



**УТВЕРЖДАЮ**

Генеральный директор

ООО «Ветбиохим»

А.В. Кривонос

« 15.06 » июня 2018 г.

## ИНСТРУКЦИЯ

по применению Тест-системы для обнаружения парвовируса свиней методом полимеразной цепной реакции в реальном времени (организация-производитель – ООО «Ветбиохим», г. Москва)

### I ОБЩИЕ СВЕДЕНИЯ

1.1 Тест-система для обнаружения парвовируса свиней методом полимеразной цепной реакции в реальном времени

1.2 Тест-система состоит из 2 наборов и рассчитана на проведение 50 анализов, включая контрольные образцы (таблица 1).

Таблица 1

№	Наименование	Количество	Упаковка
<b>Набор I – для выделения ДНК</b>			
1	Раствор-1	18,0 мл	2 флакона
2	Раствор-2	12,0 мл	1 флакон
3	Раствор-3	12,0 мл	1 флакон
4	Сорбент	2,0 мл	1 пробирка
5	Деионизованная вода	2,0 мл	1 пробирка
<b>Набор II - для выявления ДНК парвовируса свиней методом ПЦР в реальном времени</b>			
1	Тақ-полимераза	0,015 мл	1 пробирка
2	Положительный контроль ПВС	0,2 мл	5 пробирок
3	Праймеры для ПЦР в реальном времени ПВС	0,27 мл	1 пробирка
4	Зонд ПВС	0,06 мл	1 пробирка
5	Буфер для ПЦР	0,9 мл	1 пробирка

Тест-система предназначена для обнаружения парвовируса свиней методом полимеразной цепной реакции в реальном времени в крови, сыворотке крови, органах и тканях аборт-ированных плодов, павших и вынужденно убитых животных, а так же в сперме и в инфицированных культурах клеток.

#### 1.3 Упаковка и маркировка

Компоненты тест-систем расфасованы в полипропиленовые флаконы с завинчивающимися крышками вместимостью 30 мл, 20 мл и 13 мл, пробирки вместимостью 0,5-2,0 мл. На пробирки и флаконы наклеена этикетка с указанием краткого названия компонента.

Наборы I и II отдельно упакованы в полиэтиленовые пакеты. На каждый пакет с компонентами наборов наклеена этикетка с указанием организации-производителя и/или товарного знака, наименования набора, номера серии и контроля, даты изготовления, срока годности, условий хранения.

Набор I, упакованный в полиэтиленовый пакет, вложен в картонную или пластиковую коробку. На каждой коробке наклеена этикетка или нанесены несмываемой краской следующие обозначения: страна, город, наименование организации-производителя и/или товарный знак, полное наименование тест-системы, номер серии и контроля, дата изготовления (месяц, год), срок годности (месяц, год), предупредительная надпись «Для ветеринарного применения», количество анализов и обозначение СТО. В каждую коробку вложена инструкция по применению тест-системы.

#### 1.4 Условия хранения и транспортирования

Набор I следует хранить при температуре от 2°C до 25°C, Набор II – при температуре от минус 18°C до минус 20°C.

Транспортирование Набора I проводить при температуре от 2°C до 25°C. Набор II транспортировать во льду в теплоизолирующей упаковке (термос, пенопластовая коробка). При получении тест-систему необходимо разукomплектовать в соответствии с указанными температурами хранения.

Срок годности тест-системы: 12 месяцев от даты изготовления. Запрещается использовать тест-систему по истечении срока годности.

Тест-систему следует хранить в местах, недоступных для людей.

Флаконы и пробирки без этикеток, с нарушением целостности, изменением консистенции или цвета компонентов, при наличии плесени или других примесей и неиспользованные в течение срока годности подлежат выбраковке. Обеззараживание биоматериала и реагентов необходимо проводить, помещая одноразовую пластиковую посуду (пробирки, флаконы, наконечники) на 20-24 ч в специальный контейнер, содержащий 0,2% раствор ДП-2Т.

