

«УТВЕРЖДАЮ»

Генеральный директор

АО «Вектор-Бест»

М.Д. Хусаинов

2022 г.

М.П.



ИНСТРУКЦИЯ

по применению набора реагентов для выявления РНК
и дифференциации генотипов 1/2/3 вируса гепатита С
методом ОТ-ПЦР в режиме реального времени
(*РеалБест РНК ВГС – 1/2/3*)

1. НАЗНАЧЕНИЕ

Набор реагентов «**РеалБест РНК ВГС- 1/2/3**» предназначен для выявления РНК и дифференциации генотипов 1,2,3 вируса гепатита С (ВГС) в сыворотке или плазме крови методом, основанным на обратной транскрипции вирусной РНК с последующей амплификацией кДНК в полимеразной цепной реакции (ОТ–ПЦР) с гибридизационно-флуоресцентной детекцией продуктов ПЦР в режиме реального времени.

Набор реагентов «**РеалБест РНК ВГС – 1/2/3**» может быть применён в клинической практике для выявления РНК и определения генотипа вируса гепатита С.

Набор предназначен для применения с приборами «iQ iCycler», «iQ5 iCycler» и «CFX96» (фирма «Bio-Rad», США), «ДТ-96» (НПФ «ДНК-Технология», Россия); «Rotor-Gene 3000» и «Rotor-Gene 6000» (фирма «Corbett Research», Австралия) или их аналогами.

Выделение РНК из клинического материала проводится с помощью наборов: «**РеалБест ДельтаМаг ВГВ/ВГС/ВИЧ**» или «**РеалБест экстракция 1000**».

Набор рассчитан на проведение анализа 48 образцов, включая контрольные образцы.

2. ХАРАКТЕРИСТИКА НАБОРА

2.1. Принцип метода.

Принцип анализа основан на проведении реакции обратной транскрипции выбранного фрагмента РНК и последующей амплификации кДНК с детекцией продуктов ПЦР в режиме реального времени.

Анализ каждого образца проводится в отдельной пробирке, в которой содержится лиофилизованная **готовая реакционная смесь** для ОТ-ПЦР (ГРС).

Определение генотипа РНК ВГС обеспечено независимой детекцией фрагментов генома ВГС, соответствующих различным генотипам, за счёт флуорогенных генотипспецифичных зондов, детектируемых в разных каналах (см. таблицу). Для подтверждения наличия РНК ВГС в анализируемой пробе в достаточном для генотипирования количестве амплификация кДНК ВГС дополнительно регистрируется в этой же пробирке за счёт расщепления флуорогенного зонда, соответствующего любому варианту ВГС (*независимо от генотипа*), и регистрируемого в канале CY5. Для контроля работы ГРС в каждой постановке применяется комплексный **положительный контрольный образец (ПКО)**, содержащий РНК ВГС генотипов 1b, 2a, 3a.

2. Состав набора:

- комплексный положительный контрольный образец (ПКО), лиофилизированный – 1 фл.;
- готовая реакционная смесь для ОТ-ПЦР (ГРС), лиофилизированная, для определения генотипов 1/2/3 РНК ВГС – 48 пробирок.
- раствор для восстановления контрольных образцов (РВК) – 1 фл., 4 мл.

3. АНАЛИТИЧЕСКИЕ И ДИАГНОСТИЧЕСКИЕ ХАРАКТЕРИСТИКИ

3.1. Чувствительность.

Набор позволяет определять генотип ВГС при концентрациях РНК не менее 400 МЕ/мл при выделении РНК из 1,0 мл пробы.

3.2. Специфичность.

Набор выявляет вирус гепатита С генотипов 1a, 1b, 2a, 2b, 2c, 2i, 3, 4, 5a, 6 независимо от субтипа, и определяет генотипы 1 (1a, 1b), 2 (2a, 2b, 2c, 2i), 3 (3a, 3b). В образцах, не содержащих РНК ВГС, результат анализа гарантированно (в 100% образцов) должен быть отрицательным.

