

Hektoen-Shigella-Agar

DM134

Verwendungszweck

Ein Selektivmedium zur Differenzierung und Isolierung von *Shigella* und *Salmonella*.

Packungsinhalt

Siehe Packungsetikett

Zusammensetzung

Substanz:	Konzentration in 1 L Medium:
Peptongemisch	25,0 g/L
Laktose	10,0 g/L
Saccharose	12,0 g/L
Salicin	1,0 g/L
Natriumchlorid	2,0 g/L
Natriumthiosulfat	1,0 g/L
Ammoniumeisen(III)-citrat	2,0 g/L
tri-Natriumcitrat	1,25 g/L
Gallensalze	1,5 g/L
Fuchsinäure	0,025 g/L
Bromthymolblau	0,05 g/L
Agar A (RM10)	14,0 g/L
pH-Wert: 7,2 ± 0,2	

Lagerung und Haltbarkeit

Alle Behälter mit Trockennährmedien nach Gebrauch dicht verschließen und an einem trockenen Ort zwischen 10 und 25°C bis zum aufgedruckten Verfallsdatum lagern.

Vorsichtsmaßnahmen

Nur zur *In-vitro*-Diagnostik. Die Schutzmaßnahmen für den Umgang mit potenziell infektiösem Material beachten und nur unter sterilen Bedingungen arbeiten. Nur von geschultem Laborpersonal durchzuführen. Den Abfall des potenziell infektiösen Materials vor der Entsorgung autoklavieren. Bitte das Sicherheitsdatenblatt beachten (auf Anfrage oder auf der MAST® Homepage erhältlich).

Zusätzlich benötigte Materialien

Mikrobiologische Instrumente wie Impfösen, MAST® Selektivsupplemente, Pinzetten, Tupfer, Autoklaven und Brutschränke sowie serologische und biochemische Reagenzien und Zusätze wie z.B. Blut.

Testdurchführung

- Die auf dem Packungsetikett angegebene Menge MAST® Hektoen-Shigella-Agar (DM134D) in dem entsprechenden Volumen destilliertem oder deionisiertem Wasser suspendieren. Bei Gebrauch der Sachets den gesamten Inhalt eines Sachets in das auf dem Packungsetikett angegebene Volumen geben.
- 15 Minuten stehen lassen. Erhitzen, bis sich das Pulver völlig aufgelöst hat. NICHT AUTOKLAVIEREN.

- Auf 50 bis 55°C abkühlen lassen und gut mischen. In Petrischalen ausgießen (15 bis 20 mL pro Platte) und stehen lassen.
- Die getrockneten Platten können sofort verwendet oder in Plastikbeuteln verpackt bei 2 bis 8°C bis zu einer Woche gelagert werden.
- Untersuchungsmaterial (Stuhl- oder Rektaltupferproben oder eine Subkultur von einem geeigneten Anreicherungsmedium, auf den getrockneten Platten austreichen.
- Inokulierte Platten 18 bis 24 Stunden bei 35 bis 37°C unter aeroben Bedingungen inkubieren. Wichtig: Platten nicht länger als 24 Stunden inkubieren, da dann der pH-Wert zugunsten des Wachstums Nicht-Pathogener umschlägt.

Interpretation der Ergebnisse

Nach der Inkubation das Wachstum aller Organismen dokumentieren. Typische Kennzeichen sind Koloniegroße, Koloniemorphologie, Pigmentierung und Farbe.

Stamm	Koloniemorphologie
<i>Shigella</i> spp.	Grüne, feuchte Kolonien
<i>Salmonella</i> spp.	Blau/grüne Kolonien mit oder ohne schwarzes Zentrum
Coliforme Bakterien	Lachsrosa- bis orangefarbene Kolonien mit Gallenpräzipitationshof

Qualitätskontrolle

Das Medium auf Anzeichen von Verfall überprüfen. Die Qualitätskontrolle muss mit mindestens einem Organismus durchgeführt werden, um das erwartete Ergebnis zu bestätigen. Wenn die Kontrollreaktion fehlerhaft ist, das Produkt nicht einsetzen. Die in der unten stehenden Tabelle angegebenen Referenzstämme sind kommerziell erhältlich und können vom Endkunden erworben werden.

Referenzstamm	Ergebnis
<i>Escherichia coli</i> ATCC® 25922	Teilweise gehemmt
<i>Enterococcus faecalis</i> ATCC® 29212	Teilweise gehemmt
<i>Salmonella typhimurium</i> ATCC® 14028	Wachstum
<i>Shigella flexneri</i> ATCC® 12022	Wachstum

Referenz

Bibliographie auf Anfrage erhältlich.