## **II ПРИНЦИП ДЕЙСТВИЯ ТЕСТ-СИСТЕМЫ**

Анализ по определению парвовируса свиней методом ПЦР в реальном времени включает выделение суммарной ДНК, проведение реакции амплификации специфического фрагмента методом ПЦР и анализ результатов, появляющихся в ходе реакции на экране монитора в виде графика.

Особенность полимеразной цепной реакции в реальном времени - возможность регистрации результата ПЦР в процессе реакции, в каждый момент времени.

Для выявления продуктов амплификации в режиме реального времени используют ДНК-зонд (короткий одноцепочечный фрагмент ДНК, синтезированный химическим путем), комплементарный внутреннему участку фрагмента ДНК парвовируса свиней. К зонду присоединены две молекулы: флуоресцентная метка и гаситель флуоресценции (FAM-BHQ соответственно). В ходе ПЦР происходит разрушение зонда, разъединение флуоресцентной метки и гасителя, что приводит к появлению свечения. Прибор регистрирует интенсивность свечения, в результате чего исследователь может узнать о результатах реакции без дополнительной стадии – электрофореза.

Существенным преимуществом является то, что регистрация результатов реакции происходит без открывания пробирки, т. е. полностью исключается контаминация продуктами ПЦР.

## **III ПОРЯДОК ПРИМЕНЕНИЯ**

### **3.1 Подготовка к работе**

#### **3.1.1 Необходимые условия для успешного проведения анализа:**

- Строго соблюдать условия хранения и транспортирования компонентов тест-системы (см. п. 1.4).
- Однократно использовать пластиковую посуду. Ранее использованные и мытые наконечники и пробирки применять нельзя.
- На всех этапах анализа в первую очередь проводить манипуляции с отрицательным контролем, затем с исследуемыми образцами и в последнюю очередь с положительным контролем.
- Для отбора образцов биоматериала использовать одноразовую посуду или посуду, тщательно обработанную хромовой смесью, отмытую и стерилизованную.
- Перед открыванием пробирок капли жидкости на крышках удалять кратковременным центрифугированием, избегая случайного касания руками или инструментами внутренней поверхности крышек.
- Готовить реакционные смеси и работать с прибором для проведения ПЦР в реальном времени следует в одноразовых перчатках.
- На всех стадиях обработки биоматериала удаление надсадочной жидкости производить одноразовыми пластиковыми наконечниками при помощи водоструйного насоса в колбу-ловушку с дезинфицирующим раствором (3% раствор хлорамина или 5% раствор перекиси водорода и т. п.).

### 3.1.2 Подготовка и хранение исследуемого материала:

- **КРОВЬ:** цельную кровь в объеме 2 мл отобрать в одноразовые пластиковые пробирки с антикоагулянтом (3-6% раствор ЭДТА, 3,8% раствор цитрата натрия и т.п.). **Не допускается использование гепарина в качестве антикоагулянта!** Пробирки с цельной кровью смешанной с антикоагулянтом хранить и транспортировать при температуре от 2°C до 8°C не более 24 часов. Не допускается замораживание образцов цельной крови. Для исследования использовать 200 мкл цельной крови без предварительной подготовки, помещенной в полипропиленовую пробирку объемом 1,5-2,0 мл.

- **СЫВОРОТКА КРОВИ:** сыворотку крови отобрать в одноразовые пластиковые пробирки и хранить при температуре от 2°C до 8°C не более 5 суток, при температуре от минус 18°C до минус 20°C не более 30 суток. Допускается только однократное замораживание-оттаивание материала. Для исследования использовать 200 мкл сыворотки крови без предварительной подготовки, помещенной в полипропиленовую пробирку объемом 1,5-2,0 мл.

- **СПЕРМА:** сперму отобрать в одноразовые пластиковые пробирки и хранить при температуре от 2°C до 8°C не более суток, при температуре от минус 18°C до минус 20°C не более недели. Допускается только однократное замораживание-оттаивание материала. Для исследования использовать 200 мкл образца, помещенного в полипропиленовую пробирку объемом 1,5-2,0 мл.

