







ИНСТРУКЦИЯ

по применению набора реагентов для выявления гена RHD плода в крови матери методом ПЦР в режиме реального времени

Резус-фактор плода

Регистрационное удостоверение № ФСР 2017/5310 от 30 января 2017 года

Фасовка: стандартная (S)

Каталожный номер:

R1-H802-S3/9

СОДЕРЖАНИЕ

| BBE | ЕДЕНИЕ | 3 |
|------|---|----|
| 1. | НАЗНАЧЕНИЕ | 5 |
| 2. | ХАРАКТЕРИСТИКА НАБОРА | 5 |
| 2.1. | . Метод | 5 |
| 2.2. | . Принцип метода | 5 |
| 2.3. | . Количество тестов | 7 |
| 2.4. | . Состав набора | 7 |
| 2.5. | Время проведения анализа | 7 |
| 3. | АНАЛИТИЧЕСКИЕ ХАРАКТЕРИСТИКИ НАБОРА | 7 |
| 4. | МЕРЫ ПРЕДОСТОРОЖНОСТИ | 8 |
| 5. | ОБОРУДОВАНИЕ И МАТЕРИАЛЫ | 9 |
| 6. | АНАЛИЗИРУЕМЫЕ ОБРАЗЦЫ | 11 |
| 6.1. | . Материал для исследования | 11 |
| 6.2. | . Взятие цельной периферической крови | 11 |
| 6.3. | . Транспортирование и хранение исследуемого материала | 11 |
| 6.4. | . Получение плазмы крови | 11 |
| 7. | ПРОВЕДЕНИЕ АНАЛИЗА | 12 |
| 7.1. | . Выделение ДНК из биологического материала | 12 |
| 7.2. | . Подготовка и проведение полимеразной цепной реакции | 12 |
| | . Загрузка теста «RHD» для детектирующих амплификаторов при пе постановке на данном компьютере | 14 |
| 7.4. | . Ежедневная работа с тестом «RHD» | |
| 8. | РЕГИСТРАЦИЯ РЕЗУЛЬТАТОВ АМПЛИФИКАЦИИ | 20 |
| 9. | УЧЁТ РЕЗУЛЬТАТОВ РЕАКЦИИ | 21 |
| 10. | УСЛОВИЯ ТРАНСПОРТИРОВАНИЯ, ХРАНЕНИЯ И ЭКСПЛУАТА | |
| 11. | УКАЗАНИЯ ПО УТИЛИЗАЦИИ | 29 |
| | ГАРАНТИИ ПРОИЗВОДИТЕЛЯ | |
| ПРИ | иложения | 32 |

ВВЕДЕНИЕ

В акушерско-гинекологической практике часто возникает необходимость определения генотипа плода на ранних сроках беременности. До недавнего времени материал исследований получали инвазивно при хорион-, плацентобиопсии в ходе амнио- и кордоцентеза. Риск самопроизвольного прерывания беременности в этом случае составляет 2-3 %. Открытие наличия фетальных ДНК (фетДНК) и РНК в материнской крови послужило основой для развития неинвазивной пренатальной диагностики, которая в отличие от прежних методов, не представляет угрозы течению беременности, т.к. материалом для исследования служит кровь матери. Фетальная ДНК, т.е. ДНК плода, обнаруживается в женщины, её беременной количество возрастает увеличением срока гестации, зависит от состояния плаценты и особенностей течения беременности.

Начиная с 8-10 недель беременности, методы неинвазивной пренатальной молекулярно-генетической диагностики позволяют проводить исследование фетальной ДНК с точностью 96-100 % для прогнозирования развития резус-конфликта и гемолитической болезни плода.

Научное обоснование

В системе резус различают пять антигенов. Наиболее иммуногенным является антиген D, присутствие которого на поверхности эритроцитов определяет положительный резус-фактор (Rh+). Распространённость резус-положительных лиц, носителей антигена D, в популяции составляет около 86 %, соответственно, доля резус-отрицательных лиц (Rh-), не имеющих антигена D – около 14 %.

Течение беременности резус-положительным (Rh+) плодом у резус-отрицательных (Rh-) женщин часто осложняется развитием гемолитической болезни плода, связанной с трансплацентарным переносом эритроцитов плода в кровоток матери. 98 % случаев гемолитической болезни новорожденных связаны с D-резусантигеном. Попадая в кровь (Rh-) матери, он вызывает образование специфических антител, которые проникают через плаценту, разрушают эритроциты плода, что влечёт за собой развитие гемолитической болезни новорожденных. При раннем проявлении резус-конфликт может быть причиной преждевременных родов или выкидышей. Сенсибилизация матери к D-антигену и риск развития резус-конфликта возрастают с каждой последующей беременностью

(Rh+) плодом, независимо от того прерывалась беременность или прошло родоразрешение.

ПЦР Определение резус-фактора методом В режиме времени заключается В выявлении гена RHD, кодирующего D-антиген. Традиционным серологическим методом исследуется наличие непосредственно D-антигена на эритроцитах крови. Чаще всего отрицательный резус-фактор обусловлен полным отсутствием гена RHD. В этом случае резус-фактор определяется как отрицательный серологическим методом и методом ПЦР, т.е. результаты исследований совпадают.

У 1 % серологически резус-отрицательных лиц определяется наличие гена RHD. Это происходит в случаях отсутствия или экспрессии гена RHD. Такие пациентки генотипически резус-положительными, и определить резус-фактор плода методом ПЦР невозможно. Однако наблюдение за течением беременности необходимо проводить по схеме ведения резусотрицательных пациенток С возможностью развития резусконфликта.

Набор реагентов для выявления гена RHD плода в крови матери методом ПЦР в режиме реального времени может использоваться в рамках пренатального скрининга осложнений течения беременности у резус-отрицательных женщин.

Показания к проведению исследования:

- Ведение беременности у женщин с отрицательным резусфактором для своевременного расчёта риска развития резус-конфликта;
- Отсутствие в крови беременной женщины с отрицательным резус-фактором антител к D-антигену плода перед профилактическим введением иммуноглобулина;
- Хирургическое прерывание беременности у женщины с отрицательным резус-фактором, с целью прогнозирования развития резус-конфликта при последующих беременностях.

Исследование не рекомендовано в случае трансплантации косного мозга в анамнезе у матери, так как возможно получение некорректных результатов.

ИНСТРУКЦИЯ

по применению набора реагентов для выявления гена RHD плода в крови матери методом ПЦР в режиме реального времени

Резус-фактор плода

1 НАЗНАЧЕНИЕ

- **1.1** Настоящая инструкция распространяется на набор реагентов для выявления гена RHD плода в крови матери методом ПЦР в режиме реального времени (Резус-фактор плода).
- 1.2 Набор реагентов Резус-фактор плода предназначен для обнаружения гена RHD плода в крови беременной женщины с отрицательным резус-фактором методом полимеразной цепной реакции в режиме реального времени с целью прогнозирования риска развития резус-конфликта и гемолитической болезни плода и новорожденного.

Полученные результаты могут использоваться в рамках пренатального скрининга осложнений течения беременностей у резус-отрицательных женщин.

1.3 Набор может быть использован в клинико-диагностических лабораториях медицинских учреждений и научно-исследовательской практике.

2 ХАРАКТЕРИСТИКА НАБОРА

2.1 Метод

Полимеразная цепная реакция (ПЦР) с детекцией результатов в режиме реального времени; качественный мультиплексный анализ.

