



Referencia: PR0006

Ficha Técnica

Producto: Violet Red Bile Glucose Agar (VRBG)

## Especificación

Medio sólido para la enumeración de enterobacterias según método armonizado de las farmacopeas.

## Presentación

| Presentación  | Encajado  | Caducidad | Almacenamiento |
|---|---|-----------|----------------|
| 30 Placas contacto<br>Placas de contacto - Doble Envase<br>con: 15 ± 2 ml | 1 caja con 5 blister (base de aluminio PVDC) en bolsa de celofán. Cada blister contiene 6 placas de contacto. | 7 meses   | 2-25°C         |

## Composición

| Composición (g/l)         |        |
|---------------------------|--------|
| Extracto de levadura..... | 3,000  |
| Peptona de gelatina.....  | 7,000  |
| Sales biliares nº3.....   | 1,500  |
| D(+)-Glucosa.....         | 10,00  |
| Sodio cloruro.....        | 5,000  |
| Rojo neutro.....          | 0,030  |
| Violeta cristal.....      | 0,002  |
| Agar.....                 | 13,000 |

## Descripción/Técnica

Las placas de contacto se utilizan en el control microbiológico de desinfección y limpieza de superficies como un tampón que actúa simultáneamente de muestreador y medio de cultivo a incubar sin otras operaciones intermedias.

Las placas ya tienen una forma adecuada a esos usos y se pueden utilizar con distintos medios de cultivo en función del tipo microbiano que se desee controlar. 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 32-37°C durante 24-48 horas 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.

Cada laboratorio debe evaluar los resultados según su programa de monitorización y los criterios de calidad establecidos o normativas establecidas.

## Control de Calidad

### Control Físico/Químico

Color : rosa violáceo                      pH: 7,4 ± 0,2 a 25°C

### Control de Fertilidad

Control fertilidad: según métodos y monografías armonizados en farmacopeas

Inocular con 10-100\* UFC para Productividad o 1000-10000 para Selectividad

Aerobiosis. Incubación a 30-35°C. Lectura a las 24 horas

### Microorganismo

*Enterococcus faecalis* ATCC 19433

*Salmonella typhimurium* ATCC 14028

*Pseudomonas aeruginosa* ATCC 9027

*Escherichia coli* ATCC 8739

*Staphylococcus aureus* ATCC 6538

### Desarrollo

Inhibido

Bueno

Bueno

Bueno

Inhibido

### Control de Esterilidad

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

Verificación a 7 días tras incubación en las mismas condiciones

**Referencia:** PR0006**Ficha Técnica****Producto:** **Violet Red Bile Glucose Agar (VRBG)****Bibliografía**

- EUROPEAN PHARMACOPOEIA 8.0 (2014) 8th ed. § 2.6.13. Microbiological examination of non-sterile products: Test for specified microorganisms. Harmonised Method. EDQM. Council of Europe. Strasbourg.
- ISO Norma 21528-1: 2004. Microbiology of food and animal feeding stuffs - Horizontal methods for the detection and enumeration of Enterobacteriaceae - Part 1: Detection and enumeration by MPN technique with pre-enrichment.
- ISO/TS 11133-1: 2009. Microbiology of food and animal feeding stuffs.- Guidelines on preparation and production of culture media. Part 1: General guidelines on quality assurance for the preparation of culture media in the laboratory.
- ISO/TS 11133-2: 2003 Corr. 2004. Microbiology of food and animal feeding stuffs.- Guidelines on preparation and production of culture media. Part 2: Practical guidelines on performance testing of culture media.
- MOSSEL, D.A.A. (1985) Media for Enterobacteriaceae. Int. J. Food Microbiol. 2:27-35.
- MOSSEL, D.A.A., H. MENGERINK & H.H. SCHOLTS (1962) Use a Modified MacConkey Agar Medium for the selective growth and enumeration of all Enterobacteriaceae. J. Bact. 84:381.
- MOSSEL, D.A.A., M. VISER & A.M.R. CORNELISSEN (1963) The examination of foods for Enterobacteriaceae using a test of the type generally adopted for the detection of salmonellae. J. Appl. Bact. 26:444-452.
- MOSSEL, D.A.A. & M.A. RATTO (1970) Rapid detection of sub-lethally impaired cells of Enterobacteriaceae in dried foods. Appl. Microbiol. 20:273-275.
- PASCUAL ANDERSON, M<sup>a</sup> R. (1992) Microbiología Alimentaria. Díaz de Santos, S.A. Madrid.
- USP 33 - NF 28 (2011) <62> Microbiological examination of non-sterile products: Test for specified microorganisms. Harmonised Method. USP Corp. Inc. Rockville. MD. USA.