

## Especificación

Medio sólido selectivo para el aislamiento de levaduras y mohos procedentes del medio ambiente y productos alimenticios.

## Presentación

	Encajado	Caducidad	Almacenamiento
30 Placas Contacto/Ird. Placas de contacto - Doble Envase con: 15 ± 2 ml	1 caja con 5 blisters (PET laminado y bolsa PPBO) con 6 placas de contacto / Blisters. Cada paquete contiene indicador de irradiación (8-14kGy).	5 meses	2-25 °C

## Composición

Composición (g/l):	
Peptona micológica.....	5,000
Dextrosa.....	10,000
Fosfato potásico.....	1,000
Sulfato magnésico.....	0,500
Rosa de bengala.....	0,050
Cloranfenicol.....	0,100
Agar.....	15,000

## Descripción/Técnica

### Descripción:

El Agar Rosa de Bengala es un medio selectivo para la detección y enumeración de mohos y levaduras, en muestras de alimentos. Además de los requerimientos nutritivos para el desarrollo de hongos, este medio incorpora el Rosa de Bengala que, además de teñir a las levaduras de color rosado facilitando su contaje, impide el crecimiento masivo de mohos tales como *Rhizopus* y *Neurospora* permitiendo así detectar a otros de crecimiento más lento. La concentración de cloranfenicol que incluye la actual formulación impide el crecimiento bacteriano sin interferir en el de los hongos.

### Técnica:

Como término medio las placas RODAC® ofrecen una superficie de contacto aproximada de 25 cm<sup>2</sup>.

En el momento de usarla, se saca la cubierta y se apoya suavemente el medio de cultivo sobre la superficie a controlar, ejerciendo una presión suave para asegurar el contacto de las dos superficies. Se retira la placa RODAC® y se cubre con la tapa para evitar contaminaciones aéreas. Es aconsejable que la tapa se asegure con cinta adhesiva y que se rotule la parte inferior con los datos del muestreo (Lugar, fecha y hora). Las placas inoculadas se incuban a 25 ± 1°C durante 5 días con exámenes diarios.

Si las superficies a muestrear son rugosas, las placas no harán buen contacto, aún cuando se aumente la presión. En estos casos es aconsejable delimitar un cuadrado de 5 cm de lado y frotarlo enérgicamente con un hisopo estéril húmedo y luego frotar el hisopo sobre la placa RODAC®.

Si se verifica la eficacia de un proceso de limpieza o desinfección, las placas deben usarse en las dos horas siguientes a la finalización del proceso, asegurándose que la superficie a muestrear esté seca. Es aconsejable incluir siempre controles positivos, muestreando la zona antes de la desinfección o zonas sucias anexas a las desinfectadas.

La frecuencia del muestreo y de la desinfección los establecerá el técnico en función de los objetivos. De forma general se establece, aplicar directamente sobre la superficie que se quiere monitorizar, con una presión constante durante un tiempo aprox. de 10 segundos.

Nota: Las placas de contacto se utilizan para el control de la contaminación microbiológica de las superficies y el aire en el interior de salas limpias, aisladores, RABS, industrias alimentarias y hospitales. La envoltura irradiado doble / triple asegura que el paquete en sí no contamina el medio ambiente, se retira la primera envoltura justo antes de entrar en el área limpia.

Las placas se deben conservar en su envase original (blisters) para garantizar su estabilidad a fin de caducidad.

## Control de Calidad

### Control Físico/Químico

Color : Rosa intenso

pH: 7,2 ± 0,2 a 25°C

### Control de Fertilidad

Inocular: rango práctico 100 ± 20 UFC; Min. 50 UFC (Productividad) /10<sup>4</sup>-10<sup>6</sup> (Selectividad)

Control microbiológico según normativa ISO 11133:2014/ A1:2018.

Metodología analítica acorde con ISO 11133:2014/A1:2018; A2:2020.

Aerobiosis. Incubación a 25 °C ±1, lectura a las 72 h hasta 5 días.

#### **Microorganismo**

*Candida albicans* ATCC® 10231, WDCM 00054

*Aspergillus brasiliensis* ATCC® 16404, WDCM 00053

*Escherichia coli* ATCC® 8739, WDCM 00012

*Bacillus subtilis* ATCC® 6633, WDCM 00003

#### **Desarrollo**

Bueno (≥50%)

Bueno (≥50%)

Inhibido

Inhibido

### Control de Esterilidad

Incubación 48 h a 30-35°C y 48 h a 20-25 °C: SIN CRECIMIENTO

Verificación a 7 días tras incubación en las mismas condiciones.

## Bibliografía

- ATLAS, R.M., L.C. PARKS (1993) Handbook of Microbiological Media. CRC Press, Inc. London.
- CLESCERI, L.S., A.E. GREENBERG & A.D. EATON (1998) Standard Methods for the examination of water and wastewater. 20<sup>th</sup> ed. APHA. Washington DC.
- DOWNES, F.P. & K. ITO (2001) Compendium of Methods for the Microbiological Examination of Foods. 4<sup>th</sup> ed. APHA. Washington DC.
- ISO 11133:2014/ Adm 1:2018. Microbiology of food, animal feed and water. Preparation, production, storage and performance testing of culture media.
- MARSHALL, R.T. (1993) Standard methods for the examination of dairy products. 16<sup>th</sup> ed. APHA, Washington DC.