- **ОРГАНЫ:** пробы паренхиматозных органов и тканей отобрать стерильными инструментами в одноразовые пластиковые флаконы. Пробы хранить и транспортировать при температуре от 2°C до 8°C не более 24 ч, при температуре от минус 18°C до минус 20°C не более 2 недель. Допускается только однократное замораживание-оттаивание материала. Приготовить 10% суспензию в стерильном физиологическом растворе или в фосфатно-солевом буферном растворе. Для этого кусочки органов и тканей весом 1-2 г измельчить ножницами и гомогенизировать в стерильном физиологическом растворе или в фосфатно-солевом буферном растворе, используя стерильные фарфоровые ступки и пестики. Для выделения ДНК использовать 200 мкл готовой суспензии, помещенной в полипропиленовую пробирку объемом 1,5-2,0 мл.

- **КОНТРОЛИ:** использовать положительные и отрицательные контроли на этапе выделения ДНК (п. 3.2). Рекомендуется использовать по одному положительному и одному отрицательному контролю на каждые 8 исследуемых проб. Для выделения использовать 200 мкл положительного контроля ПВС. Пробирку с положительным контролем ПВС (культура клеток, инфицированная парвовирусом свиней) размораживать непосредственно перед выделением. Повторной заморозке положительный контроль не подлежит. Выделенную ДНК (5 мкл) использовать для постановки ПЦР (п. 3.3). Для длительного хранения выделенной ДНК необходимо аккуратно, не захватывая сорбент, отобрать раствор ДНК, перенести его в стерильную пробирку и хранить при температуре от минус 18°C до минус 20°C не более 7 суток, не допуская многократного размораживания.

В качестве отрицательного контроля выделения использовать 200 мкл деионизованной воды.

Положительные контроли хранить при температуре от минус 18°C до минус 20°C, размораживать непосредственно перед использованием.

### 3.2 Выделение ДНК

Выделение ДНК из исследуемого биологического материала проводить с помощью Набора I – для выделения ДНК.

- Отобрать и маркировать необходимое количество одноразовых пробирок объемом 1,5 мл, включая положительный («К+») и отрицательный («К-») контроли выделения;

- В случае образования кристаллов в растворе-1 и растворе-2, прогреть их при температуре от 60 до 65°C до полного растворения;

- Внести в каждую пробирку по 600 мкл раствора-1;

- В подготовленные пробирки с раствором-1 внести по 200 мкл образцов биологического материала и контролей в следующей последовательности:

1. В пробирку, маркированную «К-», внести 200 мкл деионизованной воды;

2. В соответствующие пробирки внести по 200 мкл исследуемых проб;

3. В пробирку, маркированную «К+», внести 200 мкл положительного контроля ПВС. Для каждой пробы использовать отдельный наконечник с аэрозольным барьером (фильтром).

