



Набор для выявления
ДНК возбудителя
гемофилёза птиц
Avibacterium
paragallinarum

(Бак-3-50/100, на 50/100 реакций)

Дата изменения: 27.06.2014

Содержание

Компоненты набора	4
Область применения	4
Гарантия	4
Описание	4
Необходимое оборудование	4
Важные замечания	5
Меры предосторожности	5
Отбор материала	5
Необходимые контрольные образцы	6
Постановка ПЦР	6
Анализ результатов	7
Служба технической поддержки	7
Хранение и стабильность	7
Дополнение 1	8
Дополнение 2	10

Компоненты набора

Компоненты	количество	
	50 реакций	100 реакций
Микс ПЦР	750мкл	1500мкл
S-Taq полимераза	27мкл	55 мкл
Контрольный образец (КО+)	180мкл	360 мкл

Область применения

Набор предназначен для выявления ДНК возбудителя гемофилеза (инфекционного ринита) птиц *Avibacterium paragallinarum* методом ПЦР в реальном времени. Набор рассчитан на проведение 50/100 реакций, включая контроли. Для применения в ветеринарии.

Гарантия

Фрактал Био гарантирует изготовление всех продуктов согласно описанию в руководстве. Покупатель должен определить соответствие продукта для конкретного его использования. Если продукт не дает заявленного результата по любой причине, за исключением неправильного использования, мы бесплатно произведем замену продукта или вернем покупателю его полную стоимость. Мы сохраняем за собой право изменять или модифицировать любой продукт в целях улучшения его качеств и дизайна. Если у Вас возникли вопросы по применению продукта или оценке результата, вы можете обращаться в Службу технической поддержки (см. на обороте).

Описание

Процедура анализа состоит из двух этапов: 1) проведение ПЦР с флуоресцентной детекцией в реальном времени, 2) анализ результатов. Для детекции ДНК *Avibacterium paragallinarum* используется канал R6G (аналоги - Joe/Vic/Tet/Hex): макс. поглощения 530 нм, макс. флуоресценции 570 нм, имеющийся практически во всех амплификаторах для ПЦР в реальном времени.

Необходимое оборудование

Организация работы ПЦР-лаборатории должна соответствовать методическому указанию МУ 1.3.2569-09.

Для работы с набором необходимы следующие оборудование и материалы, не входящие в состав набора:

- Амплификатор для ПЦР в реальном времени
- Микроцентрифуга/вортекс

- ПЦР-бокс
- Набор дозаторов, одноканальных с переменным объёмом
- Штативы для наконечников и микропробирок
- Одноразовые наконечники с фильтрами для дозаторов
- Одноразовые полипропиленовые микропробирки объёмом 0,2 -0,5 мл и 1,5-2 мл
- Отдельный халат и одноразовые перчатки
- Ёмкость для сброса использованного расходного материала

Важные замечания

- Приготовление реакционных смесей для ПЦР необходимо проводить в ПЦР-боксе.
- При работе с ДНК необходимо использовать только одноразовые пластиковые расходные материалы, имеющие специальную маркировку “DNase-free”.
- Для приготовления смесей и добавления нуклеиновых кислот используйте только наконечники с фильтрами.
- Работать только в одноразовых перчатках.
- Всё лабораторное оборудование, в том числе дозаторы, лабораторная посуда, а также все рабочие растворы, должны быть строго стационарным.
- Использованный расходный материал должен сбрасываться в специальную ёмкость с дезинфицирующим раствором.

Меры предосторожности

При работе с набором необходимо 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) и СП 1.3.2322-08, СП 1.3.1285-03.

При приготовлении смесей используйте индивидуальные средства защиты. Компоненты набора не обладают токсическими и другими свойствами, за счёт которых возможно негативное воздействие на человека.

Отбор материала

Для исследования используется ДНК, выделенная из носовых, конъюнктивальных и глоточных смывов птиц, фибринозного секрета,

при вскрытии – из соскобов с глотки и трахеи. Материал для каждой птицы отбирается отдельными инструментами в отдельные стерильные ёмкости. Биологический материал следует хранить не более 10 суток при температуре 2-8 °С, более длительное хранение при температуре не выше -16 °С.

Необходимые контрольные образцы

- Отрицательный контрольный образец (вода или продукт выделения ДНК из воды)
- Положительный контрольный образец (входит в состав набора)

Постановка ПЦР

1. Отберите необходимое количество микропробирок для ПЦР с учётом контрольных образцов.
2. В отдельной стерильной пробирке (1,5 мл) смешайте входящие в набор Микс ПЦР и S-Тaq полимеразу, в указанных ниже пропорциях:

Компонент	На 1 реакцию (мкл)	На N реакций (мкл)
Микс ПЦР	15	15xN
S-Тaq полимеразы	0,5	0,5xN

Важно! При добавлении S-Тaq полимеразы обязательно погружайте носик в раствор и пипетируйте для полного смывания фермента с носика пипетки. S-Тaq полимеразу следует убрать на -20°С сразу после добавления.

