

Campylobacter-Agar-Grundsubstrat (Preston)

DM251

Verwendungszweck

Zur Isolierung von *Campylobacter* spp. aus Stuhl- und Lebensmittelproben.

Packungsinhalt

Siehe Packungsetikett

Zusammensetzung *

Substanz	Konzentration in 1 L Medium
Peptongemisch	26,5 g/L
Hefeextrakt	2,0 g/L
D-Glucose	0,5 g/L
Magnesiumsulfat	0,045 g/L
Eisensulfat	0,25 g/L
Natriumpyruvat	0,25 g/L
Natriumdesoxycholat	0,25 g/L
Natriumchlorid	3,75 g/L
Kohle	6,0 g/L
Agar A	12,0 g/L
pH-Wert: 7,4 ± 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

1. Entsprechende Menge MAST® Campylobacter-Agar-Grundsubstrat (Preston) (DM251D) in dem auf dem Packungsetikett angegebenen Volumen destilliertem oder deionisiertem Wasser suspendieren. Bei Gebrauch der Sachets den gesamten Inhalt eines Sachets in das auf dem Packungsetikett angegebene Volumen geben.
2. 15 Minuten bei 121°C (15 p.s.i.) autoklavieren.

3. Das autoklavierte Medium auf 50 bis 55°C abkühlen lassen und bei dieser Temperatur in einem Wasserbad aufbewahren.
4. CAMP (Preston Blood Free) MAST® SELECTATAB MS18 oder CAMP (Preston Blood Free) MAST® SELECTAVIAL SV18 hinzufügen.
5. In Petrischalen ausgießen (15 bis 20mL pro Platte) und stehen lassen.
6. Die getrockneten Platten können sofort verwendet oder in Plastikbeuteln verpackt bei 2 bis 8°C bis zu einer Woche gelagert werden.
7. Untersuchungsmaterial (Stuhl- oder andere Proben) auf den getrockneten Platten ausstreichen.
8. Inokulierte Platten unter mikroaerophilen Bedingungen bis zu 48 h bei 35 bis 37°C inkubieren (je nach angewandter Methode können auch andere Inkubationstemperaturen gültig sein).

Interpretation der Ergebnisse

Nach der Inkubation das Wachstum aller Organismen dokumentieren. Typische Kennzeichen sind Koloniegröße, Koloniemorphologie, Pigmentierung und Farbe. *Campylobacter jejuni* bildet nach 42 Stunden graue, feuchte, flache, sich ausbreitende Kolonien. *C. coli* bildet cremig-graue, feuchte, erhabene Kolonien mit scharfem Rand.

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>Proteus mirabilis</i> ATCC® 43071	Kein Wachstum
<i>Escherichia coli</i> ATCC® 25922	Kein Wachstum
<i>Enterococcus faecalis</i> ATCC® 29212	Kein Wachstum
<i>Campylobacter jejuni</i> ATCC® 29428	Wachstum

Referenz

Bibliographie auf Anfrage erhältlich.