2.2 Принцип метода

В основе работы наборов реагентов лежит принцип амплификации ДНК методом ПЦР. Процесс амплификации заключается в серии повторяющихся циклов температурной денатурации ДНК, отжига праймеров комплементарных специфическому участку ДНК и последующей достройки полинуклеотидных цепей с этих праймеров Таq-полимеразой.

Для повышения чувствительности и специфичности реакции предусмотрено применение «горячего» старта, который обеспечивается методикой приготовления реакционной смеси, состоящей из двух слоёв, разделённых прослойкой

из парафина. Смешение слоёв и превращение их в реакционную смесь происходит только после плавления парафина, что исключает неспецифический отжиг праймеров на ДНК-мишени при начальном прогреве пробирки.

Набор реагентов Резус-фактор плода включает: смесь для амплификации, специфичную для определения двух экзонов гена RHD (7 и 10) и геномной ДНК человека (КВМ). Определение гена RHD по двум экзонам охватывает большую гетерогенную группу вариантов этого гена. КВМ используется для анализа качества выделения и позволяет определить, достаточно ли полученного количества ДНК для исследования. Расчёт результатов исследования основан на сравнении индикаторных циклов исследуемых мишеней (dCp).

В реакционную смесь для амплификации введены ДНК-зонды, каждый из которых несёт флуоресцентную метку и гаситель флуоресценции. При образовании специфичного продукта ДНК-зонд разрушается, действие гасителя на флуоресцентную метку прекращается, что ведёт к возрастанию уровня флуоресценции. Количество разрушенных зондов (а, следовательно, и уровень флуоресценции) увеличивается пропорционально количеству образовавшихся специфических ампликонов и измеряется на каждом цикле амплификации.

В состав ДНК-зондов, использующихся для детекции продуктов амплификации фрагментов 7 и 10 экзонов гена RHD, включены флуоресцентные метки Fam и Rox соответственно. В состав ДНК-зондов, использующихся для детекции продуктов амплификации КВМ, входит флуоресцентный краситель Hex (таблица 1).

Таблица 1 - Каналы детекции продуктов амплификации

| Fam | Hex | Rox | Cy5 | Cy5.5 |
|--------------|-----|---------------|-----|-------|
| RHD, 7 экзон | КВМ | RHD, 10 экзон | - | - |

Использование нескольких флуоресцентных красителей позволяет сократить количество пробирок, поскольку появляется возможность одновременно регистрировать результаты разных реакций амплификации, проходящих в одной пробирке. В таблице 1 приведены каналы детекции продуктов амплификации и ДНК-мишени, определяемые набором. Исследование с использованием набора реагентов состоит из следующих этапов: выделение ДНК (пробоподготовка) с использованием комплекта реагентов ПРОБА-НК-ФЕТ и ПЦР-амплификация в режиме реального времени с использованием набора реагентов Резус-фактор плода.

2.3 Набор реагентов рассчитан на проведение 96 определений, что соответствует исследованию не более 46 неизвестных образцов (в двух повторах каждый), отрицательного контрольного образца (в трёх повторах) и положительного контрольного образца.

2.4 Состав набора

Набор реагентов для выявления гена RHD плода в крови матери методом ПЦР в режиме реального времен Резусфактор плода включает:

- смесь для амплификации, запечатанную парафином 12 стрипов по 8 пробирок (по 20 мкл);
- раствор Таq-полимеразы 2 пробирки (по 500 мкл);
- минеральное масло 2 пробирки (по 1,0 мл);
- положительный контрольный образец 1 пробирка (75 мкл).
- крышки для стрипов 12 шт.
- **2.5** Время проведения анализа (без учёта пробоподготовки) от 2 часов.

3 АНАЛИТИЧЕСКИЕ ХАРАКТЕРИСТИКИ НАБОРА

3.1 Специфичность анализа

В результате амплификации ДНК, выделенной из крови генотипически резус-отрицательной беременной женщины и не содержащей ген RHD, должны регистрироваться отрицательные результаты по каналам Fam и Rox, но положительный по каналу Hex.

В результате амплификации ДНК, содержащей ген RHD с наличием 7 экзона, должны регистрироваться положительные результаты по каналам Fam и Hex, с наличием 10 экзона - по каналам Rox и Hex. Наличие двух или одного любого экзона гена RHD в образце фетальной ДНК определяет генотипически положительный резус-фактор плода.

Интерпретация результатов анализа проводится автоматически с помощью программного обеспечения к прибору (таблица 6).

3.2 Чувствительность анализа

Чувствительность набора при использовании комплекта реагентов для выделения фетальной ДНК из крови матери ПРОБА-НК-ФЕТ составляет 150 копий геномной ДНК (суммарной ДНК матери и плода) в 1,0 мл исследуемого образца плазмы крови.

Количество анализируемой ДНК должно быть не менее 0,1 нг на амплификационную пробирку, что соответствует Ср≤35,0 на канале детекции КВМ (Hex). При использовании меньшего количества ДНК (Ср>35,0 на канале детекции КВМ) могут быть получены недостоверные результаты, связанные с недостаточным для проведения анализа количеством фетальной ДНК.

3.3 Диагностические характеристики

Диагностическая чувствительность: 100% (92-100%).

Диагностическая специфичность: 100% (90-100%).

4 МЕРЫ ПРЕДОСТОРОЖНОСТИ

Работа должна проводиться в лаборатории, выполняющей молекулярно-биологические ПЦР исследования клинического материала с соблюдением методических MY 1.3.2569-09 «Организация vказаний работы лабораторий, использующих методы амплификации нуклеиновых кислот при работе с материалом, содержащим микроорганизмы I-IV групп патогенности», и с соблюдением СП 1.3.2322-08 санитарно-эпидемиологических правил «Безопасность работы с микроорганизмами III-IV групп патогенности (опасности) и возбудителями паразитарных Исследуемые образцы рассматриваются как болезней». потенциально-опасные.

К работе с набором реагентов допускается только персонал, обученный методам молекулярной диагностики и правилам работы в клинико-диагностической лаборатории.

Подготовку и проведение исследования с использованием набора реагентов следует проводить в ПЦР-боксах.

Дозаторы должны быть соответствующим образом поверены (в аккредитованных лабораториях) и промаркированы.

Поверхности рабочих столов, а также помещений, которых проводится ПЦР, следует обязательно, до и после проведения работ, облучать бактерицидными облучателями в течение одного часа.

Использованные одноразовые принадлежности (пробирки, должны сбрасываться наконечники) специальный В контейнер, содержащий дезинфицирующий раствор.

При использовании набора в клинико-диагностической лаборатории образуются отходы классов А и Б, которые классифицируются и утилизируются в соответствии СанПиН 2.1.7.2790-10 требованиями «Санитарноэпидемиологические требования обращению К медицинскими отходами».

Не использовать набор реагентов:

- при нарушении условий транспортирования и хранения;
- при несоответствии внешнего вида реагентов, указанного в паспорте к набору;
- при нарушении внутренней упаковки компонентов набора;
- по истечению срока годности набора.

Примечание - Набор реагентов не содержит материалов биологического происхождения, веществ, обладающих канцерогенным, мутагенным действием, а также влияющих на репродуктивную функцию человека. При использовании по назначению и соблюдении мер предосторожности является безопасным.

5 ОБОРУДОВАНИЕ И МАТЕРИАЛЫ

При работе с набором реагентов Резус-фактор плода требуются следующие оборудование и материалы:

- ПЦР-бокс;
- амплификатор детектирующий (Д T лайт 1 , Д T прайм 2 или ДТ-96 (ООО «НПО ДНК-Технология»));
- центрифуга для пробирок объёмом 4,5 мл, с RCF не

² – только модели 4M1, 4M3, 4M6, 5M1, 5M3, 5M6, 6M1, 6M3, 6M6.

