

Empresa Certificada bajo Norma ISO 9001 desde 1997

MCC P/A	COSMETIKIT®	DRY PLATES®	MUGPLUS
CRIOTECA®	CHROMOSALM	DESINFECTEST®	CCCNT
PLAQUIS®	KITPRO-PLUS	CROMOKIT®	MBS
M-IDENT®	SEILAGUA®	SALMOQUICK	AIREANO
NEOGRAM	ENVIROCOUNT		

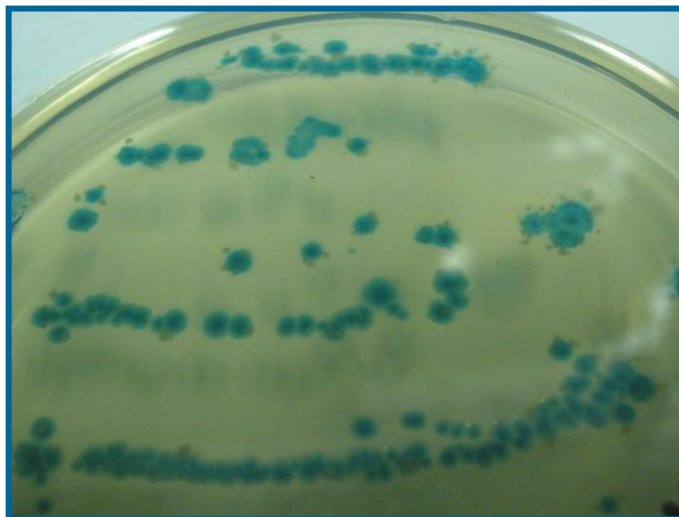
## T.B.X. Tryptone Bile X-Glucurónico Agar

Medio cromogénico con base TBA, siendo éste para la detección y recuento confirmativo de *Escherichia coli* en aguas, por el método de Filtración de Membrana, mediante ensayo rápido según Norma ISO 9308-1:2001, BOE 45 de 21/2/2003 de aguas de consumo humano y BOE 259 de 29/X/2003 de aguas de bebida envasadas. Para alimentos como medio cromogénico TBX, según Norma ISO 16649-2; y para piensos según Norma ISO/TC 34/SC9.

### COMPOSICIÓN

Triptona	20,0 g
Sales Biliares	1,5 g
X-Glu	0,075 g
Agar-Agar	14,0 g

(Fórmula por litro)  
pH final: 7,2 ± 0,2



E.coli en Agar T.B.X.

### PREPARACIÓN

Disolver 35,6 g de medio en 1 litro de agua destilada. Calentar agitando hasta ebullición. Repartir en envases de menos de 250 ml. Autoclavar a 121 °C durante 15 minutos.

Enfriar a unos 55°C aproximadamente y verter en placas formando una capa de espesor no inferior a 5 mm.

PARA USO EXCLUSIVO EN LABORATORIO. MANTENGA EL BOTE BIEN CERRADO EN LUGAR SECO, FRESCO Y OSCURO. AGITE EL BOTE ANTES DE USAR. MANTENGA EL MEDIO PREPARADO A 15-21°C, EN TOTAL OSCURIDAD. **PRESENTACIÓN:** MEDIO DESHIDRATADO CODIGO: [DMT147](#). Frascos preparados para fundir en placas. Tubos preparados de agar inclinado. Plaquis semi-herméticas 50 mm.

## 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 el laboratorio, tras conservar a alta T<sup>a</sup> por fallos de refrigeración, cuando adquiere aspectos extraños aunque no haya llegado la fecha de caducidad teórica de su etiqueta...)

DESHIDRATADO: Polvo crema.

PREPARADO: Agar crema, homogéneo, traslúcido.

CONTROL DE CRECIMIENTO 18-48 h a 44°C aproximadamente:

*E. coli* WDCM00013, Excelente, tras inocular <100 ufc, crecen >50%. Colonias verde-azuladas. PR > 0,5, en concreto >75-96%\* de colonias respecto al número de ufc certificadas e inoculadas en TSA.

*Klebsiella oxytoca* MKTA13182\*\*, Crecimiento con colonias incoloras. Con respecto a TSA, recuento >50% (50-121 %\*).

*Enterococcus faecalis* WDCM00009, Inhibición completa: Ni una sola colonia.

*Pseudomonas aeruginosa* WDCM00026, Crece escaso o no crece.

*Staphylococcus aureus* WDCM00033, Inhibición completa: Ni una sola colonia

*Bacillus subtilis* WDCM00003, Inhibido

\*Esta variabilidad de la productividad depende de la composición y carga de la flora acompañante inoculada.

\*\*Las colecciones TIPO prohíben el uso de su referencia por lo que indicamos la nuestra, directamente trazable a la colección TIPO.

## MODO DE EMPLEO E INTERPRETACIÓN DE RESULTADOS

Las placas no deben estar recién hechas, ya que en este medio hay que dejarlas enfriar más de una hora para que la superficie quede bien dura.

Sembrar la membrana filtrada (procedente de incubación de 4-5h a 34-38 °C, en TSA) evitando la formación de burbujas entre el filtro y el medio. O bien sembrar 1 ml de muestra y su serie de diluciones decimales, para siembra en masa, añadiendo después 15-20 ml de medio fundido a 100°C y atemperado a 47-50°C y mezclando. Dejar solidificar del todo más de 1 hora. Incubar 19-20 horas a 44 ± 0,5 °C. Para muestras con probables células subletales, preincubar 4 horas a 37°C aproximadamente. Todas las colonias verde-azuladas son presuntos *E.coli*.

Colocar la membrana sobre un cartón saturado en reactivo de Indol Kovacs (SBH056) e irradiar con luz ultravioleta entre 10 y 30 minutos. Se cuentan todas las colonias que viran el reactivo a rojo, considerándolas como *E.coli*.

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