4. МЕРЫ ПРЕДОСТОРОЖНОСТИ

4.1. Потенциальный риск применения набора – класс 2Б (ГОСТ Р 51609-2000).

4.2. При работе с набором следует соблюдать СП 1.3.2322-08 «Безопасность работы с микроорганизмами III–IV групп патогенности (опасности) и возбудителями паразитарных болезней».

4.3. Для предотвращения контаминации необходимо территориально разделять этапы выделения РНК и постановки ПЦР согласно МУ 1.3. 1888-04 «Организация работы при исследовании методом ПЦР материала, инфицированного патогенными биологическими агентами III–IV групп патогенности».

4.4. При работе с набором следует надевать **одноразовые** медицинские перчатки.

4.5. Каждое рабочее место должно быть снабжено собственным набором пипеток переменного объема, необходимыми вспомогательными материалами и оборудованием. Запрещается их перемещение между рабочими местами.

4.6. Для проведения реакции амплификации с детекцией продуктов ПЦР в режиме реального времени необходимо использовать **только одноразовые** наконечники с фильтром для пипеток.

4.7. Не допускается использование одних и тех же наконечников при добавлении разных образцов.

4.8. После окончания работ для предотвращения контаминации рабочие поверхности ламинарных боксов и лабораторных столов следует подвергнуть действию бактерицидных УФ ламп в течение 1 часа. Затем обработать регламентированными санитарными правилами дезинфицирующими средствами (такими, как: 0,2% раствор ДП-2Т; 1–3% раствор «Диабак»; 0,5% раствор «Лизафин»; 0,5–1% раствор «Мистраль»).

4.9. Все использованные одноразовые материалы подвергать обработке дезинфицирующими средствами с последующей утилизацией.

5. ОБОРУДОВАНИЕ И МАТЕРИАЛЫ

- амплификатор с флуоресцентной детекцией в реальном времени: «Rotor-Gene 3000/6000» (фирма «Corbet Research», Австралия); «iQ iCycler», «iQ5 iCycler», «CFX96» (фирма «Bio-Rad», США), ДТ-96 (НПФ «ДНК-Технология», Россия) или их аналог;
- ПЦР-бокс или отдельный стол, освещаемый УФ-лампой (например, «ЦиклоТемп» фирмы СП «РТС», Россия);
- холодильник бытовой, поддерживающий температуру (2–8) °С;
- пипетки полуавтоматические (дозаторы механические) одноканальные с переменным объемом, со сменными наконечниками (фирма «Biohit», Финляндия);
- перчатки медицинские одноразовые нестерильные неопудренные латексные или неопреновые (перчатки «NeoTouch», фирма «Ansell HealthCare», Германия);
- одноразовые наконечники для пипеток с защитным фильтром /аэрозольным барьером (фирма «Biohit», Финляндия);
- штативы для микропробирок вместимостью 0,2 мл (фирма «Хеликон», Россия);
- контейнер для сброса отходов (например, «Контейнер для сброса острого инструментария – ЕК-01», фирма «КМ-ПРОЕКТ», или аналогичный).

6. ПОДГОТОВКА АНАЛИЗИРУЕМЫХ ОБРАЗЦОВ И РЕАГЕНТОВ

6.1. Подготовка анализируемых образцов.

Подготовить образцы для исследования и контрольные образцы (*1 ОКО и 1 ПКО*) с помощью наборов для выделения НК «РеалБест ДельтаМаг ВГВ/ВГС/ВИЧ» или «РеалБест экстракция 1000» в соответствии с инструкцией по применению.

Каждая группа образцов, проходящая через процедуру выделения РНК, должна содержать ПКО, который является компонентом набора для постановки ОТ-ПЦР и **отрицательный контрольный образец (ОКО)**, который является компонентом набора для выделения НК.

6.2. Подготовка компонентов набора.