- Тщательно перемешать пробы на смесителе типа “Vortex”;
- Инкубировать пробы 10 минут при комнатной температуре ( $20\pm 2^\circ\text{C}$ ), перемешивая каждые 3 минуты на смесителе типа “Vortex”;
- Отобрать и маркировать необходимое количество одноразовых пробирок объемом 1,5 мл, включая «К+» и «К-». Пробирку с сорбентом встряхнуть на смесителе типа “Vortex” до полного ресуспендирования сорбента. В маркированные пробирки внести по 40 мкл ресуспендированного сорбента;
- Инкубированные пробы центрифугировать в настольной центрифуге типа “Эпандорф” 1 минуту при максимальных оборотах. После центрифугирования надосадочную жидкость перенести в подготовленные пробирки с сорбентом, а осадок отбросить. Сначала перенести «К-», затем исследуемые пробы, затем «К+». Для каждой пробы использовать отдельный наконечник с аэрозольным барьером;
- Перемешать пробы на смесителе типа “Vortex” до полного ресуспендирования сорбента;
- Инкубировать 10 минут при комнатной температуре ( $20\pm 2^\circ\text{C}$ ), перемешивая каждые 3 минуты на смесителе типа “Vortex” до полного ресуспендирования сорбента;
- Осадить сорбент центрифугированием на микроцентрифуге в течение 15 сек при максимальных оборотах. Надосадочную жидкость отобрать с помощью вакуумного отсасывателя, используя отдельный наконечник для каждой пробы;
- К осадку добавить 100 мкл раствора-2, используя отдельный наконечник для каждой пробы. Перемешать пробы на смесителе типа “Vortex” до полного ресуспендирования сорбента. Осадить сорбент центрифугированием на микроцентрифуге в течение 15 сек при максимальных оборотах. Удалить надосадочную жидкость с помощью вакуумного отсасывателя, используя отдельный наконечник для каждой пробы. Процедуру повторить еще раз;
- К осадку добавить 100 мкл раствора-3, используя отдельный наконечник для каждой пробы. Перемешать на смесителе типа “Vortex” до полного ресуспендирования сорбента. Осадить сорбент центрифугированием на микроцентрифуге в течение 15 сек при максимальных оборотах. Удалить надосадочную жидкость с помощью вакуумного отсасывателя, используя отдельный наконечник для каждой пробы. Процедуру повторить еще раз;
- Осадок сушить в течение 10 минут при  $56^\circ\text{C}$ , крышки у пробирок должны быть **открыты**.
- Добавить к осадку 30 мкл деионизированной воды, используя отдельный наконечник для каждой пробы. Перемешать на смесителе типа “Vortex” до полного ресуспендирования осадка.
- Инкубировать пробы 10 минут при  $56^\circ\text{C}$  в закрытых пробирках, каждые 3 минуты перемешивая их на смесителе типа “Vortex”. Центрифугировать в течение 1 мин при максимальных оборотах. Надосадочная жидкость содержит выделенную ДНК и предназначена для проведения ПЦР (п. 3.3). Рекомендуется проводить ПЦР в реальном времени сразу после получения выделенных ДНК-проб. **Допускается хранение проб во льду или в холодильнике при температуре не выше  $6^\circ\text{C}$  не более 15 минут.**
- При необходимости длительного хранения, следует очень осторожно, не взмучивая сорбент, отобрать надосадочную жидкость в отдельные маркированные одноразовые пробирки. Если сорбент взмутился, осадить его центрифугированием. Вначале отобрать «К-», затем исследуемые пробы, затем «К+». Для каждой пробы использовать отдельный наконечник с аэрозольным барьером. Выделенные ДНК-пробы заморозить при температуре от минус  $18^\circ\text{C}$  до минус  $20^\circ\text{C}$  и хранить не более 7 суток. Размораживать непосредственно перед использованием в ПЦР (п. 3.3), не допускается многократное размораживание – оттаивание проб.

### 3.3 Проведение полимеразной цепной реакции (ПЦР) в реальном времени

Для проведения ПЦР в реальном времени использовать Набор II – для выявления ДНК парвовируса свиней методом ПЦР в реальном времени.

### 3.3.1 Подготовка пробирок и приготовление реакционной смеси для проведения ПЦР в реальном времени

Отобрать необходимое количество пробирок с оптически прозрачной крышечкой объемом 0,2 мл с учетом «К+» и «К-».

В отдельной пробирке приготовить общую реакционную смесь на n+1 образцов, где n – количество проб с учетом «К+» и «К-». Реактивы внести в количестве и последовательности, указанной в таблице 2. Все реактивы, кроме **Тaq-полимеразы**, должны быть прогреты при комнатной температуре до полного растворения кристаллов льда.

Тaq-полимеразу добавить в последнюю очередь. Перед открыванием пробирки с Тaq-полимеразой рекомендуется осадить капли со стенок и крышки кратким центрифугированием. При составлении смеси Тaq-полимеразу следует держать во льду. **Нагревание Тaq-полимеразы не допускается.**

Таблица 2

Реактив	Кол-во на 1 пробу (мкл)	Кол-во на n+1 проб (мкл)
Буфер для ПЦР	15,25	15,25 x (n+1)
Праймеры для ПЦР в реальном времени ПВС	4,5	4,50 x (n+1)
Зонд ПВС	1,0	1,0 x (n+1)
Тaq-полимераза	0,25	0,25 x (n+1)

Смесь перемешать, избегая образования пены. Осадить капли с крышки и стенок пробирки кратким центрифугированием и немедленно внести по 20 мкл реакционной смеси в подготовленные пробирки. В пробирки с реакционной смесью внести по 5 мкл выделенных проб в следующей последовательности:

- В пробирку для отрицательного контроля внести 5 мкл «К-»;
- В соответствующие пробирки внести по 5 мкл исследуемых проб;
- В пробирку для положительного контроля внести 5 мкл «К+».

