

MAST® ID CHROMagar® *Candida*

IDM40

Verwendungszweck

Zum gleichzeitigen Nachweis und zur präsumtiven Identifizierung von *Candida albicans*, *Candida tropicalis* sowie anderen *Candida* spp. und Hefen.

Packungsinhalt

Siehe Packungsetikett

Zusammensetzung *

Substanz	Konzentration in 1 L Medium
Peptongemisch	10,0 g/L
Chromogener Mix	22,0 g/L
Chloramphenicol	0,5 g/L
Agar	15,0 g/L
pH-Wert: 6,3 ± 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

- Die auf dem Packungsetikett angegebene Menge MAST® IDCHROMagar® (IDM40/A) 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.
- Das Medium zum Kochen bringen und rühren bis sich das Pulver völlig aufgelöst hat. NICHT AUTOKLAVIEREN ODER ÜBERHITZEN.
- Auf 50 bis 55°C abkühlen lassen. Leicht schwenken, damit eine homogene Lösung entsteht und in Petrischalen (15 bis 20 mL pro Platte) gießen. Die Platten auf einer ebenen Fläche stehen lassen.

- Die Agarplatten können sofort verwendet oder in Plastikbeuteln verpackt bei 2 bis 8°C bis zu einer Woche gelagert werden.
- Vor Gebrauch müssen die Platten trocken sein.
- Die verdächtigen Kolonien direkt auf das Agarmedium ausstreichen.
- Die inokulierten Platten 24 bis 48 Stunden bei 35 bis 37°C unter aeroben Bedingungen inkubieren. Eine optimale Färbung der Kolonien wird nach 48 Stunden Inkubation erreicht.

Interpretation der Ergebnisse

Nach der Inkubation das Wachstum aller Organismen dokumentieren. Die einzelnen Organismen anhand der Koloniefarbe und Kolonimorphologie identifizieren.

Koloniefarbe	Mikroorganismus
Grün	Präsumtiver <i>C. albicans</i>
Blau	Präsumtiver <i>C. tropicalis</i>
Weiß/rosafarben	Andere Spezies

C. krusei bildet hellrosa/purpurfarbene, gekerbte, sich ausbreitende Kolonien mit hellem Rand.

T. beigeli bildet helle, „schmutzig-rosa“ bis „schmutzig-grüngraue“, kleine Kolonien, die nach längerer Inkubation (72 Stunden) eine rauere Oberfläche kriegen und dunkler erscheinen.

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>Candida albicans</i> ATCC® 90028	Grün
<i>Candida tropicalis</i> ATCC® 9968	Blau
<i>Candida glabrata</i> ATCC® 90030	Lila
<i>Candida parapsilosis</i> ATCC® 90018	Weiß
<i>Candida krusei</i> ATCC® 6258	Rosafarben, gekerbt

Referenz

Bibliographie auf Anfrage erhältlich.