3. Перемешайте подготовленную смесь на вортексе и осадите капли кратковременным центрифугированием (2-3 сек).
4. После приготовления смеси перенесите по 15 мкл в каждую микропробирку для ПЦР.
5. Внесите в первую микропробирку с ПЦР смесью 10 мкл отрицательного контрольного образца (КО-).
6. В следующие микропробирки добавьте по 10 мкл исследуемых проб.
7. В последнюю микропробирку добавьте 10 мкл положительного контрольного образца (КО+).

Важно! Пробирку с положительным контрольным образцом, входящую в набор, открывайте только после раскапывания и закрытия крышек всех микропробирок с исследуемыми пробами для предотвращения контаминации.

8. Поместите микропробирки в амплификатор и запустите программу амплификации:

Температура	Время (сек)	Кол-во циклов
95°C	180	1
60°C	30	40
95°C	10	

В дополнении 1 находится краткое руководство по постановке ПЦР и анализу результатов при использовании амплификатора iQ5 iCycler (BioRad).

В дополнении 2 находится краткое руководство по постановке ПЦР и анализу результатов при использовании амплификатора Rotor-Gene 6000 (Qiagen).

Анализ результатов

По каналу R6G регистрируется сигнал, свидетельствующий о накоплении продукта амплификации ДНК *Avibacterium paragallinarum*.

Таблица 1. Значения Ct для контрольных образцов.

Образец	Канал R6G
КО-	> 40
КО+	< 35

При соответствии значений контрольных образцов, определите Ct исследуемых проб и определите результат по таблице 2.

Таблица 2. Определение результата исследуемой пробы по значениям Ct.

Канал R6G	Результат
< 35	ДНК <i>Avibacterium paragallinarum</i> обнаружена
> 40	ДНК <i>Avibacterium paragallinarum</i> не обнаружена

Служба технической поддержки

В случае появления вопросов обращайтесь в службу технической поддержки: technic@fractalbio.com.

Хранение и стабильность

Срок годности 12 месяцев.

Температурный режим хранения компонентов набора:

Набор для постановки ПЦР – при -20 °С.

Транспортировку набора можно осуществлять всеми видами крытого транспорта. Допускается кратковременное хранение комплектов для постановки ПЦР при 2-15 °С не более 7 суток.

Набор с истёкшим сроком годности использованию не подлежит.

Дополнение 1

Краткое руководство по постановке ПЦР и анализу результатов при использовании амплификатора iQ5 iCycler (BioRad)

При использовании iQ5 iCycler амплификатора необходимо прогреть блок до запуска ПЦР (примерно 10 минут).

Выполняйте пункты 1-7 раздела Постановка ПЦР данной инструкции.

1. Установите микропробирки в термоблок амплификатора и запустите программное обеспечение BioRad iQ5.

2. Отредактируйте настройки плашки в производственном модуле (**Workshop**→**Setup** →**Plate**→выберите файл → **Edit**). Установите:

- Название эксперимента
- Флуорофоры –HEX
- Объём реакции – 25 мкл
- Выберите используемый способ герметизации (Seal type) – плёнка (film)/выпуклая крышка (domed cap)/плоская крышка (flat cap)
- Выберите используемый тип сосуда (Vessel type) – планшеты (plates)/стрипы (strips)/пробирки(tubes)

Важно! Выбранные параметры должны соответствовать калибровочным!

- Задайте расстановку и характеристику микропробирок с помощью пиктограмм

- Задайте названия образцам с помощью кнопки **Spreadsheet**

Сохраните созданную конфигурацию планшета нажав кнопку Сохранить и выйти из редактора планшета (**Save & Exit Plate Editing**). Просмотреть созданную конфигурацию можно с помощью кнопки **Plate Summary**.

3. Создайте новый температурный протокол (**Workshop** → **Setup**→ **Protocol**→ **Selected protocol**→ **Create new**) согласно таблице:

Количество циклов	Температура	Время	Детекция флуоресценции по каналу HEX
1	95 °C	180 сек	нет
40	60 °C	30 сек	да
	95 °C	10 сек	нет

Нажмите **Save & Exit Protocol Editing** (Сохранить и выйти из редактора протокола).

4. Нажмите кнопку **Run**, в открывшемся окне установите способ определения фона ячеек – постоянные факторы лунок (Persistent well factors)
5. Запустите программу с помощью кнопки **Begin Run**. После запуска ПЦР откроется окно Просмотр эксперимента (Monitor run), в котором можно следить за ходом ПЦР в реальном времени.
6. После окончания ПЦР появится окно Run status. Для просмотра анализа данных нажмите Да. Для выхода из программы нажмите Нет.
7. Установите Threshold – 100. Далее вручную опустите пороговую линию в окне с графиками флуоресценции до уровня начала линейного участка для графика, соответствующего КО+. См. рис. 1. Продолжайте анализ результатов в соответствии с разделом Анализ результатов данной инструкции