6.2.1. Перед началом подготовки проб во флакон с ПКО добавить **1 мл РВК**, плотно закрыть флакон новой пластиковой крышкой, входящей в состав набора, аккуратно перемешать, выдержать при комнатной температуре 15 минут, после чего вновь тщательно перемешать.

ПКО после вскрытия флакона хранить в при температуре (2–8) °C течение 1 месяца.

6.2.2. Перед началом работы извлечь набор из холодильника, выдержать ГРС в упаковке (*не вскрывая!*) при температуре (18–25) °C не менее 30 минут.

6.2.3. Вскрыть упаковку, подготовить необходимое количество (*по числу подготовленных проб, включая контрольные образцы: 1 ОКО и 1 ПКО*) пробирок с ГРС. Оставшиеся неиспользованными пробирки с ГРС упаковать в цефленовый пакет с осушителем, удалить из него лишний воздух и плотно закрыть зажим.

После первого вскрытия упаковки срок годности ГРС при температуре хранения (2–8)°C составляет 3 месяца.

7. ПРОВЕДЕНИЕ АНАЛИЗА

7.1. Пробирки с подготовленными пробами установить в магнитный штатив.

7.2. Необходимое количество (*по числу подготовленных проб, включая контрольные образцы*) пробирок с ГРС пронумеровать и расположить в штативе.

7.3. В каждую пробирку с ГРС пипеткой с отдельным наконечником с фильтром внести по **50 мкл** соответствующего **раствора выделенной РНК**.

7.4. Закрыть пробирки.

7.5. Поместить пробирки в амплификатор.

7.6. Запрограммировать прибор для проведения амплификации специфического фрагмента **РНК ВГС** и детекции флуоресцентных сигналов. Программирование амплификатора проводить в соответствии с инструкцией к прибору.

7.7. Запрограммировать протокол проведения реакции ОТ-ПЦР:

для амплификаторов «iQ/iQ5 iCycler», «CFX96», «ДТ96»:

1 стадия: 45 °C – 30 минут;

2 стадия: 94 °C – 1 минута;

3 стадия: 50 циклов (94 °C – 10 секунд, 60 °C – 20 секунд);

для амплификаторов Rotor-Gene 3000/6000:

1 стадия: 45 °C – 30 минут;

2 стадия: 94 °C – 1 минута;

3 стадия: 50 циклов (94 °C – 10 секунд, 60 °C – 40 секунд).

Измерение флуоресценции проводить при 60 °C.

7.8. Для всех образцов задать измерение флуоресценции по 4 каналам в соответствии с таблицей в зависимости от используемого амплификатора.

	«iQ iCycler», «iQ5 iCycler», «CFX96», «ДТ-96»	«Rotor-Gene 3000/6000»
генотип 1	HEX	JOE (Yellow)
генотип 2	FAM	FAM (Green)
генотип 3	ROX	ROX (Orange)
Все генотипы	Cy5	Cy5 (Red)

7.9. Запрограммировать положение пробирок с исследуемыми образцами, положительными и отрицательным контролем согласно инструкции к используемому амплификатору.

7.10. Запустить программу и провести ОТ-ПЦР с флуоресцентной регистрацией в режиме реального времени.

8. РЕГИСТРАЦИЯ РЕЗУЛЬТАТОВ

При применении набора с амплификаторами «iQ iCycler», «iQ5 iCycler», «CFX96» и программой «РеалБест диагностика», программа проводит все операции по анализу, отбраковке и вычислениям результатов.

При использовании других амплификаторов учёт результатов выполняется в соответствии с разделом 9 данной инструкции и Приложениями 1 и 2.

9. УЧЁТ РЕЗУЛЬТАТОВ

9.1. Общие условия анализа и учёта результатов.

