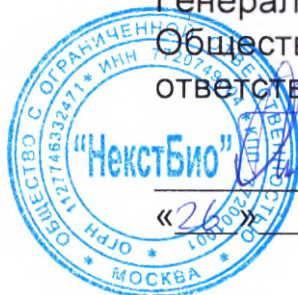


«УТВЕРЖДАЮ»

Генеральный директор
Общества с ограниченной
ответственностью «НекстБио»



О. О. Лавинюков

«26» августа 2020 г.

ИНСТРУКЦИЯ

по применению набора реагентов для определения ДНК
Gardnerella vaginalis, *Atopobium vaginae*, *Lactobacillus* spp. и
общего количества бактерий (*Bacteria*) методом полимеразной
цепной реакции (ПЦР) для диагностики in vitro

«АмплиПрайм® ФЛОРОСКРИН®-Бактериальный вагиноз»

АмплиПрайм®



ООО «НекстБио»,
Российская Федерация, 111394,
город Москва, улица Полимерная, дом 8, стр. 2

IVD

ОГЛАВЛЕНИЕ

СПИСОК СОКРАЩЕНИЙ	3
НАЗНАЧЕНИЕ	3
ПРИНЦИП МЕТОДА	4
ФОРМЫ ВЫПУСКА НАБОРА РЕАГЕНТОВ	5
АНАЛИТИЧЕСКИЕ ХАРАКТЕРИСТИКИ	6
ДИАГНОСТИЧЕСКИЕ ХАРАКТЕРИСТИКИ	8
МЕРЫ ПРЕДОСТОРОЖНОСТИ	9
ДОПОЛНИТЕЛЬНЫЕ МАТЕРИАЛЫ И ОБОРУДОВАНИЕ	11
ВЗЯТИЕ, ТРАНСПОРТИРОВАНИЕ И ХРАНЕНИЕ ИССЛЕДУЕМОГО МАТЕРИАЛА ...	12
ПОДГОТОВКА ИССЛЕДУЕМОГО МАТЕРИАЛА К ЭКСТРАКЦИИ ДНК	13
ИНТЕРФЕРИРУЮЩИЕ ВЕЩЕСТВА И ОГРАНИЧЕНИЯ ПО ИСПОЛЬЗОВАНИЮ ПРОБ ИССЛЕДУЕМОГО МАТЕРИАЛА	13
ПРОВЕДЕНИЕ ПЦР-ИССЛЕДОВАНИЯ	13
ЭКСТРАКЦИЯ ДНК ИЗ ИССЛЕДУЕМЫХ ОБРАЗЦОВ	13
ФОРМА КОМПЛЕКТАЦИИ 1 («ПЦР-комплект» вариант FRT-100)	14
СОСТАВ	14
АМПЛИФИКАЦИЯ С ДЕТЕКЦИЕЙ В РЕЖИМЕ «РЕАЛЬНОГО ВРЕМЕНИ»	14
А. Подготовка пробирок для амплификации	14
Б. Проведение амплификации с детекцией в режиме «реального времени»	15
В. Анализ и интерпретация результатов	16
ФОРМА КОМПЛЕКТАЦИИ 2 («ПЦР-комплект» вариант FRT-100 FN)	21
СОСТАВ	21
АМПЛИФИКАЦИЯ С ДЕТЕКЦИЕЙ В РЕЖИМЕ «РЕАЛЬНОГО ВРЕМЕНИ»	21
А. Подготовка пробирок для амплификации	21
Б. Проведение амплификации с детекцией в режиме «реального времени»	22
В. Анализ и интерпретация результатов	24
ФОРМА КОМПЛЕКТАЦИИ 3 («ПЦР-комплект» вариант FRT-L)	28
СОСТАВ	28
АМПЛИФИКАЦИЯ С ДЕТЕКЦИЕЙ В РЕЖИМЕ «РЕАЛЬНОГО ВРЕМЕНИ»	28
А. Подготовка пробирок для амплификации	28
Б. Проведение амплификации с детекцией в режиме «реального времени»	29
В. Анализ и интерпретация результатов	30
СРОК ГОДНОСТИ. УСЛОВИЯ ТРАНСПОРТИРОВАНИЯ И ХРАНЕНИЯ	35
ГАРАНТИЙНЫЕ ОБЯЗАТЕЛЬСТВА ПРОИЗВОДИТЕЛЯ	35
СИМВОЛЫ, ИСПОЛЬЗУЕМЫЕ В ПЕЧАТНОЙ ПРОДУКЦИИ	37

СПИСОК СОКРАЩЕНИЙ

В настоящей инструкции применяются следующие сокращения и обозначения:

ВКО-FL	- экзогенный внутренний контрольный образец
ГЭ	- геномные эквиваленты
ДНК	- дезоксирибонуклеиновая кислота
дНТФ	- дезоксирибонуклеотидтрифосфат
ИППП	- инфекции, передаваемые половым путем
K1, K2	- ДНК-калибраторы
K-	- отрицательный контроль ПЦР
КС	- коэффициент соотношения
НК	- нуклеиновые кислоты
ОК	- отрицательный контроль экстракции
ОКО	- отрицательный контрольный образец
ПЦР	- полимеразная цепная реакция
РУ	- регистрационное удостоверение
УДГ	- урацил-ДНК-гликозилаза
FRT	- флуоресцентная детекция в режиме «реального времени»

