



**ФБУН НИИ эпидемиологии и  
микробиологии имени Пастера  
Отдел Новых Технологий  
"МИКОПАЗМА-СРЕДА"**

инструкция по применению  
ПИТАТЕЛЬНАЯ СРЕДА ДЛЯ  
ВИЗУАЛЬНОГО ВЫЯВЛЕНИЯ  
*Mycoplasma hominis*

Регистрационное  
удостоверение  
№ ФСР 2009/05983  
от 16 августа 2011 г

#### НАЗНАЧЕНИЕ

Набор МИКОПАЗМА-СРЕДА предназначен для одноэтапного визуального выявления *Mycoplasma hominis* (*M. h.*) в отделяемом из цервикального канала и влагалища, в семенной жидкости, в секрете предстательной железы, в отделяемом уретры и в центрифугате мочи.

Набор рассчитан на проведение 50 анализов в пробирках для микропроб.

#### ПРИНЦИП МЕТОДА

В основе метода лежит использование селективной питательной среды для выявления *M. h.*, которая обеспечивает оптимальные условия для роста *M. h.* при подавлении роста других микоплазм, дрожжеподобных грибов и большинства представителей бактериальной флоры, потенциально содержащихся в исследуемом образце. Наличие в среде рН-индикатора позволяет проводить визуальную оценку результатов исследования по изменению цвета питательной среды в процессе культивирования.

#### СОСТАВ НАБОРА

Питательная среда для выявления *M. h.*, лиофилизированная . . . . . 1 фл.

#### МЕРЫ ПРЕДОСТОРОЖНОСТИ

Потенциальный риск применения набора – класс 2а.

Набор МИКОПАЗМА-СРЕДА предназначен только для *in vitro* диагностики.

Входящие в компоненты набора вещества инактивированы и безопасны. Однако исследуемые клинические материалы, а также сточные растворы, оборудование и материалы, находящиеся с ними в контакте, представляют собой потенциально инфекционный материал, и обращаться с ними следует, соблюдая технику безопасности.

Следует избегать любого контакта компонентов набора со слизистыми оболочками.

При работе с набором следует соблюдать «Правила устройства, техники безопасности, производственной санитарии, противоэпидемического режима и личной гигиены при работе в лабораториях (отделениях, отделах) санитарно-эпидемиологических учреждений системы Министерства здравоохранения СССР» (Москва, 1981 г.).

#### ОБОРУДОВАНИЕ И МАТЕРИАЛЫ:

- Термостат, поддерживающий температуру 37±1 °С;
- дозаторы пипеточные;
- горелка газовая (спиртовка);
- вода дистиллированная;
- пробирки для микропроб;
- транспортная среда для урогенитальных микоплазм.

#### ПРОВЕДЕНИЕ АНАЛИЗА

##### 1. Приготовление жидкой питательной среды.

Во флакон с лиофилизированной питательной средой для выявления *M. h.* внести 50 мл дистиллированной воды. Содержимое флакона перемешать до полного растворения (в течение 1 мин). Полученный прозрачный раствор зеленого цвета разлить по 0,9 мл в пробирки для микропроб, закрыть и хранить до применения при температуре 2-8 °С не более 7 сут или при температуре минус 7 °С и ниже не более 2 мес.

Перед проведением анализа пробирки со средой выдержать при комнатной температуре (18-25 °С) в течение 1 ч. Раствор в пробирках должен быть прозрачным, зеленого цвета.

В случае помутнения раствора или изменения его цвета пробирки со средой в работе не использовать!

##### 2. Приготовление проб для исследования.

Для выявления *M. h.* пригодны следующие биологические материалы: отделяемое влагалища, отделяемое шейки матки, отделяемое уретры, сперма, центрифугат мочи. Забор проб осуществлять с помощью ложки Фолькмана или одноразового тампона (щетки)<sup>1</sup>.

Исследуемые пробы внести в пробирки, содержащие 0,5 мл транспортной среды для урогенитальных микоплазм. Пробирки с пробами закрыть, промаркировать и доставить в лабораторию. Время транспортировки не должно превышать 8-12 ч при температуре 6-10 °С. В лаборатории перенести 100 мкл раствора из пробирки с пробой в транспортную среду в пробирку, содержащую 0,9 мл жидкой питательной среды для выявления *M. h.*

В зависимости от целей исследования, дальнейшее определение может быть проведено в варианте качественного или полуколичественного анализа.

