

Kohn's No.2 Medium

DM138-2

Usò previsto

Terreno composito per la differenziazione delle Enterobacteriales (da utilizzare in associazione con Kohn's No.1 Medium DM138-1).

Contenuto

Cfr. etichetta della confezione.

Composizione*

	Concentrazione nel terreno:
Miscela di peptoni	20,0g/litro
Saccarosio	10,0g/litro
Salicina	10,0g/litro
Tiosolfato di sodio	0,016g/litro
Ortofosfato disodico	0,09g/litro
Cloruro di sodio	5,0g/litro
Blu di bromotimolo	0,02g/litro
Agar	3,0g/litro
pH finale: 7,4 ± 0,2	

Conservazione e validità

Tutti i contenitori terreni di coltura disidratati dovrebbero essere tenuti ben chiusi e conservati in un luogo asciutto a 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, 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 Kohn's No.2 Medium (DM138-2D) 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. Portare ad ebollizione fino a completa soluzione.
3. Mescolare con cura e distribuire nelle provette.
4. Sterilizzare in autoclave a 115°C (10 p.s.i.) per 15 minuti.
5. Lasciare solidificare in posizione eretta.

6. Utilizzando un'ansa ad ago, inoculare per infissione fino ad un terzo di profondità nel terreno semisolido.
7. Per le prove dell'indolo e della produzione di H₂S, sono necessarie strisce di carta impregnate.
8. Le strisce di carta per indolo e H₂S possono essere sospese nel collo della provetta.
9. Incubare le provette per 18 a 24 ore a 35 a 37°C.

Interpretazione dei risultati

La fermentazione dello zucchero è identificata dal viraggio dell'indicatore blu di bromotimolo, da blu/verde a pH 7,4 a giallo a pH 6,0. La fermentazione di salicina, saccarosio o entrambi è indicata da un colore giallo. Deboli variazioni di colore al verde/verde chiaro dovrebbero essere classificate come negative. La motilità è indicata da una crescita diffusa che si allontana dalla linea di inoculo, o dalla torbidità dell'intero terreno. La produzione di H₂S induce l'annerimento della parte inferiore della striscia di acetato di piombo e la produzione di indolo causa il viraggio del colore della striscia dell'indolo da giallo a rosso.

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.

Microorganismo	Fermentazione di Saccarosio/salicina	Motilità	H ₂ S	Indolo
<i>Salmonella typhimurium</i> ATCC® 14028	-	+	±	-
<i>Shigella sonnei</i> ATCC® 25931	-	-	-	-
<i>Proteus mirabilis</i> ATCC® 29906	Acido + gas o -	+	±	±

± = reazione variabile

Bibliografia

La pertinente bibliografia è disponibile su richiesta.