J. Baron, J.H. Jorgensen, M. A. Pfaller, and R. H. Yolken (ed.). Manual of clinical microbiology, 8th ed. American Society for Microbiology, Washington, D.C. • Larone, D.H. 1995: Medically important fungi - a guide to identification. 3rd edition. ASM Press, Washington. 	<ul style="list-style-type: none"> • Sabouraud R. 1892. Ann. Dermatol. Syphilol. 3:1061. • Jarett, L., and A.C. Sonnenwirth (ed) 1980. Gradwohl's clinical laboratory methods and diagnosis, 8th ed. CV Mosby. • Pfaller MA. Microbiology. Section IX, Chapter 45, Micology pg 1169-1196 in Clinical laboratory Medicine Edited by McClatchey KD. 1994 Williams and Wilkins. Baltimore MD 21202 USA. • Murray PR, Baren EJ, Jorgensen JH, Pfaller MA, Yolken RH (editors) 2003, Manual of clinical Microbiology, 8th ed., Washington, D.C. Revision, • Nash P, Krenz.MM. Culture Media. Chapter 121. pg 1226-1228 in: Manual of Clinical Microbiology, edited by Balows A, Hauser WJ, Jr, Herrmann KL, Isenberg HD, Shadomy HJ. Fifth Ed. 1991 Am Soc Microbiol. Washington DC
----------------------	---	---

Control de Calidad Agar Dermatofito

Organismo	ATCC	Recuperación
<i>Candida albicans</i>	10231	Colonias de pequeñas a medianas, color blanco a crema; zonas de amarillo medio o rojo en el medio alrededor de las colonias
<i>Trichophyton mentagrophytes</i>	9533	Moderado a denso. Colonias blancas esponjosas, zonas rojas en el medio alrededor de las colonias
<i>Trichophyton equinum</i>	22443	Moderado a denso Colonias blancas esponjosas, zonas rojas en el medio alrededor de las colonias
<i>Aspergillus niger</i>	16404	Inhibición de parcial a completa
<i>Saccharomyces cerevisiae</i>	9763	Inhibición completa
<i>Escherichia coli</i>	25922	Inhibición parcial a completa
<i>Pseudomonas aeruginosa</i>	10145	Inhibición parcial a completa
<i>Staphylococcus aureus</i>	25923	Inhibición parcial a completa

Control de Calidad Agar Sabouraud Dextrosa con Cloranfenicol

Organismo	ATCC	Recuperación
<i>Aspergillus niger</i>	16404	Buen crecimiento
<i>Candida albicans</i>	10231	Buen crecimiento
<i>Trichophyton mentagrophytes</i>	9533	Buen crecimiento
<i>Escherichia coli</i>	25922	Inhibición parcial o completa