Для каждого образца использовать отдельный наконечник с аэрозольным барьером.

Поместить пробирки в прибор для проведения ПЦР в реальном времени.

### 3.3.2 Проведение ПЦР в реальном времени с помощью прибора ДТ-96 («ДНК-Технология», Россия)

- Запустить программу **RealTime\_PCR v7.3**;
- В диалоговом окне выбора режима работы программы выбрать существующего оператора или добавить нового оператора. Затем выбрать режим **Работа с прибором**;
- В диалоговом окне **Список приборов** выбрать необходимый для работы прибор и нажать кнопку **Подключить**. После этого на экране появится окно работы с прибором. Необходимо дождаться, пока кнопка **Прибор включен** станет зеленого цвета;
- В меню **Тест** в верхней части рабочего окна RealTime\_PCR выбрать команду **Создать/редактировать тест**;
- Выбрать **Создать новый тест**, ввести название нового теста и нажать **ОК**. На экране появится окно **Тест**;
- В поле **Описание** рекомендуется указать назначение и особенности теста; в пункте **Анализ** в окошке **Тип** выбрать **Качественный**, в окошке **Метод** выбрать **Геометрический**; в пункте **Пробирки** отметить образцы, которые будут использоваться при проведении исследования: **Образец**, **Контроль +**, **Контроль –**; в пункте **Контроли** указать количество используемых положительных и отрицательных контрольных образцов; в пункте **Объем рабочей смеси в пробирке** выставить **25 мкл**;
- В пункте **Флуорофоры** для канала **Fam** выбрать пункт **Специфика**, для остальных каналов – пункт **Отсутствует**;
- В пункте **Программа амплификации** выбрать кнопку **Создать новую программу**; в окне **Шаблон программ амплификации** выбрать наиболее подходящий по структуре шаблон. При необходимости использовать кнопки **Добавить строку**, **Удалить строку**, **Добавить блок**, **Удалить блок**; для каждого блока указать необходимый тип блока. Нажать кнопку **Применить**;

- В поле **Имя программы** написать название программы; при необходимости заполнить поле **Описание**;

- Отредактировать программу амплификации для детекции ДНК ПВС. Для этого выставить следующие температурно-временные параметры (таблица 3):

Таблица 3

№ блока	Температура, С°	мин	сек	Число циклов	Детекция
1	94,0	5	0	1	
2	94,0	0	15	40	
	60,0	0	15		✓
	72,0	0	20		

- Нажать кнопку **ОК**;
- В появившемся окне в поле **Имя файла** ввести имя созданной программы, используя буквы латинского алфавита; в поле **Папка** выбрать папку на диске для сохранения программы и нажать кнопку **Сохранить**;

- В появившемся окне **Тест** нажать кнопку **ОК**;
- На экране появится рабочее окно **RealTime\_PCR** и вкладка **Протокол**. Нажать кнопку **Добавить тест** и в открывшемся окне выбрать название своего теста из списка;

- Указать количество исследуемых образцов и количество повторов (дублей) каждого образца в разделе **Образцы**. При необходимости можно изменить количество положительных и отрицательных контролей. Нажать кнопку **ОК**. Данные вносятся в протокол автоматически. При необходимости можно их отредактировать непосредственно в окне протокола. Расположение пробирок в блоке амплификатора также заполняется автоматически, при необходимости можно расположить их в произвольном порядке.

- Для перехода к запуску программы амплификации нажать кнопку **Применить**;
- На экране появится вкладка **Запуск программы амплификации**. При необходимости можно заполнить поле **Комментарий**;

- Проверить программу амплификации, при необходимости ее можно отредактировать, нажав кнопку **Редактировать**. На экране появится окно **Редактор программ амплификации** с таблицей данных используемой программы;

- После внесенных изменений нажать кнопку **ОК**. На экране появится окно запуска программы амплификации.

