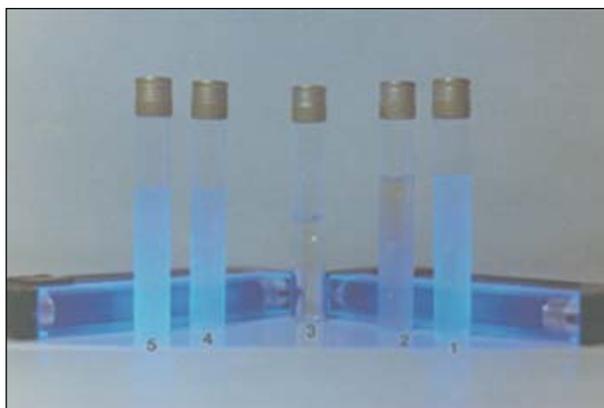


## MCC-COLICULT ChromoFluorogenic Broth

Detección mediante Presencia/Ausencia de Coliformes y *E.coli* (incluida *E. coli* O157) en aguas y mediante NMP ahorrando las campanas Durham.

### COMPOSICIÓN

Triptosa	5,00 g
Hidrogenofosfato di-K	2,70 g
K dihidrogenofosfato	2,00 g
Cloruro sódico	5,00 g
Sorbitol	1,00 g
Laurilsulfato sódico	0,10 g
Triptófano	1,00 g
MUG	0,05 g
1-isopropyl-beta-D-1-thiogalactopyranoside	0,10 g
Cromógeno (X-Gal)	0,08 g



El MCC-COLICULT es un Caldo Lauryl MUG con X-Gal

(Fórmula por litro)  
 pH final:  $6,8 \pm 0,2$

### PREPARACIÓN

Añadir 1 g esterilizado por irradiación (VIALES FPA900) a 100 ml de agua de muestra, que hará de diluyente; no esterilizar.

O bien, añadir 16 g/l final de medio no irradiado (DMT900-) y autoclavar 5 minutos a 116 °C, inoculando después.

PARA USO EXCLUSIVO EN LABORATORIO

MANTENGA EL BOTE BIEN CERRADO EN LUGAR SECO, FRESCO Y OSCURO.

DESHIDRATADO CODIGO: **DMT900-**

## **CONTROL DE CALIDAD DEL MEDIO**

Realizado en nuestro laboratorio; es prudente repetirlo en su laboratorio siempre que varíen las condiciones (más de 3 meses sin usar, tras desinfectar laboratorio, tras conservar a alta T<sup>a</sup>, cuando adquiere aspectos extraños aunque no haya llegado la fecha de caducidad teórica de la etiqueta,...).

Agitar los frascos P/A (RPL303) antes de usar, para asegurar la homogeneización de los eventuales gradientes de densidad de los componentes: los cristalizados/precipitados se disuelven al añadir 100 ml de muestra.

DESHIDRATADO: Polvo beige, estéril.

PREPARADO: Estéril, ligeramente paja.

CONTROL DE CRECIMIENTO CUANTITATIVO 18-24 h de 35 a 44'5 °C aproximadamente:

*Escherichia coli* MKTA 25922: Vira a turquesa en 18 horas. Fluorescencia intensa bajo luz de 366 nm. Indol Kovacs + (rojo en superficie).

*Escherichia coli* MKTA 35150 (O157:H7): Vira a turquesa en 18 horas. Sin fluorescencia bajo luz de 366 nm. Indol Kovacs + (rojo en superficie).

*Enterobacter aerogenes* MKTA 13048: Vira a azul-turquesa en 18 horas. Sin fluorescencia bajo luz de 366 nm. Indol – (no rojo en superficie).

*Pseudomonas aeruginosa* MKTA 10145: Crecimiento sin viraje ni fluorescencia.

*Enterococcus faecalis* MKTA 29212: Inhibido.

**PRESENTACIÓN:** FRASCOS P/A 18 ml (RPL303), TUBOS 10 ml (TPL637), VIALES PREPESADOS E IRRADIADOS 1 g (FPA900), DESHIDRATADO 100 g (DMT900-).

## MODO DE EMPLEO E INTERPRETACIÓN DE RESULTADOS

Añadir 1 g de medio irradiado (FPA900) a 100 ml de agua de red o de fabricación (o bien 2 g a 250 ml de agua envasada o de baño), para la detección de la Presencia o la Ausencia de Coliformes y de *E.coli*. La única precaución es que el operario no toque ni el agua ni el polvo con sus manos, para evitar contaminaciones artificiales. Es necesario tratar previamente el agua clorada, mediante Tiosulfato Sódico, para que las células dañadas subletalmente se recuperen. Si se usan frascos preparados P/A (RPL303), añadir 100 ml de agua de muestra al frasco, que ya contiene los inactivadores de cloro. Si se usan tubos preparados (TPL637), se añade sólo 1 ml de muestra. Si se usa medio deshidratado no estéril (DMT900-), se añaden 16 g a 1 litro de agua bidestilada, se dispensa en los recipientes adecuados y se autoclava 5 minutos a 116 °C antes de inocular las muestras. Agitar para homogeneizar. Incubar 8-48 horas a 35-37 °C aproximadamente (Coliformes totales y *E.coli*) ó a 44 °C aproximadamente (Coliformes fecales y *E.coli*). La muestra inoculada sirve también de medio de transporte, por lo que no es necesario incubar inmediatamente después de la toma de la muestra, pudiendo transcurrir horas entre toma e incubación. Viraje a color azul (X-Gal): Presencia de Coliformes (totales o fecales según la T<sup>a</sup> de incubación). Fluorescencia azul (luz azul por MUG) que se observa en la oscuridad bajo U.V.A. 366 nm (linterna VMT050): *E.coli* (confirmar con 0,5 ml de KOVACS (SDA056), anillo rojo de Indol es +). *E.coli* O157 H7 se detecta por ser X-Gal + (vira a azul), MUG – (no fluorescente) e indol + (anillo rojo).

Frascos P/A con MCC:  
Izquierda positivo,  
Derecha Negativo



El usuario final es el único responsable de eliminar los microorganismos de acuerdo con la legislación medioambiental vigente. Autoclavar antes de desechar a la basura.