##### 3. Качественный анализ.

Пробирки с исследуемыми пробами и одну пробирку без пробы (контроль питательной среды) поместить в термостат при температуре 37±1 °С. Учет результатов проводить через 24 ч. Окончательный учет результатов проводить через 72 ч.

Положительным результатом «+» считается появление фиолетовой окраски среды в пробирке с исследуемой пробой при сохранении зеленой (исходной) окраски в контрольной пробирке. Отсутствие изменения окраски среды в исследуемой пробе по сравнению с окраской среды в контрольной пробирке оценивается как отрицательный результат «-».

##### 4. Полуколичественный анализ.

Для полуколичественной оценки титра делают два последовательных разведения исследуемой пробы с шагом 10. Для этого исходную пробирку с пробой, обозначенную К(++), встряхнуть и перенести из нее 100 мкл раствора в другую пробирку, обозначенную К(++) и содержащую 0,9 мл питательной среды для выявления *M. h.*, что соответствует разведению в 10 раз. Затем перенести 100 мкл раствора из пробирки К(++) в пробирку, обозначенную К(+) и содержащую 0,9 мл питательной среды для выявления *M. h.*, что соответствует разведению исследуемой пробы в 100 раз.

Три пробирки с пробами К(++), К(++) и К(+) и одну пробирку без пробы, обозначенную К(-) и содержащую 0,9 мл питательной среды для выявления *M. h.*, поместить в термостат при температуре 37±1 °С. Результаты анализа учитывать через 24 ч. Окончательный учет результатов проводить через 72 ч.

Появление фиолетовой окраски среды только в пробирке К(+++) при отсутствии изменений в окраске среды в пробирках К(++), К(+) и К(-) указывает на то, что титр *M. h.* составляет не более 10<sup>2</sup> колониеобразующих единиц в мл (КОЕ/мл). Появление фиолетовой окраски среды в двух пробирках К(+++) и К(++) при отсутствии изменений в окраске среды в пробирках К(+) и К(-) указывает на то, что титр *M. h.* составляет не более 10<sup>3</sup> КОЕ/мл. Появление фиолетовой окраски среды в трех пробирках К(+++), К(++), К(+) при отсутствии изменения в окраске среды в пробирке К(-) свидетельствует о том, что титр *M. h.* составляет не менее 10<sup>4</sup> КОЕ/мл.

Отсутствие изменения окраски среды в трех пробирках с пробой К(+++), К(++) и К(+) по сравнению с окраской среды в контрольной пробирке К(-) считается отрицательным результатом «-».

**Примечание:** помутнение среды во время культивирования (при изменении или без изменения окраски в пробирках с исследуемыми пробами) свидетельствует о росте посторонней микрофлоры. Результаты исследования таких проб учету не подлежат и требуют повторного проведения анализа или дополнительного посева на плотную питательную среду для морфологической идентификации колоний *M. h.*

#### УСЛОВИЯ ХРАНЕНИЯ И ЭКСПЛУАТАЦИИ НАБОРА

Набор МИКОПАЗМА-СРЕДА следует хранить при температуре 2-8 °С в упаковке предприятия-изготовителя в течение всего срока годности. Допускается хранение набора при температуре до 25 °С не более 2 недель. Срок годности набора – 12 мес.

Приготовленную питательную среду можно хранить при температуре 2-8 °С не более 1 недели или при температуре минус 7 °С и ниже не более 2 мес.

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

По вопросам, касающимся качества набора МИКОПАЗМА-СРЕДА, следует обращаться в ФБУН НИИ эпидемиологии и микробиологии имени Пастера по адресу:

197101, Санкт-Петербург, ул. Мира, 14, тел./факс: (812) 233-17-03, 346-83-87, телефон (812) 325-27-10, 346-83-86  
<http://www.dntpasteur.ru>; e-mail: [pasteurdnt@ya.ru](mailto:pasteurdnt@ya.ru)

© НИИ эпидемиологии и микробиологии имени Пастера, 2010 г.

<sup>1</sup> Методические указания от 11.03.2003 г. «Обеспечение качества подготовки образцов биологических материалов для цитологических исследований» МЗ РФ, Москва, 2003 г.