



INSUMOLAB

Capitán Orella 2375

Ñuñoa - Santiago

E-mail:ventas@insumolab.cl

## Agar Lactrimel

**Presentación:** Placas desechables de 50mm, para uso in vitro

### Características Físicas

- **Apariencia:** opaco
- **Color:** ámbar claro a blanquecino
- **pH:** 5.5 ± 0.2

### Uso:

Medio de cultivo 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 *Microsporium*, *Trichophyton* y *Epidermophyton*.

**Incubación:** 3-7 días de 25 a 30°C en atmósfera aeróbica.

### Control de esterilidad:

Incubadas a 30°C por 7 días: No hubo desarrollo bacteriano

Incubadas a 20°C por 96 horas: No hubo desarrollo bacteriano

### Control de Calidad:

Organismo	ATCC	Crecimiento
<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

**Almacenamiento:** 4-10°C con la tapa de la placa hacia abajo, en su envase original. Para evitar las condensaciones de agua se recomienda evitar los cambios bruscos de temperatura.



**INSUMOLAB**

Capitán Orella 2375

Ñuñoa - Santiago

E-mail:ventas@insumolab.cl

---

#### **Descripción:**

Posee nutrientes específicos que promueven el desarrollo de dermatofitos y favorece la formación de estructuras como clamidosporas, blastoconidias, hifas, pseudohifas y artrosporas útiles en la identificación microscópica del hongo. Los antibióticos específicos evitan el desarrollo de micetos saprófitos y de bacterias.

#### **Composición (en gramos por litro):**

Miel	10 g
Harina de trigo	10 g
Leche descremada	14 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.

#### **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 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:**

- ✓ 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. Tenover (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. Tenover (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.