9.1.1. В ПКО программа должна фиксировать нарастание специфического сигнала амплификации кДНК ВГС во всех каналах: «HEX» (генотип 1), «FAM» (генотип 2), «ROX» (генотип 3), «Cy5» (все генотипы ВГС) и определять значение порогового цикла C_t ВГС.

9.1.2. Результаты индивидуальной постановки ПЦР подлежат анализу и учёту, если для ПКО значение C_t в каналах «FAM», «HEX», «ROX» и «Cy5» не превышает значений, указанных во вкладыше в наборы данной серии.

9.1.3. В ОКО программа не должна фиксировать нарастания специфического сигнала амплификации кДНК ВГС в каналах «FAM», «HEX», «ROX» и «Cy5».

9.1.4. Если для ОКО значение C_t в любом из каналов «FAM», «ROX», «HEX» или «Cy5» меньше или равно 40, то это свидетельствует о наличии контаминации. В этом случае все положительные результаты данной индивидуальной постановки ОТ-ПЦР по этому каналу следует считать недостоверными. Требуется предпринять меры по выявлению и ликвидации источника контаминации и повторить анализ всех образцов данной постановки, для которых получены значения C_t менее 40 по соответствующему каналу. Образцы данной постановки, анализ которых дал отрицательный результат, следует учитывать как отрицательные.

9.2. Определение генотипа ВГС.

9.2.1. Анализируемый образец содержит ВГС генотипа 1, если значения C_t в каналах «HEX» и «Cy5» меньше или равны 40.

9.2.2. Анализируемый образец содержит ВГС генотипа 2, если значения C_t в каналах «FAM» и «Cy5» меньше или равны 40.

9.2.3. Анализируемый образец содержит ВГС генотипа 3, если значения C_t в каналах «ROX» и «Cy5» меньше или равны 40.

9.2.4. Анализируемый образец содержит РНК ВГС генотипа, отличного от 1 (1a, 1b), 2 (2a, 2b, 2c, 2i), 3 (3a, 3b), если получен положительный результат амплификации в канале «Cy5» и не регистрируется значение C_t менее или равное 40 в каком-либо из каналов: «FAM», «ROX» или «HEX».

Внимание! Если в анализируемом образце определяется два или три генотипа ВГС одновре-

менно, следует связаться со специалистом АО «Вектор-Бест» (тел.: (383) 334-35-90) для детального анализа результатов. Такой образец следует заморозить (не утилизировать!), чтобы, в случае необходимости, провести дополнительное исследование.

9.2.5. Если концентрация РНК ВГС в анализируемом образце менее 400 МЕ/мл, чувствительность набора может оказаться недостаточной для установления генотипа ВГС. Концентрацию РНК в образце можно определить с помощью наборов реагентов «РеалБест РНК ВГС» и «РеалБест ВГС ПЦР».

10. УСЛОВИЯ ТРАНСПОРТИРОВАНИЯ, ХРАНЕНИЯ И ПРИМЕНЕНИЯ НАБОРА

10.1. Транспортирование набора должно проводиться при температуре (2–8) °С. Допускается транспортирование при температуре до 25 °С не более 10 суток. Замораживание наборов не допускается.

10.2. Хранение набора в упаковке предприятия-изготовителя должно проводиться при температуре (2–8) °С в течение всего срока годности. Замораживание наборов не допускается.

10.3. Для получения надёжных результатов необходимо строгое соблюдение данной инструкции по применению набора.

10.4. Запрещается использовать компоненты из наборов разных серий.

11. ГАРАНТИИ ИЗГОТОВИТЕЛЯ

Предприятие-изготовитель гарантирует соответствие набора требованиям технических условий при соблюдении условий транспортирования, хранения и применения, установленных техническими условиями и настоящей инструкцией по применению.

Срок годности набора – 12 месяцев со дня выпуска.

