

Agar Casman para *Gardnerella*

USO

Agar Casman para *Gardnerella* es utilizado para el aislamiento de *Gardnerella vaginalis* y otros microorganismos patógenos fastidiosos como *Haemophilus* y *Neisseria*.

EXPLICACIÓN

Agar Casman para *Gardnerella* es un medio preparado a partir de Base de Agar Casman enriquecido con sangre de caballo al 10%, las peptonas y el extracto de carne proveen al medio carbono, nitrógeno y aminoácidos para el desarrollo bacteriano. El extracto de levadura proporciona vitaminas del complejo B, el almidón de maíz tiene como función asegurar que cualquier metabolito tóxico producido sea absorbido. La nicotinamida es incorporada en el medio para inhibir la nucleotidasa de eritrocitos que destruyen el factor V, la sangre de caballo se adiciona para proporcionar al medio el factor X (hemina) que favorece el crecimiento de *Gardnerella vaginalis*.

FÓRMULA POR LITRO

Peptona de caseína	12.0 g	Extracto de carne	3.0 g
Cloruro de sodio	5.0 g	Ácido p-aminobenzoico	0.05 g
Almidón de maíz	1.0 g	Peptona de carne	5.0 g
Nicotinamida	0.05 g	Agar bacteriológico	13.5 g
Extracto de levadura	3.0 g	Sangre de caballo desfibrinada	100.0 mL
Dextrosa	0.5 g		

pH 7.3 ± 0.2 a 25°C

PREPARACIÓN

Método

Suspender 43 gramos del medio en un litro de agua purificada. Mezclar bien y calentar con agitación suave hasta su completa disolución y hervir durante un minuto. No sobrecalentar. Esterilizar en autoclave a 121°C durante 15 minutos. Dejar enfriar a una temperatura entre 45-50°C. Adicionar 100 mL desangre de caballo desfibrinada homogeneizar suavemente y vaciar en placas de Petri estériles.

Procedimiento

1. Inocular las placas con la muestra previamente procesada de acuerdo a los procedimientos establecidos.
2. Incubar las placas a 35 ± 2°C durante 24 a 48 horas en atmósfera de 5-10% de CO₂.

CARACTERÍSTICAS

La morfología colonial típica se describe en la siguiente tabla:

MICROORGANISMOS	ATCC	CRECIMIENTO	HEMOLISIS	INOCULO cfu/mL	% DE RECUPERACIÓN
<i>Neisseria gonorrhoeae</i>	19424	Bueno	-	≤ 100	≥80%
<i>Streptococcus pyogenes</i>	19615	Bueno	Beta	≤ 100	≥80%
<i>Haemophilus influenzae</i>	10211	Bueno	-	≤ 100	≥80%
<i>Streptococcus pneumoniae</i>	6305	Bueno	Alfa	≤ 100	≥80%
<i>Gardnerella vaginalis</i>	14018	Bueno	Beta	≤ 100	≥80%

PRESENTACIÓN Y ALMACENAMIENTO

CAT. No	PRESENTACIÓN	ALMACENAMIENTO
7574	Medio preparado en Placa (Pqte/10 Placas)	2-8°C
		

BIBLIOGRAFÍA

1. Isenberg, H.D. 1992. Clinical microbiology procedures handbook, vol. 1 American Society for Microbiology, Washington, D. C. Spray, 1930. J. Lab. Clin. Med. 16:166.
2. Casman, E.P., 1947. A nonifusion blood agar base for Neisseriae, Pneumococci and Streptococci.
3. MacFaddin, J.D., 1985. Media for isolation-cultivation-identification-maintenance medica bacteria, vol 1.
4. Rinderknecht S., Bryant K., Nolan T., Pavia-Ruz N., Doniz C. A., Rodríguez W. M.A., Cohen C., Aris E. y Mesaros N. 2012 The safety profile of Haemophilus influenzae type b-Neisseria meningitidis serogroups C and Y tetanus toxoid conjugate vaccine (HibMenCY). Landes Bioscience.
5. Miller E., Andrews N., Waight P., Findlow H., Ashton L., England A., Stanford E., Matheson M., Southern J., Sheasby E., Goldblatt D. Y Borrow Ray. 2011 Safety and Immunogenicity of Coadministering a Combined Meningococcal Serogroup and Haemophilus influenzae Type b Conjugate Vaccine with 7-Valent Pneumococcal Conjugate Vaccine and Measles, Mumps and Rubella Vaccine at 12 Months of Age. American Society for Microbiology. 367-372.
6. Caballero, R. R. 2007 Microbiología y Parasitología Humana. Ed. Médica Panamericana Págs. 1802.