

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		

DryPlates® XBCII

DryPlates® XBC para *Bacillus cereus*

DryPlates® XBC: DPP011- (caja 60 u) y DPP011+ (caja 1200 u)

Segunda generación de Placas preparadas de medio deshidratado en disco nutriente, estériles y listas para su uso inmediato, que se hidratan precisamente mediante la muestra en el momento de inocularla en frío, lo que ahorra el hervido-fusión-enfriado-a-45°C y las 2 horas de todo este trabajo propio del medio clásico para siembra por inclusión en masa. Extraordinariamente alta caducidad: 1 año desde fabricación.

El **Agar Mossel (PREP, MYP)** es el medio oficial según Normas ISO 7932 e ISO 21871 para la detección y recuento de *Bacillus cereus* en alimentos. El cromógeno añadido por MICROKIT es específico para *B.cereus*, lo que evita los falsos positivos de otros *Bacillus spp.* típicos del Agar Mossel, que en DryPlates® XBC crecen con colonias de otros colores y/o sin viraje del medio salmón a fucsia. La aparición de colonias azules y/o el viraje del medio salmón a fucsia permite la detección precoz y confirmativa de *B.cereus*: en cepas potentes incluso desde las primeras 6 horas de incubación y en cepas más estresadas en las primeras 18-24 h de incubación.

Tras 3 años retirado, se consiguen eliminar los problemas de la primera generación

¡Enhorabuena por utilizar el sustituto del Siglo XXI de los medios deshidratados y de los medios preparados hidratados!



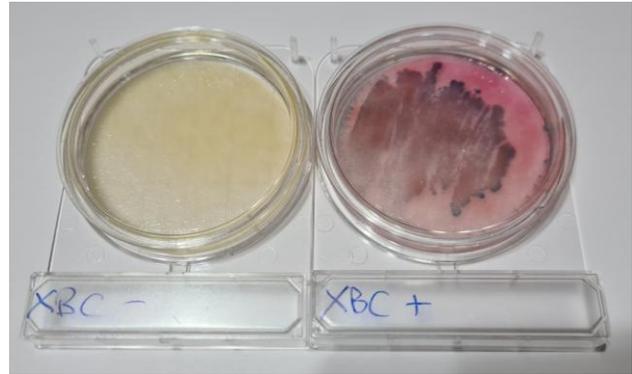
DryPlates® XBC: en 6-18 horas, colonias azul oscuro y medio virado casi completamente del salmón al fucsia

MODO DE EMPLEO para recuento en muestras de 1 ml

1. Con unas pinzas, sacar un **disco nutriente** de su bolsa y colocar en la tapa de una placa DryPlates® recién abierta.
2. Colocar la placa en una superficie horizontal, sin inclinaciones. Añadir al centro de la base de la placa 1 ml de la muestra líquida (si es espesa, realice diluciones decimales hasta que sea acuosa), bien centrada (mejor que la muestra no toque las paredes internas de la placa, para que la autodifusión sea mucho más rápida y homogénea)
3. Voltar la tapa con **disco nutriente** para volver a cerrar la placa, con cuidado para que el **disco nutriente** caiga centrado sobre la muestra; de este modo se repartirá homogéneamente en un instante. Con un poco de práctica le saldrá perfecto. Si lo prefiere, puede tomar el **disco nutriente** con unas pinzas y colocarlo directamente sobre el ml de muestra, previamente dispensado en el centro de la placa (<https://www.youtube.com/shorts/f7KWOGXmpk>). No añada la muestra sobre el disco nutriente, ya que no difundirá homogéneamente y tardará mucho en hacerlo. La formación de "islas secas" sin muestra, sólo debe preocupar si éstas son muy grandes, ya que al incubar desaparecerán y además el número de colonias por placa en 1 ml de muestra será el mismo con o sin ellas (aunque haya calvas sin colonias y el reparto sea heterogéneo).
4. Incubar en estufa, **IMPORTANTE**: en atmósfera húmeda (dejar un vaso de agua siempre lleno en cada esquina de la estufa, total 4 vasos. O bien incubar en bolsa autosellable, bien cerrada), sin voltear las placas (el disco abajo) para que no se fugue parte de muestra durante la incubación. Nunca incube las DryPlates® directamente sobre la bandeja de la estufa, intercale dos placas vacías (como "base porta-placas" para poner entre la torre de placas y la base metálica de la estufa) para que la DryPlate® no se seque durante la incubación por el exceso de calor del metal; igualmente no deje que la torre de placas toque la paredes de la estufa. Las condiciones de incubación (tiempo y temperatura) son las estándar: 30-35°C durante 18-24h. Las cepas de *B.cereus* que no estén en estado subletal o estresado, crecerán desde las primeras 6h como pequeñas colonias azules y/o viraje del medio de color salmón al fucsia, (detección precoz). Aparezcan o no estos indicadores en 6h, siga incubando para ver el crecimiento de las colonias azules y el viraje total del medio salmón a fucsia, que ya aparecen a las 18-24 h incluso en las células estresadas de este patógeno.
5. Antes de leer, es muy importante verificar que la superficie de la placa sigue húmeda. Leer los resultados buscando sólo las colonias diana: *B.cereus* azul oscuro (con viraje del medio salmón a fucsia) y resto de posibles positivos (*B.thuringiensis*, *B.subtilis*), con colonias no azul oscuro y/o sin viraje del medio salmón a fucsia en 24 h. Los recuentos obtenidos en DryPlates® XBC superan con creces el 100% de los obtenidos en el medio Mossel clásico agarizado.