¹ - только модели 4S1, 4S2, 5S1, 5S2, 6S1, 6S2.

- ниже 1150 g, например, центрифуга EBA 20 Hettich (3461 g или 6000 об/мин);
- центрифуга для пробирок объёмом 1,5 мл, с RCF не ниже 17000 g, например, центрифуга HERAEUS pico17 (17000 g);
- термостат твердотельный, поддерживающий температуру от 65 °C до 98 °C;
- микроцентрифуга-вортекс, например BioSan, Латвия или аналогичная;
- холодильник бытовой Стинол, Россия или аналогичный;
- вакуумные пластиковые пробирки типа Vacuette с ЭДТА;
- штатив «рабочее место» для пробирок объёмом 0,2 мл или для стрипованных пробирок объёмом 0,2 мл, ООО «НПО ДНК-Технология», Россия или аналогичные;
- дозаторы электронные с адаптером и/или дозаторы механические переменного объёма одноканальные со сменными наконечниками, позволяющие отбирать объёмы жидкости от 2,0 до 20 мкл, от 20 до 200 мкл, от 200 до 1000 мкл, например Eppendorf, Германия или аналогичные;
- одноразовые наконечники с фильтром для дозаторов, свободные от РНКаз и ДНКаз, объёмом 20 мкл, 200 мкл, 1000 мкл, например Axygen, США или аналогичные;
- одноразовые перчатки медицинские, без талька, текстурированные;
- ёмкость с дезинфицирующим раствором для сброса использованных наконечников, пробирок и других расходных материалов;
- комплект реагентов для выделения фетальной ДНК из крови матери (ПРОБА-НК-ФЕТ (ООО «ДНК-Технология TC»)).

Программное обеспечение для детектирующих амплификаторов:

- версия ПО не ниже 7.7.5.23³;
- файл с параметрами анализа «RHD.ini».

6 АНАЛИЗИРУЕМЫЕ ОБРАЗЦЫ

6.1 Материал для исследования

Для исследования используют цельную периферическую кровь человека.

6.2 Взятие цельной периферической крови

Необходимый объём крови составляет 4,0 - 4,5 мл. Взятие цельной периферической крови проводится в вакуумные пластиковые пробирки типа Vacuette объёмом 4,5 мл с добавленной в качестве антикоагулянта динатриевой солью этилендиаминтетраацетата (ЭДТА) в конечной концентрации 2,0 мг/мл. Для перемешивания крови с антикоагулянтом после взятия материала необходимо перевернуть пробирку 2–3 раза.

ВНИМАНИЕ! Не допускается использование гепарина и цитрата натрия в качестве антикоагулянта.

6.3 Транспортирование и хранение исследуемого материала

Рекомендуется начать обработку крови в первые два часа после её взятия.

В случае невозможности проведения обработки крови в течение двух часов допускается её хранение при температуре от 18 °C до 25 °C не более 4-8 часов.

- 6.4 Получение плазмы крови
- 6.4.1 Центрифугируйте пробирки с кровью при 2000 об/мин в течение 20 мин при комнатной температуре (от $18\,^{\circ}$ C до $25\,^{\circ}$ C).
- 6.4.2 Промаркируйте необходимое количество пробирок объёмом 1,5 мл (по две для каждого исследуемого образца).
- 6.4.3 Не задевая нижнюю (клеточную) фракцию, отберите автоматическим дозатором по 900 мкл верхней фракции (плазма) и перенесите в две соответствующим образом промаркированные пробирки.

³ – производитель рекомендует своевременно обновлять программное обеспечение для детектирующих амплификаторов. Актуальную версию программного обеспечения можно скачать на сайте компании «ДНК-Технология»: http://www.dna-technology.ru/po/

ВНИМАНИЕ! Для выделения ДНК используется только <u>одна</u> пробирка! Вторая пробирка может быть заморожена при минус 20 °C или ниже, при необходимости, использована для повторного выделения ДНК.

До начала выделения пробирки с плазмой могут храниться при температуре от 4 °C до 8 °C в течение восьми часов.

При планировании выделения фетДНК на следующий день или позже, пробирки с плазмой необходимо заморозить при минус 20 °С или ниже. Замороженная плазма может храниться не более трёх месяцев. Перед началом выделения по одной пробирке каждого образца необходимо разморозить при комнатной температуре.

7 ПРОВЕДЕНИЕ АНАЛИЗА

7.1 Выделение ДНК из биологического материала

Выделение ДНК проводят в соответствии с инструкцией к используемому комплекту реагентов ПРОБА-НК-ФЕТ.

ВНИМАНИЕ! При использовании наборов для выделения фетДНК других производителей, могут быть получены некорректные результаты.

Одновременно с выделением ДНК из периферической крови необходимо провести через все этапы пробоподготовки отрицательный контрольный образец, входящий в состав комплекта реагентов для выделения фетальной ДНК из крови матери (ПРОБА-НК-ФЕТ), в объёме согласно инструкции к набору реагентов для выделения ДНК.

7.2 Подготовка и проведение полимеразной цепной реакции

ВНИМАНИЕ! Так как фетальная ДНК находится в крови беременной женщины в минимальном количестве, анализ каждого образца ДНК необходимо проводить в дублях.

Несоблюдение методики проведения анализа может привести к получению <u>некорректных результатов.</u>

7.2.1 Промаркируйте по две пробирки стрипов со смесями для амплификации для каждого исследуемого образца, одну для положительного контрольного образца (K+) и три для отрицательного контрольного образца (K-).

Пример: Необходимо проанализировать два образца. Нужно промаркировать четыре пробирки для исследуемых образцов, одну для «К+» и три для «К-» (таблица 2).

Таблица 2 - Пример маркировки пробирок для проведения ПЦР

| Образец 1 | Пробирки 1 – 2 |
|-----------|----------------|
| Образец 2 | Пробирки 3 – 4 |
| «K+» | Пробирка 5 |
| «K-» | Пробирки 6 – 8 |

- 7.2.2 Встряхните пробирку с раствором Таq-полимеразы в течение 3–5 с и центрифугируйте в течение 1–3 с на микроцентрифуге-вортексе.
- 7.2.3 Внесите в промаркированные пробирки, не повреждая слой парафина, по 10 мкл раствора Таq-полимеразы.
- 7.2.4 Внесите в промаркированные пробирки по одной капле (около 20 мкл) минерального масла. Закройте крышки стрипов.
- 7.2.5 Для предотвращения контаминации следует перед внесением ДНК открывать крышку только того стрипа, в который будет вноситься данный образец, и закрывать её перед внесением следующего. Препараты ДНК следует вносить наконечниками с фильтром.

Внесите, не повреждая слой парафина, по 5,0 мкл выделенного из образцов препарата ДНК в соответствующие стрипованные пробирки для исследуемых образцов (2 шт. для каждого образца). В пробирки «K-», «K+» ДНК не вносится.

- 7.2.6 Внесите, не повреждая слой парафина, 5,0 мкл положительного контрольного образца в стрипованную пробирку, маркированную «К+». Внесите, не повреждая слой парафина, по 5,0 мкл отрицательного контрольного образца, прошедшего этап выделения ДНК, в стрипованные пробирки, маркированные «К-» (всего 3 шт.).
- 7.2.7 Центрифугируйте стрипы в течение 1–3 с на микроцентрифуге-вортексе.
- 7.2.8 Установите все стрипы в блок детектирующего амплификатора. Рекомендуется располагать пробирки по центру термоблока.
- 7.2.9 Запустите программное обеспечение RealTime_PCR в режиме «Работа с прибором». При первом проведении ПЦР загрузите файл «RHD.ini» (7.3). Далее и при последующих постановках добавьте в протокол тест «RHD_test» (7.4),

укажите количество и идентификаторы образцов, отметьте расположение стрипов на матрице термоблока в соответствии с их установкой (7.4.6) и проведите ПЦР.