По вопросам, касающимся качества набора, следует обращаться в АО «Вектор-Бест» по адресу:

630117, г. Новосибирск-117, а/я 492,

тел.: (383) 252-51-62, 227-60-30;

тел./факс: (383) 252-51-81, 252-51-77;

E-mail: plkobtk@vector-best.ru

ДОПОЛНИТЕЛЬНАЯ ИНФОРМАЦИЯ ДЛЯ ПОТРЕБИТЕЛЕЙ:

- Набор реагентов предназначен для профессионального применения и должен использоваться обученным персоналом;
- При использовании набора образуются отходы классов А, Б и Г, которые классифицируются и уничтожаются (утилизируются) в соответствии с СанПиН 2.1.7.2790-10 «Санитарно-эпидемиологические требования к обращению с медицинскими отходами». Дезинфекцию наборов следует проводить по МУ-287-113 «Методические указания по дезинфекции, предстерилизационной очистке и стерилизации изделий медицинского назначения»;
- Требования безопасности к медицинским лабораториям приведены в ГОСТ Р 52905-2007;
- Не применять набор реагентов по назначению после окончания срока годности;
- Транспортирование должно проводиться всеми видами крытого транспорта в соответствии с правилами перевозок, действующими на транспорте данного вида.
- Производитель гарантирует соответствие выпускаемых изделий требованиям нормативной и технической документации;
- Безопасность и качество изделия гарантируются в течение всего срока годности;
- Производитель отвечает за недостатки изделия, за исключением дефектов, возникших вследствие нарушения правил пользования, условий транспортирования и хранения, либо действия третьих лиц, либо непреодолимой силы.
- Производитель обязуется за свой счёт заменить изделие, технические и функциональные характеристики (потребительские свойства) которого не соответствуют нормативной и технической документации, если указанные недостатки явились следствием скрытого дефекта материалов или некачественного изготовления изделия производителем.

ПРИЛОЖЕНИЕ 1

Проведение анализа на приборе «ДТ-96» (НПО «ДНК-Технология»)

1. Настройка экспозиции измерений.

В режиме «Работа с прибором» в меню «Настройки» выберите пункт «Экспозиция измерений».

В открывшемся окне выберите канал «FAM», измените значение экспозиции на «500», для каналов «HEX» и «ROX» установите значение экспозиции «1000». Подтвердите сохранение текущего значения экспозиции, нажав «ДА».

Внимание! Указанные значения экспозиций применимы только для наборов «РеалБест» и при необходимости должны быть изменены на исходные.

2. Программирование амплификатора.

2.1. Для создания протокола амплификации нажать кнопку «Создать» во вкладке «Запуск программы амплификации».

2.2. В открывшемся окне выбрать первый шаблон программы амплификации, отредактировать его в соответствии с программой амплификации к используемому набору:

Для наборов «РеалБест ДНК»:

1 стадия: 50 °C – 2 минуты;

2 стадия: 95 °C – 2 минуты;

3 стадия: 50 циклов (94 °C – 10 секунд, 60 °C – 20 секунд);

Измерение флуоресценции проводить при 60 °C.

Для наборов «РеалБест РНК»:

1 стадия: 45 °C – 30 минут;

2 стадия: 94 °C – 1 минута;

3 стадия: 50 циклов (94 °C – 10 секунд, 60 °C – 20 секунд);

Измерение флуоресценции проводить при 60 °C.

2.3. В ячейке «Имя программы» ввести название созданного протокола амплификации (например, PCR и RT-PCR) и нажать «ОК». В открывшемся окне указать папку для сохранения файла и нажать «сохранить».

2.4. В ячейке «Объём рабочей смеси» указать значение «50».

2.5. Во вкладке «Протокол» сначала ввести названия всех образцов, участвующих в постановке, затем заполнить планшет.

Для упрощения заполнения планшета можно создать заготовку, для этого в меню «Тест» выбрать «Создать/редактировать тест», затем «Копировать текущий тест» с именем TEST и присвоить имя новому тесту.

В открывшемся окне в пункте «1.Анализ» выставить тип анализа (количественный или качественный со стандартами в соответствии с набором) и метод «Геометрический (Ср)».