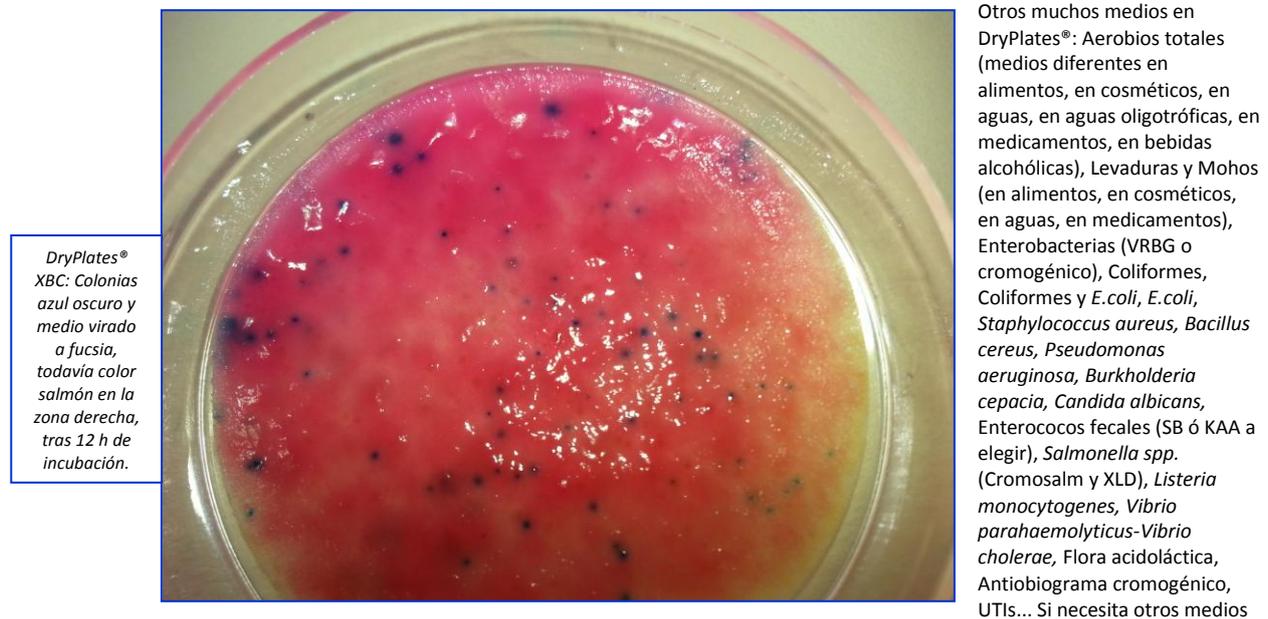
MODO DE EMPLEO para detección de patógenos tras enriquecimiento

1. Puede estriar un escobillón con el que haya barrido una muestra de superficies, o con un asa con caldo enriquecido, sobre cualquier DryPlates®, previamente hidratada con 1 ml de agua estéril (recuerde, el disco sobre el ml de agua centrada y no al revés). El viraje de la estría y las colonias aisladas al final de la misma contrastarán mejor con el color de base del medio.
2. También puede dejar la DryPlates® de cualquier medio, previamente hidratada con 1 ml de agua estéril (recuerde, el disco sobre el agua centrada y nunca el agua sobre el disco nutritivo), abierta durante 10-15 minutos en los puntos críticos de la sala, para realizar una estimación “de campo” de la flora ambiental (aunque es mejor usar un muestreador tipo Microflow o MBS para obtener recuentos por m³ de aire)



CONSERVACIÓN Y PRECAUCIONES DE USO

Almacenar a temperatura ambiente (ideal 15-25°C) **¡no en nevera!**, ya que en ésta la humedad es más fácil que prehidrate y estropee los discos nutrientes. Eso sí, es imprescindible **almacenar en lugar muy seco y oscuro**, ya que la humedad y la luz dañan irreversiblemente los medios de cultivo deshidratados. Si trabaja en zonas de alta humedad atmosférica, almacene las DryPlates®, bien cerradas en su bolsa, dentro de una caja hermética “tupper” con sacos antihumedad (ej: MICROKIT VRB747).



DryPlates® XBC: Colonias azul oscuro y medio virado a fucsia, todavía color salmón en la zona derecha, tras 12 h de incubación.