При выборе теста «RHD_test» в окне «Запуск программы амплификации» должна отображаться программа, приведённая в таблице 3.

Таблица 3 - Программа амплификации для детектирующих амплификаторов ДТлайт, ДТпрайм и ДТ-96

| № блока | Температура, °С | мин | С | Число циклов | Режим оптических измерений | Тип блока | | | |
|------------|-----------------|-----|----|-----------------|----------------------------------|-----------|--|--|--|
| - | 80,0 | 0 | 30 | 1 | | I I | | | |
| 1 | 94,0 | 1 | 30 | 1 | | Цикл | | | |
| | | | | | | | | | |
| 2 | 94,0 | 0 | 30 | 5 | | I I | | | |
| 2 | 64,0 | 0 | 15 | 5 | \checkmark | Цикл | | | |
| | | | | | | | | | |
| 3 | 94,0 | 0 | 10 | 45 | | I I | | | |
| 3 | 64,0 | 0 | 15 | 45 | \checkmark | Цикл | | | |
| | | | | | | | | | |
| 4 | 94,0 | 0 | 5 | 1 | | Цикл | | | |
| | | | | | | | | | |
| 5 | 10,0 | | | Хранение | | Хранение | | | |

ВНИМАНИЕ! При использовании других амплификаторов необходимо уточнить программу амплификации у представителя компании «ДНК-Технология».

7.3 Загрузка теста «RHD_test» для детектирующих амплификаторов при первой постановке на данном компьютере.

Версия ПО не ниже 7.7.5.23⁴;

Примечание - Для иллюстраций в настоящей инструкции использованы скриншоты версии 7.9.5.25

Тест «RHD_test» (файл RHD.ini) для приборов ДТлайт, ДТпрайм и ДТ-96 предоставляется производителем набора. Его установку в программу RealTime_PCR необходимо производить в режиме «Работа с прибором» в следующем порядке:

7.3.1 Откройте программное обеспечение RealTime_PCR, выберите оператора, который будет работать с набором Резусфактор плода, выберите режим «Работа с прибором».

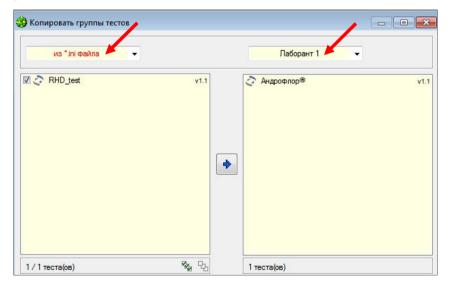
⁴ – производитель рекомендует своевременно обновлять программное обеспечение для детектирующих амплификаторов. Актуальную версию программного обеспечения можно скачать на сайте компании «ДНК-Технология»: http://www.dna-technology.ru/po/

При добавлении нового оператора необходимо создать или выбрать рабочую директорию для сохранения файла с результатами.

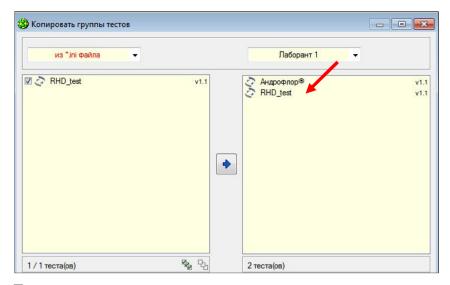
7.3.2 В меню «Тест» выберите закладку «Копировать группы тестов».



- 7.3.3 В левой половине окна «Копировать группы тестов» выберите строку «из *.ini файла», откройте ini файл «RHD.ini».
- 7.3.4 В правой половине окна «Копировать группы тестов» выберите оператора, в директорию которого необходимо скопировать тест «RHD_test».

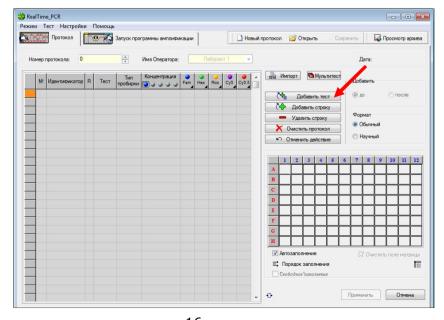


7.3.5 Выберите тест для копирования. Нажмите кнопку , после чего выбранный тест появится в правой половине окна.

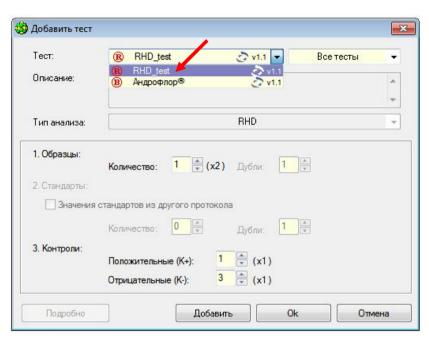


Теперь с тестом «RHD_test» может работать оператор, для которого был скопирован тест.

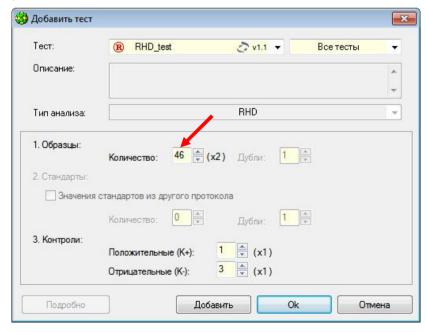
- **7.4** Ежедневная работа с тестом «RHD_test».
- 7.4.1 Откройте программное обеспечение RealTime_PCR, выберите оператора, для которого копировали тест (7.3.4), выберите режим «Работа с прибором».
- 7.4.2 Нажмите кнопку «Добавить тест».



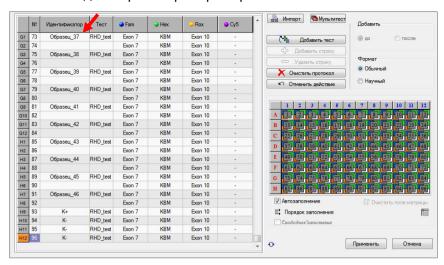
7.4.3 Выберите из списка тест «RHD_test».



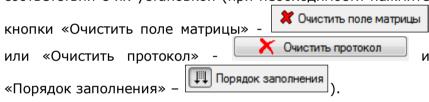
7.4.4 Укажите количество исследуемых образцов, нажмите кноп- $\kappa y \ll 0 \kappa \gg$.

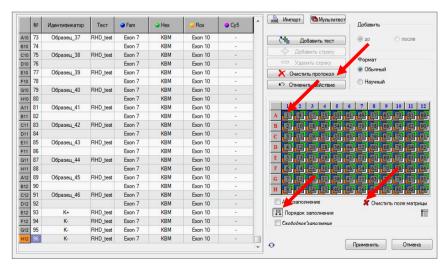


7.4.5 Укажите идентификаторы пробирок.



