

## T.C.B.S. Cholera Medium

### DM401

#### Usò previsto

Terreno selettivo per l'isolamento di *Vibrio* spp.

#### Contenuto

Cfr. etichetta della confezione.

Composizione*	Concentrazione nel terreno:
Miscela selezionata di peptoni	10,0g/litro
Estratto di lievito	5,0g/litro
Saccarosio	20,0g/litro
Cloruro di sodio	10,0g/litro
Citrato ferrico	1,0g/litro
Tiosolfato di sodio	10,0g/litro
Tauroglicocolato di sodio	3,0g/litro
Citrato trisodico	10,0g/litro
Bile bovina	5,0g/litro
Blu di timolo	0,04g/litro
Blu di bromotimolo	0,04g/litro
Agar	14,0g/litro
pH finale: 8,8 ± 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 (disponibile a richiesta o sul sito web MAST®).

#### Materiali richiesti ma non forniti

Attrezzature e prodotti per analisi microbiologiche di base, per esempio: anse, supplementi selettivi MAST®, tamponi, applicatori, 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 T.C.B.S. Cholera Medium (DM401D) MAST® 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. Lasciare a riposo per circa 15 minuti, quindi portare a ebollizione fino a completa soluzione. **NON AUTOCLAVARE.**

3. Raffreddare a 50 a 55°C, mescolare con cura, versare nelle piastre di coltura (15 a 20ml per piastra) e lasciare solidificare.
4. Dopo la preparazione, le piastre possono essere utilizzate immediatamente o conservate in sacchetti di plastica a 2 a 8°C per una settimana.
5. Inoculare le piastre con un pesante carico di materiale fecale o una subcoltura da un terreno di arricchimento (per es. Alkaline Peptone Water), mediante semina superficiale, strisciando per ottenere colonie isolate.
6. Incubare le piastre in aerobiosi per 18 a 24 ore a 35 a 37°C.

#### Interpretazione dei risultati

Al termine dell'incubazione verificare la crescita dei microrganismi. Le caratteristiche tipiche da rilevare includono la dimensione, la morfologia e la pigmentazione delle colonie.

Microrganismi	Aspetto delle colonie
<i>V. cholerae</i>	Ø 2-3 mm, Giallo
<i>V. parahaemolyticus</i>	Ø 2-5 mm, Blu-verde
<i>V. alginolyticus</i>	Ø 2-5 mm, Giallo
<i>V. metschnikovii</i>	Ø 2-4 mm, Giallo
<i>V. fluvalis</i>	Ø 2-3 mm, Giallo
<i>V. vulnificus</i>	Ø 2-3 mm, Blu-verde
<i>V. mimicus</i>	Ø 2-3 mm, Blu-verde
<i>Enterococcus</i> spp.	Ø 1 mm, Giallo, normalmente soppresso
<i>Proteus</i> spp.	Ø 1 mm, Giallo-verde
<i>Pseudomonas</i> spp.	Ø 1 mm, Blu-verde

#### 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.

Microrganismi	Risultato
<i>Escherichia coli</i> ATCC® 25922	Nessuna crescita
<i>Vibrio alginolyticus</i> ATCC® 17749	Crescita, Giallo
<i>Vibrio parahaemolyticus</i> ATCC® 17803	Crescita, Blu/Verde

#### Bibliografia

La pertinente bibliografia è disponibile su richiesta.