Otros muchos medios en DryPlates®: Aerobios totales (medios diferentes en alimentos, en cosméticos, en aguas, en aguas oligotróficas, en medicamentos, en bebidas alcohólicas), Levaduras y Mohos (en alimentos, en cosméticos, en aguas, en medicamentos), Enterobacterias (VRBG o cromogénico), Coliformes, Coliformes y *E.coli*, *E.coli*, *Staphylococcus aureus*, *Bacillus cereus*, *Pseudomonas aeruginosa*, *Burkholderia cepacia*, *Candida albicans*, Enterococos fecales (SB ó KAA a elegir), *Salmonella spp.* (Cromosalm y XLD), *Listeria monocytogenes*, *Vibrio parahaemolyticus*-*Vibrio cholerae*, Flora acidoláctica, Antibiograma cromogénico, UTIs... Si necesita otros medios

en formato DryPlates® podemos diseñarlos especialmente para Ud.



DryPlates® XBC:

Izquierda: siembra en masa de 1 ml, se ven las colonias azul oscuro en las tres dimensiones y el medio virado a fucsia.

Abajo, Izda: Colonias azul oscuro y medio virado a fucsia, vistas por debajo.

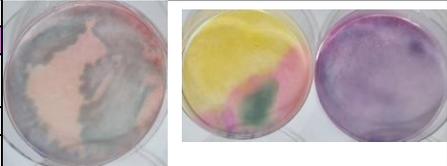
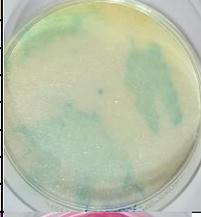
Abajo, Dcha: *Enterococcus faecalis*, colonias verdes y medio de su color salmón original.

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

Diseño y fabricación 100% españoles. Derechos de explotación de la PATENTE concedidos en exclusiva a Laboratorios MICROKIT, S.L. tras más de 23 años de ensayos y mejoras para poder ofrecerle el mejor y más versátil producto de estas características.

Validado en base a la Norma UNE-EN-ISO 16140, con recuperaciones muy superiores a las del mismo medio agarizado (hasta un 170%).

Al igual que todos los medios, incluidos los medios cromogénicos, existen cepas que pueden interferir, pero se distinguen bien:

CEPA	RESULTADOS TRAS 24 H DE INCUBACIÓN A 35°C	
Positivo	Colonias azules o verdes con viraje a fucsia	
<i>Bacillus cereus</i>	Colonias azules, medio fucsia, Neogram + (no filamenta)	
<i>Burkholderia cepacia</i> ATCC	Colonias verdes, medio fucsia, pero es Neogram -	
<i>Enterobacter aerogenes</i>	Medio lila, pero es Neogram – (sí filamenta)	
Negativo	Ni azul ni fucsia	
<i>Bacillus subtilis</i>	Sin crecimiento, medio anaranjado	
<i>Staphylococcus aureus</i>	Sin crecimiento, medio anaranjado	
<i>Staphylococcus saprophyticus</i>	Sin crecimiento, medio anaranjado	
<i>Enterococcus hirae</i>	Sin crecimiento, medio anaranjado	
<i>Enterococcus faecium</i>	Sin crecimiento, medio anaranjado	
<i>Salmonella enteritidis</i>	Sin crecimiento, medio anaranjado	
<i>Burkholderia cepacia</i> DSMZ	Sin crecimiento, medio anaranjado	
Otros	Colonias azules o verdes sin viraje a fucsia	
<i>Enterococcus faecalis</i>	Colonias azules, pero medio anaranjado	
<i>Listeria monocytogenes</i>	Colonias verdes, pero medio anaranjado	
<i>Listeria ivanovii</i>	Colonias verdes, pero medio anaranjado	
<i>Listeria innocua</i>	Colonias verdes, pero medio anaranjado	
<i>Micrococcus paisa</i>	Colonias azules, pero medio anaranjado	
<i>Mix acidolácticas</i>	Colonias azules, pero medio anaranjado	
<i>Pluralibacter gergoviae</i>	Colonias azules, pero medio anaranjado	
Otros	Medio fucsia, pero sin colonias azules ni verdes	
<i>Staphylococcus hominis</i>	Colonias ni azules ni verdes, medio fucsia	
<i>Micrococcus luteus</i>	Colonias ni azules ni verdes, medio fucsia	
<i>Candida albicans</i>	Colonias ni azules ni verdes, medio fucsia	
<i>E.coli</i>	Colonias ni azules ni verdes, medio fucsia	
<i>Proteus mirabilis</i>	Colonias ni azules ni verdes, medio fucsia	
<i>Pseudomonas aeruginosa</i>	Colonias ni azules ni verdes, medio fucsia	



Arriba: Izda, *Bacillus cereus*, Centro, *Burkholderia cepacia* ATCC, Derecha, *Enterobacter aerogenes*
 Abajo: Izda *Staphylococcus hominis*, Centro, *Listeria monocytogenes*, Dcha, *Bacillus subtilis*