

Генеральный директор



Плинер Е.Г.
201 ____ г.

ИНСТРУКЦИЯ

по применению Колумбийского агара (питательной основы), и кровяного агара на основе колумбийского агара, готовых к применению.

1. НАЗНАЧЕНИЕ

Колумбийский агар (питательная основа), и кровяной агар на основе колумбийского агара, готовые к применению, предназначены для выделения и культивирования микроорганизмов, в том числе прихотливых, из крови и другого инфицированного материала.

2. ХАРАКТЕРИСТИКА ПИТАТЕЛЬНОЙ СРЕДЫ

2.1. Принцип метода.

Принцип метода – визуальное обнаружение бактерий, выросших на питательной среде при посеве исследуемых образцов.

2.2. Состав.

2.2.1. Колумбийский агар (питательная основа) представляет собой непрозрачный студень светло-коричневого цвета из расчета г/л:

гидролизат казеина ферментативный	– 12,0 г
пептон ферментативный для бактериологических целей	– 5,0 г
ГМФ-основа или мясной экстракт	– 3,0 г
дрожжевой экстракт	– 1,0 г
кукурузный крахмал	– 1,0 г
натрия хлорид	– 5,0 г
агар микробиологический	– 10,0 г
вода дистиллированная	– до 1 л.

2.2.2. Кровяной агар представляет собой непрозрачный студень темно-красного цвета из расчета:

Состав:

Колумбийский агар (питательная основа)	– 950 мл;
Эритроцитарная взвесь	– 50 мл.

2.3. Форма выпуска.

2.3.1. Колумбийский агар выпускается по 100, 200 или 400 мл в стеклянных бутылках, герметично закрытых резиновыми пробками и завальцованных алюминиевыми колпачками.

2.3.2. Кровяной агар выпускается по 20-25 мл в стерильных пластиковых чашках Петри однократного применения, которые герметично запаены в индивидуальные пластиковые пакеты.

3. АНАЛИТИЧЕСКИЕ И ДИАГНОСТИЧЕСКИЕ ХАРАКТЕРИСТИКИ

Специфическая активность (показатели чувствительности, скорости роста и стабильности основных биологических свойств микроорганизмов).

Питательная среда должна обеспечивать во всех засеянных чашках рост:

тест-штамма *Streptococcus pneumoniae* ATCC 49619 при посеве одной микробиологической петли через 16-20 ч инкубации при температуре $(37\pm 1)^\circ\text{C}$ в виде влажных, круглых колоний с приподнятым краем и центром-«блюдцем», диаметром 1,0-2,0 мм, окруженных зоной позеленения (альфа-гемолиз);

тест-штамма *Streptococcus pyogenes* Dick 1 при посеве по 0,1 мл микробной взвеси из разведения 10^{-4} через 18-20 ч инкубации при температуре $(37\pm 1)^\circ\text{C}$ в виде мелких, круглых колоний сероватого цвета диаметром 1,0-2,0 мм, окруженных прозрачной зоной (бета-гемолиз).

4. МЕРЫ ПРЕДОСТОРОЖНОСТИ

Соблюдение «Правил устройства, техники безопасности производственной санитарии, противоэпидемического режима и личной гигиены при работе в лабораториях (отделениях, отделах) санитарно-эпидемиологических учреждений системы Министерства здравоохранения» (Москва, 1981 г.).

5. ОБОРУДОВАНИЕ И РЕАГЕНТЫ

- Термостат, обеспечивающий температуру $(37\pm 1)^\circ\text{C}$
- Автоклав
- Чашки Петри
- Петля бактериологическая
- Вода дистиллированная
- Вата медицинская гигроскопическая

6. АНАЛИЗИРУЕМЫЕ ОБРАЗЦЫ

Объекты (кровь, гной, мокрота и др. биосубстраты) исследований в санитарной и клинической микробиологии.

7. ПРОВЕДЕНИЕ АНАЛИЗА

7.1. Подготовка питательной среды для использования.

Работа должна проводиться с соблюдением правил асептики.

Перед использованием с бутылки с колумбийским агаром снимают алюминиевый колпачок, заменяют резиновую пробку на ватно-марлевую. Выдерживают бутылку с колумбийским агаром в кипящей водяной бане до полного расплавления студня, охлаждают до температуры $45-50^\circ\text{C}$. К охлажденному до 45°C колумбийскому агару добавляют 5-10 % дефибринированной крови барана, лошади или кролика. Среду разливают в стерильные чашки Петри диаметром 90 или 100 мм слоем 4-5 мм. После застывания среды, соблюдая правила асептики, чашки подсушивают при температуре $(37\pm 1)^\circ\text{C}$ в течение 30-40 мин. до исчезновения капель влаги на поверхности среды и внутренней поверхности крышки чашки Петри. Готовая среда в чашках непрозрачная, красного цвета.

Кровяной агар в чашках Петри полностью готов к испытанию и не требует дополнительной подготовки.

7.2. Посев исследуемого материала проводят в соответствии с Методическими рекомендациями «Методы бактериологического исследования условно-патогенных микроорганизмов в клинической микробиологии» МЗ РСФСР от 19 декабря 1991 г. или с Приказом от 22 апреля 1985 г. N 535 «Об унификации микробиологических (бактериологических) методов исследования, применяемых в клинко-диагностических лабораториях ЛПУ».

8. РЕГИСТРАЦИЯ И УЧЕТ РЕЗУЛЬТАТОВ

Регистрацию результатов роста бактерий проводят визуально. Учет результатов производят в соответствии с Методическими рекомендациями «Методы бактериологического исследования условно-патогенных микроорганизмов в клинической микробиологии» МЗ РСФСР от 19 декабря 1991 г. или с Приказом от 22 апреля 1985 г. N 535 «Об унификации микробиологических (бактериологических) методов исследования, применяемых в клинко-диагностических лабораториях ЛПУ».

9. УСЛОВИЯ ХРАНЕНИЯ И ЭКСПЛУАТАЦИИ

Колумбийский агар (питательную основу), и кровяной агар на основе колумбийского агара, готовые к применению, необходимо хранить в герметично закрытой упаковке в сухом, защищенном от света месте при температуре от 2 до 25 °С.

Транспортирование должно проводиться при температуре от 2 до 25 °С всеми видами крытого транспорта.

Срок годности Колумбийского агара (питательной основы) – 1 год.

Срок годности Кровяного агара на основе Колумбийского агара в чашках Петри – 3 месяца.

Для получения надежных результатов необходимо строгое соблюдение настоящей инструкции по применению.

Рекламации на качество питательной среды в течение срока годности следует направлять в адрес производителя: Закрытое акционерное общество "Научно-исследовательский центр фармакотерапии" Адрес: 196240, г. Санкт-Петербург, проезд Предпортовый 7-й, д. 2а, лит.А, телефон: (812) 320 71 73

Ответственный за производство:

Начальник производства
питательных сред

«СОГЛАСОВАНО»

Главный врач СПб ГУЗ

«Городская поликлиника № 75

_____ М.Э. Сухаревич
«___» _____ 201__ г.

_____ Коновал А.И.
«___» _____ 201__ г.