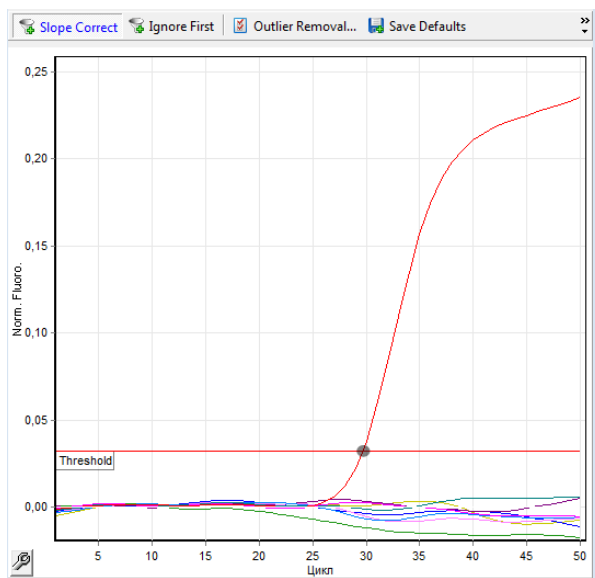


Рис. 1. Выставление пороговой линии на начале линейного участка для КО+.

Дополнение 2

Краткое руководство по постановке ПЦР и анализу результатов при использовании амплификатора Rotor-Gene 6000 (Qiagen)

Выполняйте пункты 1-7 раздела Постановка ПЦР данной инструкции.

1. Установите микропробирки в амплификатор и уравновесьте ротор.
2. Запустите программное обеспечение к амплификатору Rotor-Gene 6000.
3. Создайте новый протокол (**New Run → Advanced → New**):
 - Установите использующийся тип ротора
 - Установите использующийся тип пробирок
 - Задайте объём реакционной смеси (Reaction volume) – 25 мкл.
 - Измените температурного профиля (кнопка **Edit profile...**) согласно таблице:

Стадия	Температура	Время	Считывание
Hold	95 °C	180 сек	
Cycling This cycle repeats 40 times	60 °C	30 сек	Acquiring to Cycle A on Yellow
	95 °C	10 сек	Don't acquire

При изменении температурного профиля для каждого шага должен быть задан Timed Step, а флажки для параметров Long Range и Touchdown отсутствовать.

- Установите оптимизацию (**Gain optimisation → Optimise acquiring → Perform optimization before 1st acquisition**):
Для канала Yellow установите параметры Min Reading – 5FI и Max Reading 10FI
4. В окне Summary проверьте корректность настроек и запустите амплификацию (**Start run**)
 5. После запуска ПЦР, отредактируйте положение микропробирок в роторе (**Edit samples...**).
Номера строк в списке образцов соответствуют номерам ячеек амплификатора.
 6. После завершения амплификации проведите анализ результатов по каждому каналу в отдельности (**Analysis → Quantitation → Cycling A. Yellow → Show**)
 7. Установите следующие параметры:
 - Отмените Auto-find threshold

- Активируйте кнопки **Dynamic tube** и **Slope correct**
 - Выберите линейную шкалу графического изображения (Linear scale; если эта шкала активна по умолчанию, то в нижней части окна находится кнопка Log Scale)
 - Нажав кнопку **More settings**, установите NTC threshold – 10%
8. В разделе CT calculation установите Threshold – 0,1. Далее вручную опустите пороговую линию в окне с графиками флуоресценции до уровня начала линейного участка для графика, соответствующего КО+. См. рис. 2. Продолжайте анализ результатов в соответствии с разделом Анализ результатов данной инструкции

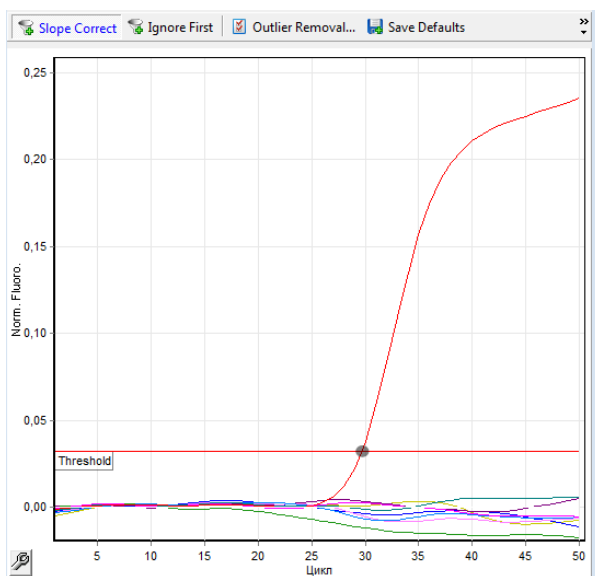


Рис. 2. Выставление пороговой линии на начале линейного участка для КО+.

Для заметок

Для заметок

Для заметок

Произведено: ООО “Фрактал Био”, 190020, Санкт-Петербург,
ул. Бумажная, д. 17
сайт: fractalbio.com
E-mail: info@fractalbio.com
Контактный телефон/факс: (812) 495-96-95