

Основа агару Бейд-Паркера**TM 358**

для виділення і підрахунку коагулазопозитивних стафілококів з продуктів харчування і інших матеріалів.

Склад

Інгредієнти	Грам/літр
Агар	20.00
Гліцин	12.00
Ферментативний гідролізат казеїну	10.00
Піруват натрію	10.00
М'ясний екстракт	5.00
Хлорид літію	5.00
Дріжджовий екстракт	1.00

* гомогенний, легко сипучий, гігроскопічний порошок. Зберігайте герметично закрити упаковку, що містить сухе середовище при температурі нижче 25⁰С. Після розкриття або перепакування зберігайте флакон в приміщеннях з низьким рівнем вологості при тій же температурі. Бережіть від потрапляння вологи та світла.

Приготування:

Розмішати 63 г сухого середовища в 950 мл дистильованої води. Обережно нагріти з помішуванням, щоб повністю розчинити середовище. Автоклавувати при температурі 121⁰С та тиску 1.1 ат. на протязі 15 хвилин. Охолодити до 45-50⁰С і додати 50 мл Емульсії яєчного жовтка (TS 002) і 3 мл розчину телуриту калію (TS 003) або 50 мл емульсії яєчного жовтка з телуритом (TS 001). Ретельно перемішати і розлити по стерильних чашках Петрі.

ПРИМІТКА. Охолоджувати в герметичних контейнерах, в пробірках або флаконах з гвинтовими кришками. Середовище без добавок може зберігатися протягом тривалого періоду часу і може бути розплавлене, коли це потрібно.

Зовнішній вигляд: жовтого кольору від прозорого до злегка опалесціючого гелю

pH при 25⁰С: 7.0± 0.2

Принцип дії:

Основа агару Бейд-Паркера використовується для виділення і підрахунку коагулазопозитивних стафілококів. "Baird Parker" розробив це середовище. Ферментативний гідролізат казеїну, м'ясний екстракт слугують в якості основного джерела азоту і вуглеводню. Дріжджовий екстракт надає вітаміни (В-комплекс), що стимулюють бактеріальний ріст. Селективність середовища забезпечується додаванням хлориду літію і 3.5% розчину телуриту калію. Обидва компоненти пригнічують ріст мікроорганізмів, окрім стафілококів. Гліцин і піруват натрію стимулюють ріст стафілококів. Стафілококи, що містять лецитиназу, розкладають яєчний жовток і утворюють прозорі зони навколо колоній. Чорні колонії утворюються за рахунок розкладання телуриту калію до телуруму. Перед інокулюванням чашки повинні бути сухими (сушіння можна проводити шляхом інкубації при 35 ± 2⁰С протягом приблизно 10 хвилин до посіву). Приготувати зразок у відповідному розчині, розбавити його та помістити від 0.1 мл до 1.0 мл зразка відповідного розведення на чашку. Розподілити інокулят по всій поверхні. Типові колонії *S. aureus* є чорними, блискучими, опуклими і оточені прозорою зоною діаметром приблизно 2 - 5 мм. Деякі інші мікроорганізми, які іноді виростають на цьому середовищі, є мікрококками, які утворюють невеликі темні або чорні колонії, дріжджами, які утворюють білі колонії та деякі види бацилл, які утворюють темно-коричневі матові колонії.

Культуральні властивості:

проявляються після інкубування (10³ - КУО/мл) при t 35±2⁰С протягом 18-72 години.



ІНСТРУКЦІЯ З ВИКОРИСТАННЯ

Штами мікроорганізмів	ATCC	Інокулят (КУО)	Ріст	Зовнішній вигляд колоній
<i>Staphylococcus aureus</i>	6538	10 ³	Пишний	Чорного кольору
<i>Staphylococcus aureus</i>	25923	10 ³	Пишний	Чорного кольору
<i>Proteus mirabilis</i>	25933	10 ³	Добрий	Коричневого кольору
<i>Bacillus subtilis</i>	6633	10 ³	Відсутній-скудний	Коричневого кольору
<i>Staphylococcus epidermidis</i>	12228	10 ³	Скудний-добрий	Чорного кольору

Посилання на літературу:

1. Baird-Parker and Devenport J. App. Bact. 28:390. (1965).
2. Baird-Parker. J App. Bact. 25:12-19 (1962).
3. Baird-Parker. J. Ann. Micromiol. 30:409. (1963).
4. European Pharmacopoeia 6th Ed. (2007).
5. J. AOAC. 54:728. (1971).
6. Sharp, Neave and Reider. J. App. Bact. 28:390. (1962).

GRANUM.UA