

MAST® ID CHROMagar® *Candida*

IDM40

Usò previsto

Terreno per la ricerca simultanea e l'identificazione presuntiva di *Candida albicans*, *Candida tropicalis*, altre specie di *Candida* e lieviti.

Contenuto

Cfr. etichetta della confezione.

Formulazione*

	Concentrazione nel terreno:
Miscela di peptoni	10,0g/litro
Miscela cromogena speciale	22,0g/litro
Cloramfenicolo	0,5g/litro
Agar	15,0g/litro
pH finale: 6,3 ± 0,2	

Conservazione e validità

Tutti i contenitori dei terreni di coltura disidratati dovrebbero essere tenuti ben chiusi e conservati in un luogo asciutto da 10 a 25°C fino alla data di scadenza indicata sull'etichetta della confezione.

Precauzioni

Esclusivamente per uso diagnostico *in vitro*. Rispettare le precauzioni di sicurezza ed impiegare tecniche asettiche. Deve essere utilizzato solo da personale di laboratorio opportunamente qualificato. Prima dell'eliminazione, sterilizzare tutti i materiali biologici pericolosi. Consultare la scheda di sicurezza del prodotto.

Materiali richiesti ma non forniti

Attrezzature e prodotti per analisi microbiologiche di base, per esempio: anse, supplementi selettivi MAST®, tamponi, inceneritori, termostati, ecc.. Inoltre: reagenti per indagini sierologiche e biochimiche, e supplementi (per es.: sangue).

Procedimento

1. Consultare l'etichetta della confezione per le quantità e i volumi richiesti. Preparare il MAST® ID CHROMagar® *Candida* (IDM40) sospendendo la polvere in acqua distillata o deionizzata. Per le confezioni in busta, sospendere l'intero contenuto della busta nel volume indicato sull'etichetta della confezione
2. Portare a ebollizione e agitare regolarmente fino a completa soluzione dell'agar. **NON STERILIZZARE IN AUTOCLAVE NÈ SURRISCALDARE.**
3. Lasciare raffreddare a 50 a 55°C. Agitare per omogeneizzare e versare in piastre Petri (15 a 20 ml per piastra). Lasciare solidificare su una superficie piana.

4. Le piastre di coltura così preparate possono essere utilizzate immediatamente o conservate in sacchetti di plastica a 2 a 8°C per una settimana.
5. Prima dell'uso asciugare la superficie della piastra.
6. Seminare le colonie sospette direttamente sulla superficie, strisciando per ottenere colonie isolate.
7. Incubare le piastre in aerobiosi per 24 a 48 ore a 35 a 37°C. L'intensità ottimale della colorazione si ottiene dopo 48 ore di incubazione.

Interpretazione dei risultati

Al termine dell'incubazione verificare la crescita dei microrganismi. Identificare i singoli microrganismi in base alla colorazione acquisita durante l'incubazione, nonché alla morfologia delle colonie.

Colore della colonia	Microrganismo
Verde	Presuntivo di <i>C. albicans</i>
Blu	Presuntivo di <i>C. tropicalis</i>
Da bianco a rosa	Altre specie

C.krusei forma colonie crenate di colore rosa-viola, che si diffondono in maniera grossolana, con bordi pallidi.

T.beigelii forma piccole colonie pallide di colore "rosa sporco" - "grigio-verde sporco" che diventano più scure e irregolari in caso di incubazione prolungata (per es.: 72 ore).

Controllo qualità

Verificare se sono presenti segni di deterioramento. Il controllo di qualità deve essere eseguito impiegando almeno un microrganismo che mostri una reazione positiva ed almeno un microrganismo che mostri una reazione negativa. Non utilizzare il prodotto se le reazioni con i microrganismi di controllo non sono corrette. Di seguito sono elencati alcuni ceppi per il controllo di qualità che possono essere facilmente reperiti in commercio.

Microrganismo	Colore colonia
<i>Candida albicans</i> ATCC® 90028	Verde
<i>Candida tropicalis</i> ATCC® 9968	Blu
<i>Candida glabrata</i> ATCC® 90030	Lilla
<i>Candida parapsilosis</i> ATCC® 90018	Bianco sporco
<i>Candida krusei</i> ATCC® 6258	Rosa, crenate

Bibliografia

La pertinente bibliografia è disponibile su richiesta.