7.4.6 Отметьте расположение стрипов на матрице термоблока в соответствии с их установкой (при необходимости нажмите

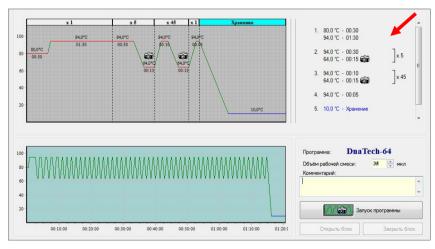




Если термоблок не заполнен полностью, рекомендуется устанавливать пробирки по центру термоблока для равномерного прижима пробирок нагревающей крышкой термоблока.

| | 1 | 2 | 3 | 4 | 5 | 6 | 7 | 8 | 9 | 10 | 11 | 12 |
|---|---|---|----|----|----|----|----|----|----|----|----|----|
| A | | | | | | | | | | | | |
| В | | | | | | | | | | | | |
| C | | | 1 | 2 | 3 | 4 | 5 | 6 | 7 | 8 | | |
| D | | | 9 | 10 | 11 | 12 | 13 | 14 | 15 | 16 | | |
| E | | | 17 | 18 | 19 | 20 | 21 | 22 | 23 | 24 | | |
| F | | | 25 | 26 | 27 | 28 | 29 | 30 | 31 | 32 | | |
| G | | | | | | | | | | | | |
| н | | | | | | | | | | | | |

7.4.7 Нажмите кнопку «Применить» в правом нижнем углу окна «Протокол». В окне «Запуск программы амплификации» будет отображена необходимая программа амплификации.



- 7.4.8 Нажмите кнопку «Запуск программы» в правом нижнем углу окна.
- 7.4.9 Укажите имя файла и директорию на компьютере для сохранения файла с результатами (по умолчанию будет предложено сохранить файл в рабочую директорию выбранного оператора (7.3.1)).

ВНИМАНИЕ! Необходимо сохранять протоколы исследований по определению резус-фактора плода в

течение одного года с момента проведения исследования. Обращения по результатам определения резус-фактора плода рассматриваются <u>только</u> при предоставлении протокола исследования.

8 РЕГИСТРАЦИЯ РЕЗУЛЬТАТОВ АМПЛИФИКАЦИИ

Регистрация сигнала флуоресценции проводится прибором автоматически во время амплификации.

Детекция и учёт результатов осуществляются детектирующим амплификатором автоматически.

После окончания программы амплификации на экране появится соответствующее информационное сообщение и будет предложено перейти к анализу результатов (п. 4.6 части 1 («Работа с прибором») Руководства по эксплуатации для амплификаторов детектирующих). Анализ проводится автоматически программным обеспечением.

На графике будет отображена зависимость флуоресценции от номера цикла по всем используемым каналам для каждой пробирки в термоблоке (для <u>этого необходимо</u> выбрать

нижнюю строчку «Все каналы»



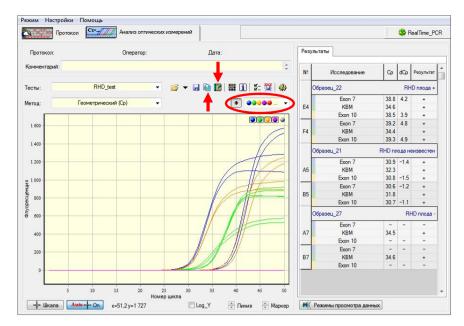
В таблице справа будет показан идентификатор образца, индикаторные циклы по трем каналам (Cp), dCp и результат исследования по дублям.

По результатам анализа можно сформировать и распечатать отчёт.

Для создания лабораторного отчета необходимо нажать кнопку «Отчет»

Для получения бланка ответа необходимо нажать кнопку

«Бланк ответа»



В бланк ответа автоматически включается заключение, соответствующее полученному результату (примеры бланков ответа с заключением приведены в разделе «Учет результатов реакции»).

9 УЧЁТ РЕЗУЛЬТАТОВ РЕАКЦИИ

- **9.1** Учёт и интерпретация результатов реакции осуществляется автоматически с помощью программного обеспечения, поставляемого с детектирующим амплификатором.
- 9.2 Результат исследования для каждого образца определяется программным обеспечением автоматически с учётом значений Ср КВМ (канал Нех) и dСр по каналам специфики (каналы Fam и Rox) в совокупности по дублям для этого образца (Приложение A, таблица A1).
- **9.3** В образцах, прошедших ПЦР и содержащих достаточное количество ДНК, для которых получены корректные значения dCp, программа определяет генотип исследуемого образца, который отображён в таблице в графе «Результат».

Примечание - Результат по каждой пробирке данного образца не является результатом исследования. Результат исследования указан в верхней графе таблицы справа рядом с идентификатором образца.

В этом случае выдается заключение по результатам исследования.

Варианты результатов исследования и бланки ответа:

| Nº | Исследование | Ср | dСр | Результат |
|----|--------------|------|-----|------------|
| | Образец_22 | (| RH | ID плода + |
| | Exon 7 | 38.8 | 4.2 | + |
| E4 | КВМ | 34.6 | | + |
| | Exon 10 | 38.5 | 3.9 | + |
| | Exon 7 | 39.2 | 4.8 | + |
| F4 | КВМ | 34.4 | | + |
| | Exon 10 | 39.3 | 4.9 | + |

Образец **22**, результат исследования **RHD плода +.**

Бланк ответа:

| | Пренатальная диагностика. | | | | | | | |
|---|---|--|--|--|--|--|--|--|
| | Резус – фактор. | | | | | | | |
| Дата Номер пробирки | | | | | | | | |
| Ф.И.О. пациента Пол | | | | | | | | |
| Возраст Организ Врач | | Информация о лаборатории | | | | | | |
| Примеча | ание фикатор образца: Образец 22 | | | | | | | |
| идентис | | | | | | | | |
| | Название исследования | Результат | Интерпретация результата | | | | | |
| | Выявление гена резус — фактора (RHD) плода | Выявлен | Резус-фактор плода: генотипически положительный. | | | | | |
| | ременности более 8 недель. | - Contain y coperiors | ески резус-отрицательной пациентки при | | | | | |
| Заключ Возмож Точност величин Опреде | ение: но развитие резус-конфликта. в результата зависит от количеста на обусловлена состоянием плаце пение резус-фактора методом ПЦ пение резус-фактора методом ПЦ | за ДНК плода, обнаруж нты и возрастает с уве Р в режиме реального | иваемой в материнской плазме. Данная | | | | | |
| Заключи Возмож Точност величин Опреде RHD пл Традици крови. Согласн | ение: но развитие резус-конфликта. ть результата зависит от количеств на обусловлена состоянием плаце, ление резус-фактора методом ПЦ ода, кодирующего D-античен, в кри нонный серологический метод осн но литературным данным, в 99% и | за ДНК плода, обнаруж нты и возрастает с уве Р в режиме реального зви матери. ован на выявлении нег сследований результат | иваемой в материнской плазме. Данная пичением срока беременности. времени заключается в обнаружении гена юсредственно D-антигена на эритроцитах ы, полученные серологическим методом и | | | | | |
| Заключи Возмож Точност величин Опреде RHD пл Традици крови. Соглась методою может с отсутсти | ение: но развитие резус-конфликта. то результата зависит от количесть на обусловлена состоянием плаце- ление резус-фактора методом ПЦ ода, кодирующего D-антиген, в кри- ионный серологический метод осн- но литературным данным, в 99% и и ПЦР, совпадают. Однако у 1% ге пределяться отрицательный резу | за ДНК плода, обнаруж нты и возрастает с уве Р в режиме реального вым матери. ован на выявлении нег сспедований результат нотипически резус-пол -фактор, что связано с денностью 1-а-атигена | иваемой в материнской плазме. Данная пичением срока беременности. времени заключается в обнаружении гена юсредственно D-антигена на эритроцитах | | | | | |
| Заключи Возмож Точност величин Опреде RHD пл Традици крови. Соглась методои может с отсутсти | ение: но развитие резус-конфликта. ть результата зависит от количеств а обусловлена состоянием плаце, ление резус-фактора методом ПЦ ода, кодирующего D-антиген, в кри ионный серопогический метод осн го литературным данным, в 99% и ПЦР, совпадают. Однако у 1% ге пределяться отрицательный резу вием или функциональной нелолн | за ДНК плода, обнаруж нты и возрастает с уве Р в режиме реального вым матери. ован на выявлении нег сспедований результат нотипически резус-пол -фактор, что связано с денностью 1-а-атигена | иваемой в материнской плазме. Данная пичением срока беременности. времени заключается в обнаружении гена осредственно D-антигена на эритроцитах ън, полученные серологическим методом и ожительных лиц серологическим методом мутациями в гене RHD и, как следствие, | | | | | |
| Заключи Возмож Точност величин Опреде RHD пл Традици крови. Соглась методою может с отсутсти | ение: но развитие резус-конфликта. ть результата зависит от количеств а обусловлена состоянием плаце, ление резус-фактора методом ПЦ ода, кодирующего D-антиген, в кри ионный серопогический метод осн го литературным данным, в 99% и ПЦР, совпадают. Однако у 1% ге пределяться отрицательный резу вием или функциональной нелолн | за ДНК плода, обнаруж нты и возрастает с уве Р в режиме реального вым матери. ован на выявлении нег сспедований результат нотипически резус-пол -фактор, что связано с денностью 1-а-атигена | иваемой в материнской плазме. Данная пичением срока беременности. времени заключается в обнаружении гена осредственно D-антигена на эритроцитах ън, полученные серологическим методом и ожительных лиц серологическим методом мутациями в гене RHD и, как следствие, | | | | | |
| Заключи Возмож Точност величин Опреде RHD пл Традици крови. Соглась методои может с отсутсти | ение: но развитие резус-конфликта. ть результата зависит от количеств а обусловлена состоянием плаце, ление резус-фактора методом ПЦ ода, кодирующего D-антиген, в кри ионный серопогический метод осн го литературным данным, в 99% и ПЦР, совпадают. Однако у 1% ге пределяться отрицательный резу вием или функциональной нелолн | за ДНК плода, обнаруж нты и возрастает с уве Р в режиме реального вым матери. ован на выявлении нег сспедований результат нотипически резус-пол -фактор, что связано с денностью 1-а-атигена | иваемой в материнской плазме. Данная пичением срока беременности. времени заключается в обнаружении гена осредственно D-антигена на эритроцитах ън, полученные серологическим методом и ожительных лиц серологическим методом мутациями в гене RHD и, как следствие, | | | | | |

| Nº | Исследование | Ср | dCp | Результат |
|----|--------------|--------|-------|-----------|
| | Образец_21 | RHD пл | ода н | еизвестен |
| | Exon 7 | 30.9 | -1.4 | + |
| A5 | KBM | 32.3 | | + |
| | Exon 10 | 30.8 | -1.5 | + |
| | Exon 7 | 30.6 | -1.2 | + |
| B5 | KBM | 31.8 | | + |
| | Exon 10 | 30.7 | -1.1 | + |

Образец **21**, результат исследования **RHD плода неизвестен** – **выдаётся**, **если пациентка генотипически резус-положительная**.

Бланк ответа:

| Пренатальная диагностика. | | | | | | | |
|--|--|---|---|--|--|--|--|
| Резус – фактор. | | | | | | | |
| р.И.О. Тол Возрас Эргани Врач Триме | пробирки пациента эт пзация чание ификатор образца: Образец, 21 | | Информация о лаборатории | | | | |
| | Название исследования | Результат | Интерпретация результата | | | | |
| | Выявление гена резус — фактора (RHD) плода | Выявить невозможно | У матери обнаружен ген RHD. Выявить ген RHD плода данным методом невозможно. | | | | |
| роке б | беременности более 8 недель. | ится только у серологич | ески резус-отрицательной пациентки при | | | | |
| роке б Ваклю Нельз: Гочнок величи Опред Рови. Наще отсутс опред Однак пучае при от | беременности более 8 недель. чение: я исключить возможность развити: сть результата зависит от количес ина обусловлена состоянием плац целение резус-фактора методом П плода, кодирующего D-антиген, в ку ционный серопогический метод ос всего отрицательный резус-факто твием D-антигена. В этом случае с перяется как отрицательный, т.е. р о, согласно литературным данным е, сутствии или функциональной нег сутствии или функциональной нег | я резус-конфликта. тва ДНК плода, обнаруж енты и возрастает с уве. ЦР в режиме реального рови матери. нован на выявлении неп р обусловлен полным от герологическим методом зультаты исследований, то у 1% серологически ре RHD, определяющий ге полноценности D-антигет | иваемой в материнской плазме. Данная пичением срока беременности. времени заключается в обнаружении гена носредственно D-антигена на эритроцитах сутствием гена RHD и, какследствие, ги методом ПЦР резус-фактор разными методами совпадают: зус-отрицательных лиц, как в данном отлигически положительный резус-фактор на. При наличии такого измененного гена у | | | | |
| ваклю Нельз: Гочнос величи Опред КНО п Градии рови. Наще опред Однак глучае при от иатери | беременности более 8 недель. чение: я исключить возможность развитик сть результата зависит от количес ина обусловлена состоянием плац келение резус-фактора методом П пода, кодирующего D-антиген, в к ционный серологический метод ос всего отрицательный резус-факто твием D-антигена. В этом случае с еляется как отрицательный, т.е. р о, согласно литературным данным с, присутствует мутированный ген , присутствует мутированный ген в | я резус-конфликта. тва ДНК плода, обнаруженты и возрастает с уве: ЦР в режиме реального рови матери, нован на выявлении неп р обусловлен полным от резрологическим методом зультаты исследований 1, у 1% серологически ре RHD, определяющий ге- илиценности D-антиген олноценности оден оден | иваемой в материнской плазме. Данная пичением срока беременности. времени заключается в обнаружении гена посредственно D-антигена на эритроцитах сутствием гена RHD и, какследствие, и методом ПЦР резус-фактор разными методами совпадают. зус-отрицательных лиц, как в данном отоличисеих положительный разус-фактор на. При наличии такого измененного гена у и беременности серопогически | | | | |

| Nº | Исследование | Ср | dСр | Результат |
|----|--------------|------|-----|------------|
| | Образец_27 | | Ri | HD плода - |
| | Exon 7 | _ | _ | - |
| A7 | KBM | 34.5 | | + |
| | Exon 10 | - | - | - |
| | Exon 7 | - | - | - |
| B7 | КВМ | 34.6 | | + |
| | Exon 10 | _ | _ | _ |

Образец 27, результат исследования RHD плода -.