Для качественного анализа в пункте «4.Контроли» выставить «1»; для количественного анализа со стандартами (при постановке с КО1, КО2) в пункте «3.Стандарты» в ячейке «Количество» выставить «2», в ячейке «2.Дубли» – «3», в пункте «4.Контроли» в ячейке «K⁺» выставить «3», в ячейке «K⁻» – «1».

Если постановка без КО1 и КО2, то в пункте «3.Стандарты» в ячейке «Количество» поставить «0».

В пункте «5.Объём рабочей смеси в пробирке» выставить значение «50».

В пункте «6. Флуорофоры» обозначить внутренний контроль (ВК) по каналу «FAM» и специфику по каналу «HEX» или «ROX» в соответствии с инструкцией к набору.

По завершении редактирования нажать «ОК».

В дальнейшем при заполнении протокола следует использовать кнопку «Добавить тест», из списка выбрать нужный для данной постановки и ввести число образцов и контролей.

По окончании заполнения протокола нажать «Применить».

2.6. Программа перейдет на вкладку **«Запуск программы амплификации»**, запустить амплификацию кнопкой **«Запуск программы»**. Результаты реакции сохраняются после нажатия кнопки **«Запуск программы»** в файл с расширением *.r96.

3. Анализ и учёт результатов.

Детекция флуоресценции осуществляется по каналам **«FAM»** и **«ROX»** для ДНК ВКО и ДНК возбудителя, соответственно.

Программа автоматически высчитывает пороговое значение флуоресценции по методу **Геометрический (Cp)**.

При одновременном выявлении ДНК двух возбудителей ДНК второго возбудителя детектируется по каналу **«HEX»**.

ПРИЛОЖЕНИЕ 2

Действия при использовании амплификаторов «Rotor-Gene 3000/6000/O».

- 1) Нажать кнопку **«New»** в основном меню программы.
- 2) В открывшемся окне выбрать шаблон запуска эксперимента **«Advanced»**. Нажать кнопку **«New»**.
- 3) Выбрать ротор на 36 лунок **«36-Well Rotor»**, и отметить, что используются пробирки с плоскими крышками. Нажать кнопку **«Next»**.
- 4) В открывшемся окне выбрать объём реакционной смеси 50 мкл. Нажать кнопку **«Next»**.
- 5) В открывшемся окне необходимо задать температурный профиль эксперимента. Для этого нажать кнопку **«Edit Profile»** и задать следующие параметры:
 1. Hold 45 °C – 30 минут;
 2. Hold 94 °C – 1 минута;
 3. Cycling 94 °C – 10 секунд;
60 °C* – 40 секунд;Cycle repeats – 50 times.
**Измерение флуоресценции проводить при 60 °C по каналам «JOE», «FAM», «ROX» и «Cy5».*
- 6) После того как выбран температурный профиль эксперимента, нажать кнопку **«OK»**.
- 7) В окне **«New Run Wizard»** нажать кнопку **«Gain Optimisation»** В открывшемся окне в строке **«Channel Settings»** выбрать каналы **«JOE», «FAM», «ROX» и «Cy5»**. Установить **«Tube Position» 1**. Отметить галочкой **«Perform Calibration Before 1st Acquisition»**. Нажать кнопку **«Close»**.
- 8) Нажать кнопку **«Next»**, запустить амплификацию кнопкой **«Start run»**.
- 9) Сохранить файл в папке Rotor-Gene/templates под названием **«РеалБест»** с расширением *.ret. Тогда при дальнейшей работе программа **«РеалБест»** будет представлена в списке **«New»** в основном меню программы. Заново создавать температурный протокол или протокол калибровки не требуется.
- 10) Результаты реакции сохраняются после нажатия кнопки **«Start run»** в файл с расширением *.rex.
- 11) Запрограммировать положение пробирок с исследуемыми образцами, положительным и отрицательным контролями согласно инструкции к используемому прибору.
- 12) Запустить программу и провести ОТ-ПЦР с флуоресцентной регистрацией в режиме реального времени.