- Подготовить пробирки согласно п.3.3.1;
- В окне запуска программы амплификации нажать кнопку **Открыть блок**. Поставить подготовленные пробирки в гнезда амплификатора строго в соответствии с расположением, указанным в протоколе. Нажать кнопку **Заккрыть блок**;

- Нажать клавишу **Запуск программы**.
- Назвать эксперимент и сохранить его на диске.
- После завершения работы программы нажать кнопку **ОК**, чтобы перейти к анализу оптических измерений.

### 3.3.3 Проведение ПЦР в реальном времени с помощью прибора «Rotor-Gene» 3000/6000 («Corbett Research», Австралия)

- Поместить подготовленные в п.3.3.1 пробирки в карусель амплификатора Rotor-Gene. Для работы с прибором «Rotor-Gene» 3000 или «Rotor-Gene» 6000 следует использовать программу Rotor-Gene версии 6 или 1.7 (build 67) соответственно, или выше. Провести программирование амплификатора:

- Нажать кнопку **New/Новый** в основном меню программы;
- Выбрать тип ротора. Поставить отметку в окошке рядом с надписью **No Domed 0.2 ml Tubes/Locking ring attached/Кольцо закреплено**;
- Нажать кнопку **Next/Далее**;
- Выбрать объем реакционной смеси: **Reaction volume/Объем реакции** – 25 мкл;

- Для Rotor-Gene 6000 должно быть отмечено окошко **15 ml oil layer volume/15.L** объемом масла/воска. Нажать кнопку **Next/Далее**.

- В верхней части окна нажать кнопку **Edit profile/Редактор профиля**. Задать следующие параметры эксперимента:

1. Hold/Удерж. темп-ры 94°C – 5 мин;
2. Cycling/Циклирование 94°C – 15с,  
60°C – 15с,  
72°C – 20с  
Cycle repeats – 5 times/раз
3. Cycling2/Циклирование2 94°C – 15с,  
60°C – 15с – Детекция флуоресценции  
72°C – 20с  
Cycle repeats – 40 times/раз

- Флуоресценцию измерять при 60°C на канале **FAM/Green**.

- Нажать дважды кнопку **ОК/Да**.

- В нижней части окна нажать кнопку **Calibrate/Gain Optimisation/Опт.уровня сигн.** В открывшемся окне нажать кнопку **Calibrate Acquiring/Optimise Acquiring/Опт. Детек-ных**, выбрать функцию: **Perform Calibration Before 1st Acquisition/Perform Optimisation Before 1st Acquisition/Выполнить оптимизацию при 1-м шаге детекции**. Для канала **FAM/Green** установить параметры **Min Reading/Миним. Сигнал – 5F1** и **Max Reading/Максим. Сигнал – 10F1**. Окно закрыть, нажав кнопку **Close/Заккрыть**.

- Нажать кнопку **Next/Далее**, запустить амплификацию кнопкой **Start run/Старт**.

- Дать название эксперимента и сохранить его на диске. В процессе работы амплификатора или по окончании его работы необходимо запрограммировать положение пробирок в карусели. Для этого надо использовать кнопку **Edit samples/Правка образцов** (в нижней правой части основного окна). Все исследуемые образцы и контроли обозначить как **Unknown/Образец**.

#### IV АНАЛИЗ РЕЗУЛЬТАТОВ АМПЛИФИКАЦИИ

##### 4.1 Анализ результатов амплификации специфического участка ДНК парвовируса свиней на приборе ДТ-96 («ДНК-Технология», Россия)

После завершения работы программы нажать кнопку **ОК** и перейти к анализу результатов оптических измерений.

4.1.1 В поле **Тип анализа** указать **St(Cp)** для всех каналов, в поле **Метод – Пороговый (St)**;

4.1.2 Нажать кнопку **Изменить параметры анализа**. В открывшейся вкладке установить: Критерий положительного результата ПЦР – 90%, Критерии достоверности результата: нижняя граница/порог положительного результата – 10%, верхняя граница/порог нормализации данных – 30%. Нажать кнопку **Применить**.