Бланк ответа:

| No. of Contract | | | | | | | | |
|---|---|--|---|--|--|--|--|--|
| Резус – фактор. | | | | | | | | |
| Ф.И.О Пол Возра Орган Врач | о пробирки . пациента ст изация ччание | | Информация о лаборатории | | | | | |
| /дент | ификатор образца: Образец_27 | | | | | | | |
| | Название исследования | Результат | Интерпретация результата | | | | | |
| | Выявление гена резус — фактора (RHD) плода | Не выявлен | Резус-фактор плода: генотипически отрицательный. | | | | | |
| роке Ваклк | ание: Данное исследование проводи беременности более 8 недель. очение: этие резус-конфликта маловероятно | , | ески резус-отрицательной пациентки при | | | | | |
| эроке Заклк Разви Гочно велич Эпре | беременности более 8 недель. очение: очение: очение: очение резус-конфликта маловероятно очение результата зависит от количест ина обусловлена состоянием плаце | ва ДНК плода, обнаруж нты и возрастает с уве Р в режиме реального | иваемой в материнской плазме. Данная | | | | | |
| Заклк Разви Точно велич Опред КНО п Тради крови Чаще отсуто опред Согла когда | беременности более 8 недель. очение: от резус-конфликта маловероятно от результата зависит от количест ина обусловлена состоянием плац целение резус-фактора методом П. плода, кодирующего D-антиген, в кр щионный серологический метод ос- вего отрицательный резус-фактор ствием D-антигена. В этом случае с целяется как отрицательный, т.е. ре- сно литературным данным, в редче сно литературным данным, в редче | ва ДНК плода, обнаруж нты и возрастает с уве ГР в режиме реального зови матери. обван на выявлении нег обусловлен полным от ворологическим методок ультаты исследований йших случаях (менее О определяется как отри | иваемой в материнской плазме. Данная пичением срока беременности. времени заключается в обнаружении гена посредственно D-антигена на эритроцитах сутствием гена RHD и, как следствие, г и методом ПЦР резус-фактор совпадают. 1%) встречается такой вариант гена RHD, цательный, а после рождения ребенка | | | | | |
| Заклк Разви Точно велич Опред Крови Чаще отсуто опред Согла когда | беременности более 8 недель. рчение: тие резус-конфликта маловероятно рична обусловлена состоянием плаце деление резус-фактора методом ПL плода, кодирующего D-антиген, в ку ционный серологический метод осн всего отрицательный резус-фактор ствием D-антигена. В этом случае с целяется как отрицательный, т.е, ре- коно литературным данным, в редуче | ва ДНК плода, обнаруж нты и возрастает с уве (Р в режиме реального ови матери. ован на вывлении нег обусловлен полным от ерополическим методо, ультаты исследований йших случаях (менее 0 определяется как отри | иваемой в материнской плазме. Данная пичением срока беременности. времени заключается в обнаружении гена посредственно D-антигена на эритроцитах сутствием гена RHD и, как следствие, г и методом ПЦР резус-фактор совпадают. 1%) встречается такой вариант гена RHD, цательный, а после рождения ребенка | | | | | |

Для образцов с недостаточным для анализа количеством ДНК (Cp>35,0 на канале детекции Hex), некорректными значениями dCp, или при несовпадении результатов по дублям, программа определяет сомнительные или недостоверные результаты, в графе «Результат», справа от идентификатора образца, будет указано соответственно «?» или «нд».

9.4

| Nº | Исследование | Ср | dСр | Результат |
|----|--------------|----|-----|------------|
| | Образец_34 | | RHE |) плода нд |
| | Exon 7 | - | - | нд |
| C9 | KBM | | | нд |
| | Exon 10 | _ | _ | нд |
| | Exon 7 | | | нд |
| D9 | KBM | - | | нд |
| | Exon 10 | - | | нд |

| | Образец_16 | | RHD плода? | | |
|----|------------|------|------------|---|--|
| | Exon 7 | 35.6 | 1.8 | ? | |
| C7 | KBM | 33.8 | | + | |
| | Exon 10 | 35.2 | 1.4 | ? | |
| C8 | Exon 7 | 35.2 | 1.3 | ? | |
| | KBM | 33.9 | | + | |
| | Exon 10 | 34.7 | 8.0 | + | |

В этом случае заключение не выдаётся. В бланке ответа в графе «Интерпретация результата» выдаётся ответ «Необходимо повторно сдать кровь».

ВНИМАНИЕ! Бланк ответа выдаётся только в том случае,

если проведены все мероприятия, рекомендованные в пункте 9.5 (таблица 4).

| Пренат | гальная диагностик | a. | |
|---|--------------------------|--|--|
| Резус – фактор. | | | |
| Дата Номер пробирки Ф.И.О. пациента Пол Возраст Организация Врач Примечание | | Информация о лаборатории | |
| Идентификатор образца: Образец_34 Название исследования | Результат 🛕 | Интерпретация результата | |
| название исследования | resymbian | интерпретация результата | |
| Выявление гена резус – фактора (RHD) плода | RHD плода нд | Необходимо повторно сдать кровь. | |
| Внимание: Данное исследование прово сроке беременности более 8 недель. | дится только у серологич | ески резус-отрицательной пациентки при | |
| Заключение: | | | |
| Исследование выполнил: | | Цата: Подпись: | |
| Прената | льная диагностика | | |
| Pe | зус – фактор. | | |
| Дата Номер пробирки | | | |
| Ф.И.О. пациента Пол Возраст Организация Врач | | Информация о лаборатории | |
| врач Примечание | | | |

Дата
Номер пробирки
Ф И.О. пациента
Поп
Возраст
Организация
Врач
Примечание

Идентификатор образца: Образец_16

Название исследования
Результат
Интерпретация результата
Выявление гена резус —
фактора (RHD) плода ?

Внимание: Данное исследование проводится только у серологически резус-отрицательной пациентки при сроке беременности более 8 недель.

Заключение:

Исследование выполнил:

Дата:
Подпись:

9.5 При получении сомнительных и недостоверных результатов необходимо провести повторный анализ (таблица 4).

Таблица 4 - Принципы определения сомнительных и недостоверных результатов ПЦР

| Параметры | Варианты результатов | | | |
|--|-------------------------------------|---|---|--|
| исследования | 1 | 2 | 3 | |
| Результат по каналу Fam (Fam Cp) | Cp≤41 | Не учитывается | Не учитывается | |
| Результат по каналу Нех (Hex Cp) | Cp≤35 | Cp>35 или не указан | Cp≤35 | |
| Результат по каналу Rox (Rox Cp) | Cp≤41 | Не учитывается | Не учитывается | |
| dСр ((Fam Ср) минус (Hex Ср)) | 1,0-1,9 | Не учитывается | Не учитывается | |
| dCp ((Rox Cp) минус (Hex Cp)) | 1,0-1,9 | Не учитывается | Не учитывается | |
| Результат амплификации | + | «нд» | Не совпадает по дублям | |
| Результат исследования (ген RHD плода) | «?» | «нд» | «нд» | |
| Интерпретация результата | Сомнительный результат ⁵ | Недостоверный результат ⁶ | Недостоверный результат ⁷ | |

Причиной получения недостоверного результата может служить присутствие ингибиторов В препарате ДНК, полученном клинического материала; неверное ИЗ выполнение протокола анализа; несоблюдение температурного режима амплификации и др.

9.6 Для отрицательного и положительного контрольных образцов должны быть получены результаты, приведённые в таблице 5.

Примечание - Для «К-» и «К+» в таблице результатов указываются <u>только</u> результаты амплификации, результат исследования указан не будет.

⁵ - необходимо повторно провести ПЦР, либо выделение ДНК и постановку ПЦР для этого образца, либо взятие клинического материала у пациента (выполняется последовательно).

^{6 -} необходимо провести повторное выделение ДНК и постановку ПЦР этого образца, либо повторное взятие клинического материала у пациента (выполняется последовательно).

⁻ необходимо повторно провести ПЦР для этого образца.