Детекция флуоресценции осуществляется по каналам **«JOE», «FAM», «ROX» и «Cy5»**.

Анализ результатов амплификации кДНК ВГС:

Нажать в меню кнопку **«Analysis»**, выбрать режим анализа **«Quantitation»**, нажать кнопку **«Cycling A. Cy5», «Show»**.

Отменить автоматический выбор **Threshold**, нажав кнопку **«OK»** в появившемся окне.

Нажать клавишу **«Linear scale»**.

В меню основного окна **«Quantitation analysis»** должны быть нажаты две кнопки **«Dynamic tube»** и **«Slope Correct»**.

Нажать кнопку **«More Settings»**, установить значение **NTC threshold 10%**.

В области **«CT Calculation»** (в правой части окна) выставить в окне **«Threshold»** значение **0,04**.

В таблице результатов – окно **«Quant. Results»** появятся значения **Ct**.

Анализ результатов амплификации кДНК ВГС генотип 1:

Нажать в меню кнопку **«Analysis»**, выбрать режим анализа **«Quantitation»**, нажать кнопку **«Cycling A. JOE», «Show»**.

Отменить автоматический выбор **Threshold**, нажав кнопку **«OK»** в появившемся окне.

Нажать клавишу **«Linear scale»**.

В меню основного окна **«Quantitation analysis»** должны быть нажаты две кнопки **«Dynamic**

tube» и «Slope Correct».

Нажать кнопку «More Settings», установить значение **NTC threshold 10%**.

В области «CT Calculation» (в правой части окна) выставить в окне «Threshold» значение **0,04**.

В таблице результатов (окно «Quant. Results») появятся значения **Ct**.

Анализ результатов амплификации кДНК ВГС генотип 2.

Нажать в меню кнопку «Analysis», выбрать режим анализа «Quantitation», нажать кнопку «Cycling A. FAM», «Show».

Отменить автоматический выбор **Threshold**, нажав кнопку «OK» в появившемся окне.

Нажать клавишу «Linear scale».

В меню основного окна «Quantitation analysis» должны быть нажаты две кнопки «Dynamic tube» и «Slope Correct».

Нажать кнопку «More Settings», установить значение **NTC threshold 10%**.

В области «CT Calculation» (в правой части окна) выставить в окне «Threshold» значение **0,04**.

В таблице результатов – окно «Quant. Results» появятся значения **Ct**.

Анализ результатов амплификации ДНК ВГС генотип 3:

Нажать в меню кнопку «Analysis», выбрать режим анализа «Quantitation», нажать кнопку «Cycling A. ROX», «Show».

Отменить автоматический выбор **Threshold**, нажав кнопку «OK» в появившемся окне.

Нажать клавишу «Linear scale».

В меню основного окна «Quantitation analysis» должны быть нажаты две кнопки «Dynamic tube» и «Slope Correct».

Нажать кнопку «More Settings», установить значение **NTC threshold 10%**.

В области «CT Calculation» (в правой части окна) выставить в окне «Threshold» значение **0,04**.

В таблице результатов – окно «Quant. Results» появятся значения **Ct**.

ГРАФИЧЕСКИЕ СИМВОЛЫ

	Номер по каталогу		Медицинское изделие для диагностики <i>in vitro</i>
	Содержимого достаточно для проведения n количества тестов		Не стерильно
	Код партии		Температурный диапазон
	Дата изготовления: XXXX-XX-XX Формат даты: год-месяц-число		Изготовитель
	Использовать до: XXXX-XX-XX Формат даты: год-месяц-число		Обратитесь к Инструкции по применению
	Осторожно! Обратитесь к Инструкции по применению		

Консультацию специалиста по работе с набором можно получить по тел.: (383) 252-51-75.