

C.L.E.D.-Agar

DM110

Verwendungszweck

Ein nicht-hemmendes Differenzierungsmedium zur Untersuchung von Harnwegserregern.

Packungsinhalt

Siehe Packungsetikett

Zusammensetzung *

Substanz	Konzentration in 1 L Medium
Peptongemisch	13,85 g/L
Laktose	8,5 g/L
L-Cystin	0,128 g/L
L-Cystein	0,4 g/L
Dextrose	2,0 g/L
Bromthymolblau	0,02 g/L
Agar	15,0 g/L
pH-Wert: 7,3 ± 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

- 37.9g Trockennährmedium durch Rühren in 1 Liter destilliertem oder deionisiertem Wasser lösen.
- 15 Minuten bei 121°C (15 p.s.i.) autoklavieren.
- 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 - Morgenurin (MU), Mittelstrahlurin (MSU) oder Katheterurin (KU) - auf den getrockneten Platten im Vereinzelausstrich oder über die ganze Oberfläche ausstreichen. MAST® C.L.E.D.-Agar kann in Verbindung mit MAST® BACTERURITEST®-Streifen zur Untersuchung von Harnwegserregern verwendet werden.
- Inokulierte Platten 18 bis 24 Stunden unter aeroben Bedingungen bei 35 bis 37°C inkubieren.

Interpretation der Ergebnisse

Nach der Inkubation das Wachstum aller Organismen dokumentieren. Typische Kennzeichen sind Koloniegroße, Koloniemorphologie, Pigmentierung und Farbe sowie eine Veränderung des umgebenden Mediums. Laktose ist als Kohlenstoffquelle vorhanden, sodass Laktose- und Nicht-Laktose-Vergärer durch den Farbumschlag des Mediums leicht zu differenzieren sind. Laktosevergärer erniedrigen den pH-Wert, was einen Farbumschlag des Mediums nach Gelb zur Folge hat.

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	Wachstum, gelbe Kolonien
<i>Proteus mirabilis</i> ATCC® 29906	Wachstum, blau/grüne Kolonien
<i>Staphylococcus aureus</i> ATCC® 25923	Wachstum, gelbe Kolonien

Referenz

Bibliographie auf Anfrage erhältlich.