Таблица 5 - Результаты исследования для отрицательных и положительных контрольных образцов

| | Выб | эр | | | |
|-----------------------|--------------------------------------|--------------------------------------|-------------------------------------|--|--|
| Внесенный материал | Fam (RHD, 7 экзон) | Hex (KBM) | Rox (RHD, 10 экзон) | | |
| «К-» (3 повтора) | Ср не указан ⁸ или >41 | Ср не указан ⁸ или >39 | Ср не указан ⁸ или>41 | | |
| «K+» | 28≤Cp ≤32 | 28≤Cp ≤32 | 28≤Cp ≤32 | | |

| Nº | Исследование | Ср | dСр | Результат | |
|----|--------------|------|-----|------------------|--|
| | K+ | | | | |
| | Exon 7 | 29.0 | | + / | |
| D8 | КВМ | 29.2 | | + / | |
| | Exon 10 | 29.0 | | + | |
| | K- | | | $\left(\right)$ | |
| | Exon 7 | - | | - / | |
| D9 | КВМ | _ | | - 1 | |
| | Exon 10 | _ | | _ | |

- **9.7** При получении для отрицательного контрольного образца результатов, отличающихся от значений, указанных в таблице 5, результаты всей постановочной серии считают недостоверными. В этом случае необходимо проведение специальных мероприятий для устранения возможной контаминации.
- **9.8** При получении для положительного контрольного образца значений, отличающихся от значений, указанных в таблице 5, требуется повторная постановка амплификации всей партии образцов.

28

 $^{^{8}}$ Прочерк в таблице результатов.

10 УСЛОВИЯ ТРАНСПОРТИРОВАНИЯ, ХРАНЕНИЯ И ЭКСПЛУАТАЦИИ

10.1 Транспортирование

- 10.1.1 Транспортирование набора осуществляют в термоконтейнерах, содержащих хладоэлементы, всеми видами крытого транспорта при температурах, соответствующих условиям хранения компонентов, входящих в состав набора.
- 10.1.2 Наборы реагентов, транспортированные с нарушением температурного режима, применению не подлежат.

10.2 Хранение

- 10.2.1 Набор реагентов следует хранить в течение всего срока годности при температуре от 2 °C до 8 °C в холодильных камерах или в холодильниках.
- 10.2.2 Смеси для амплификации следует хранить в защищённом от света месте в течение всего срока годности набора при температуре от 2 °C до 8 °C в холодильных камерах или в холодильниках.
- 10.2.3 Наборы реагентов, хранившиеся с нарушением регламентированного режима, применению не подлежат.

10.3 Указания по эксплуатации

- 10.3.1 Набор должен применяться согласно действующей версии утверждённой инструкции по применению.
- 10.3.2 После вскрытия упаковки компоненты набора следует хранить при следующих условиях:
 - компоненты набора следует хранить в течение всего срока годности при температуре от 2 °С до 8 °С в холодильных камерах или в холодильниках;
 - смеси для амплификации следует хранить в защищённом от света месте в течение всего срока годности набора при температуре от 2 °C до 8 °C в холодильных камерах или в холодильниках.
- 10.3.3 Набор с истекшим сроком годности использованию не подлежит.

11 УКАЗАНИЯ ПО УТИЛИЗАЦИИ

11.1 Наборы с истекшим сроком годности и неиспользованные реактивы утилизируют в соответствии с требованиями

- СанПиН 2.1.7.2790-10 «Санитарно-эпидемиологические требования к обращению с медицинскими отходами».
- **11.2** Непригодные для использования наборы реагентов, упаковка набора реагентов (пробирки, флаконы, полиэтиленовые пакеты с замком и коробки из картона) относится к отходам класса А и утилизируется с бытовыми отходами.

12 ГАРАНТИИ ИЗГОТОВИТЕЛЯ

- **12.1** Предприятие-изготовитель гарантирует соответствие набора требованиям технических условий при соблюдении условий транспортирования, хранения и эксплуатации, установленных техническими условиями.
- **12.2** Срок годности набора 12 месяцев при соблюдении всех условий транспортирования, хранения и эксплуатации.

По вопросам, касающимся качества набора реагентов для выявления гена RHD в крови матери методом ПЦР в режиме реального времени (Резус-фактор плода), следует обращаться к официальному представителю производителя по адресу:

ООО «ДНК-Технология», 117587, Москва, Варшавское шоссе, д.125ж, корп.6, тел./факс +7 (495) 640-17-71.

Служба клиентской поддержки:

8-800-200-75-15 (для России, звонок бесплатный),

+7 (495) 640-16-93 (для стран СНГ и зарубежья, звонок платный).

E-mail: hotline@dna-technology.ru, www.dna-technology.ru

Анкета для осуществления обратной связи находится на сайте компании «ДНК-Технология»:

http://www.dna-technology.ru/customer_support/

Адрес производителя и место производства:

ООО «ДНК-Технология ТС», Россия, 117246, Москва, Научный проезд, д. 20, стр. 4.

Приложение А (справочное)

Принципы вычисления и интерпретации результатов исследования программным обеспечением.

ВНИМАНИЕ! Анализ проводится программным обеспечением автоматически. Изложенные в данном разделе принципы вычисления результатов носят информативный характер и **не предназначены** для проведения пользователями самостоятельных расчетов.

Расчёт результатов исследования основан на сравнении индикаторных циклов исследуемых мишеней (dCp).

Таблица А1 - Интерпретация результатов ПЦР

| Результат по каналу Fam (Fam Cp) | Результат по кана- лу Нех (Hex Cp) | Результат по каналу Rox (Rox Cp) | dCp ((Fam Cp) минус (Hex Cp)) | dCp ((Rox Cp) минус (Hex Cp)) | Интерпретация результата | |
|--|---|--|-------------------------------------|-------------------------------------|--|--|
| Ср не указан ⁹ или >41 | | Ср не указан ⁹ или>41 | - | - | Резус-фактор плода: геноти- пически отри- цателен | |
| Cp≤41 | | Cp≤41 | Не менее 2,0 | Не менее 2,0 | | |
| Ср не указан ⁹ или >41 | | Cp≤41 | - | Не менее 2,0 | Резус-фактор плода: геноти- пически поло- | |
| Cp≤41 | C- 425 | Ср не указан ⁹ или >41 | Не менее 2,0 | - | жителен | |
| Cp≤41 | Cp ≤35 | Ср не указан ⁹ или >41 | Менее 1,0 | - | Резус-фактор беременной | |
| Ср не указан ⁹ или >41 | | Cp≤41 | - | Менее 1,0 | женщины: ге- нотипически положителен, резус-фактор плода опреде- лить данным методом невоз- можно | |
| Cp≤41 | | Cp≤41 | Менее 1,0 | Менее 1,0 | | |

Примечание - <u>dCp может принимать отрицательные значения в случае, если беременная женщина генотипически резус-положительна (Rh+)</u>.

⁹ Прочерк в таблице результатов.

Приложение Б (справочное)

Символы, используемые при маркировке набора

| IVD | Только для in vitro диагностики |
|-----|---|
| 1 | Температурный диапазон |
| Σ | Количество определений |
| | Годен до |
| LOT | Серия набора |
| ~ | Дата производства |
| i | Содержит инструкцию по применению |
| REF | Каталожный номер |
| | Адрес производителя |
| 类 | Не допускается воздействие солнечного света |

Номер: 342-6 2018-05-28 ДНК-Технология
117587, Москва, Варшавское ш., д.125ж, корп.6
Тел./факс +7 (495) 640-17-71
Служба клиентской поддержки:
8-800-200-75-15 (для России, звонок бесплатный),
+7 (495) 640-16-93 (для стран СНГ и зарубежья, звонок платный).
E-mail: hotline@dna-technology.ru