

# Base de Agar Baird Parker ISO

Cat. 1100

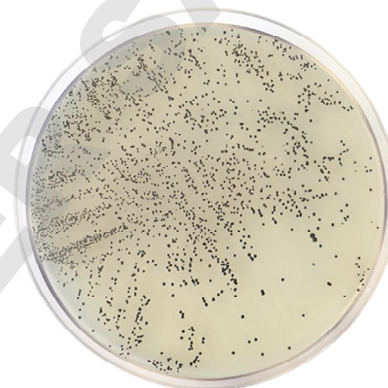
Para el aislamiento selectivo de estafilococos.

## Información práctica

Aplicaciones	Categorías
Aislamiento selectivo	Staphylococcus

Industria: Clínica / Alimentación / Cosmética

Regulaciones: ISO 11133 / ISO 22718 / ISO 6888



## Principios y usos

La Base de Agar Baird Parker se utiliza para el aislamiento selectivo y la enumeración de estafilococos. Este medio es ampliamente utilizado y está incluido en muchos procedimientos de métodos estándar para analizar alimentos, productos lácteos, etc.

El digerido pancreático de caseína, el extracto de carne y el extracto de levadura proporcionan nitrógeno, vitaminas, minerales y aminoácidos esenciales para el crecimiento. El cloruro de litio y el telurito de potasio inhiben la flora acompañante, y la glicina y el piruvato sódico facilitan el crecimiento de estafilococos. Los estafilococos que contienen lecitinasa descomponen la yema de huevo y forman zonas claras alrededor de las colonias. Las colonias negras se forman debido a la reducción del telurito de potasio a telurio. El agar bacteriológico es el agente solidificante.

Las colonias típicas de *S. aureus* son negras, brillantes, convexas y rodeadas por una zona clara de aproximadamente 2-5 mm de diámetro.

Algunos otros microorganismos pueden crecer de vez en cuando en este medio. Son micrococcos que forman pequeñas manchas oscuras o colonias negras, levaduras que forman colonias blancas, y algunas especies de *Bacillus* que forman colonias de color marrón oscuro mate.

La base sin aditivos se puede conservar durante largos períodos de tiempo y se puede fundir según sea necesario.

## Fórmula en g/L

Agar bacteriológico	20	Glicina	12
Extracto de carne	5	Digerido pancreático de caseína	10
Piruvato sódico	10	Extracto de levadura	1
Cloruro de litio	5		

## Preparación

Suspender 63 gramos del medio en 1 litro de agua destilada. Mezclar bien y disolver con calor y agitación frecuente. Hervir durante un minuto hasta disolver por completo. Esterilizar en autoclave a 121 °C durante 15 minutos. Enfriar a 45-50 °C y agregar asépticamente 5 ml de Emulsión de Yema de Huevo con Telurito (Cat. 5129) por cada 100 ml de medio base. Homogenizar suavemente y dispensar en placas de Petri.

## Instrucciones de uso

Para diagnóstico clínico, el tipo de muestra es cualquier muestra de origen clínico.

- Las placas deben estar secas antes de la inoculación (el secado puede realizarse incubándose a 35±2 °C durante aproximadamente 10 minutos antes de su uso).
- Preparar la muestra en una solución adecuada, diluirla y colocar de 0,1 ml a 1,0 ml de la dilución adecuada en las placas.
- Extender el inóculo sobre toda la superficie.
- Incubar a 35±2 °C durante 24-48 horas.

## Control de calidad

Solubilidad	Apariencia	Color del medio deshidratado	Color del medio preparado	Final pH (25°C)
Sin restos	Polvo fino	Ligeramente tostado	Amarillo opalescente	6,8±0,2

## Test microbiológico

De acuerdo a ISO 11133:

Condiciones de incubación: Productividad, Especificidad (24±2 - 48±2 h / 37±1 °C) / Selectividad (48±2 h / 37±1 °C).

Condiciones de inoculación: Productividad cuantitativa (100±20. Min. 50 cfu) / Selectividad (10<sup>4</sup>-10<sup>6</sup> cfu) / Especificidad ( 10<sup>3</sup>-10<sup>4</sup> cfu).

Medio de referencia: TSA.

Microrganismos	Especificación	Reacción característica
Staphylococcus epidermidis ATCC 12228	Crecimiento	Colonias grises o negras sin reacción de clarificación de yema de huevo
Staphylococcus saprophyticus ATCC 15305	Crecimiento	Colonias grises o negras sin reacción de clarificación de yema de huevo
Escherichia coli ATCC 25922	Inhibición total (0)	
Staphylococcus aureus ATCC 25923	Buen crecimiento >50%	Colonias negras o grises con halo claro (reacción de clarificación de yema de huevo)
Staphylococcus aureus ATCC 6538	Buen crecimiento >50%	Colonias negras o grises con halo claro (reacción de clarificación de yema de huevo)

## Almacenamiento

Temp. Min.:2 °C

Temp. Max.:25 °C

## Bibliografía

Baird-Parker. J. App. Bact. 25:12. 1962. Baird-Parker. J. Ann. Micromiol. 30:409, 1963.

Sharp, Neave and Reider. J. App. Bact. 28:390. 1962. Baird-Parker and Devenport J. App. Bact. 28:390. 1965. Tardio and Bact. J. AOAC. 54:728, 1971.