4.1.3 Для канала **FAM** установить уровень пороговой линии (левой кнопкой мыши) так, чтобы она пересекала кривую флуоресценции на участке характерного экспоненциального подъема, переходящего в линейный подъём.

Интерпретацию результатов ПЦР в реальном времени проводить согласно таблице 4.

Таблица 4

Название образца	Сигнал по каналу Fam	Комментарии к результатам
К-	отсутствует, или $Ct \geq 35$	В отрицательном контроле отсутствует парвовирус свиней.
Образец 1	присутствует, $Ct \leq 34$	В образце присутствует парвовирус свиней. Образец считать положительным.
Образец 2	отсутствует, или $Ct \geq 35$	В образце отсутствует парвовирус свиней. Образец считать отрицательным.
К+	присутствует, $Ct \leq 34$	В положительном контроле присутствует парвовирус свиней .

Исследование считается достоверным, если получены правильные результаты для положительных и отрицательных контролей, согласно таблице 4. В случае появления в отрицательном контроле значения  $Ct \leq 34$  результаты анализа для всех проб считаются недействительными. Требуется повторить исследование всех проб, начиная с этапа выделения ДНК, приняв меры для ликвидации контаминации.

#### 4.2 Анализ результатов амплификации специфического участка ДНК парвовируса свиней на приборе «Rotor-Gene» 3000/6000

4.2.1 Нажать в меню кнопку «Analysis»/«Анализ», выбрать режим анализа «Quantitation»/«Количественный», нажать кнопку «Cycling A. FAM»/«Cycling A. Green», «Show»/«Показать»;

4.2.2 Отменить автоматический выбор Threshold/Порог. В меню основного окна Quantitation analysis/Количественный анализ должна быть активирована кнопка «Dynamic tube»/«Динамич.фон» и «Slope Correct»/«Коррек.уклона»;

4.2.3 В меню окна «More settings»/«Outlier Removal»/«Устранение выбросов» установить значение NTC threshold/Порог Фона – ПФ (NTC) – 10%;

4.2.4 Выбрать линейную шкалу графического изображения результатов, нажав кнопку Linear scale/Линейная шкала, в нижней части окна справа (если эта шкала активна по умолчанию, вместо кнопки Linear scale/Линейная шкала видна кнопка Log scale/Лог.шкала).

4.2.5 В меню «CT Calculation»/«Вычисление СТ» (в правой части окна) выставить Threshold/Порог = 0.03. В таблице результатов (окно «Quant. Results»/«Количественные Результаты») появятся значения  $Ct$ .

Интерпретацию результатов ПЦР в реальном времени проводить согласно таблице 5.

Таблица 5

Название образца	Сигнал по каналу Fam	Комментарии к результатам
К-	отсутствует, или $Ct \geq 35$	В отрицательном контроле отсутствует парвовирус свиней.
Образец 1	присутствует, $Ct \leq 34$	В образце присутствует парвовирус свиней. Образец считать положительным.
Образец 2	отсутствует, или $Ct \geq 35$	В образце отсутствует парвовирус свиней. Образец считать отрицательным.
К+	присутствует, $Ct \leq 34$	В положительном контроле присутствует парвовирус свиней.

Исследование считается достоверным, если получены правильные результаты для положительных и отрицательных контролей, согласно таблице 5. В случае появления в отрицательном контроле значения  $Ct \leq 34$  результаты анализа для всех проб считаются недействительными. Требуется повторить исследование всех проб, начиная с этапа выделения ДНК, приняв меры для ликвидации контаминации.

## V МЕРЫ ЛИЧНОЙ ПРОФИЛАКТИКИ

5.1 Работу с химическими компонентами и биологическим материалом следует проводить с соблюдением правил техники безопасности. Работать необходимо в перчатках. При случайном попадании компонентов на кожу или слизистые оболочки рекомендуется промыть это место большим количеством водопроводной воды.

Инструкция разработана ООО «Ветбиохим». Организация-производитель – ООО «Ветбиохим». Адрес производства: 123098, г. Москва, ул. Гамалеи, д.16