НАЗНАЧЕНИЕ

Набор реагентов «АмплиПрайм® ФЛОРОСКРИН®-Бактериальный вагиноз» предназначен для количественного определения ДНК *Gardnerella vaginalis*, *Atopobium vaginae*, *Lactobacillus* spp. и общего количества бактерий (*Bacteria*) в биологическом материале (отделяемое слизистой оболочки влагалища) методом мультиплексной ПЦР с гибридационно-флуоресцентной детекцией продуктов амплификации. Набор реагентов используется в клинической лабораторной диагностике для исследования биологического материала, полученного от лиц с подозрением на наличие бактериального вагиноза вне зависимости от формы и наличия манифестации заболевания.

Соотношение логарифмов концентраций *Lactobacillus* spp. и общего количества бактерий, соотношение логарифмов концентраций условно-патогенной микрофлоры – *G.vaginalis*, *A.vaginae* и общего количества бактерий, а также соотношение логарифмов концентраций *Lactobacillus* spp. и условно-патогенной микрофлоры – *G.vaginalis* и *A.vaginae*, позволяют с высокой точностью диагностировать бактериальный вагиноз – заболевание, связанное с подавлением нормальной микрофлоры влагалища (*Lactobacillus* spp.) и заменой ее условно-патогенной (в том числе *G.vaginalis* и *A.vaginae*).

Использование набора реагентов «АмплиПрайм® ФЛОРОСКРИН®-Бактериальный вагиноз» позволяет проводить динамические наблюдения за состоянием влагалищного биотопа и контролировать эффективность проводимой терапии.

Материалом для проведения ПЦР служат пробы ДНК, экстрагированные из исследуемого материала с помощью комплектов реагентов, рекомендованных Производителем.

ВНИМАНИЕ! В соответствии с федеральным законом от 21.11.2011 № 323-ФЗ «Об основах охраны здоровья граждан в Российской Федерации» ПЦР-исследование является одним из методов всестороннего обследования пациента, на основании которых лечащий врач устанавливает диагноз и выбирает мероприятия по лечению пациента.

ПРИНЦИП МЕТОДА

Принцип тестирования основывается на экстракции ДНК из образцов исследуемого материала и одновременной амплификации участков ДНК *G. vaginalis*, *A. vaginae*, *Lactobacillus* spp. и участка ДНК, общего для всех бактерий (*Bacteria*), с гибридационно-флуоресцентной детекцией.

С полученными на этапе экстракции пробам ДНК проводится реакция амплификации участка ДНК при помощи специфичных к этому участку праймеров и фермента Таq-полимеразы. В составе реакционной смеси присутствуют флуоресцентно-меченые олигонуклеотиды, которые гибридизуются с комплементарным участком амплифицируемой ДНК-мишени, в результате чего происходит нарастание интенсивности флуоресценции. Это позволяет регистрировать накопление специфического продукта амплификации путем измерения интенсивности флуоресцентного сигнала с помощью амплификатора с системой детекции флуоресцентного сигнала в режиме «реального времени».

Количественное определение ДНК *G.vaginalis*, *A.vaginae*, *Lactobacillus* spp. и *Bacteria* методом ПЦР в режиме «реального времени» основывается на существовании линейной зависимости между исходной концентрацией ДНК-мишени в исследуемом образце и циклом начала экспоненциального увеличения флуоресцентного сигнала (пороговый цикл, Cycle threshold, Ct). Для проведения количественного теста амплификацию ДНК из исследуемых образцов проводят совместно с ДНК-калибраторами – образцами с известной концентрацией ДНК-мишени. По результатам амплификации ДНК-калибраторов строится калибровочная линия, по которой происходит определение концентрации ДНК-мишени в исследуемых образцах.

Набор реагентов содержит систему защиты от контаминации ампликонами за счет применения фермента урацил-ДНК-гликозилазы (УДГ) и трифосфата дезоксиуридина. Фермент УДГ распознает и катализирует разрушение цепей ДНК, содержащих дезоксиуридин, но не ДНК, содержащей дезокситимидин. Дезоксиуридин отсутствует в природной ДНК, но всегда присутствует в ампликонах, поскольку трифосфат

дезоксисуридина входит в состав смеси дНТФ в реагентах для амплификации. Дезоксиуридин делает контаминирующие ампликоны восприимчивыми к разрушению ферментом УДГ до начала амплификации ДНК-мишени, и, следовательно, они не могут быть в дальнейшем амплифицированы.

Фермент УДГ термоллабилен и инактивируется при нагревании выше 50 °С и поэтому не разрушает ампликоны мишени, нарабатываемые в процессе ПЦР.

На этапе амплификации одновременно в одной пробирке проводится 4 реакции – амплификация фрагментов ДНК *G.vaginalis*, *A.vaginae*, *Lactobacillus* spp., а также амплификация фрагмента ДНК *Bacteria*. Результаты амплификации регистрируются по 4 различным каналам флуоресцентной детекции:

Таблица 1

Канал для флуорофора	FAM	JOE	ROX	Cy5
ДНК-мишень	ДНК <i>G.vaginalis</i>	ДНК <i>A.vaginae</i>	ДНК <i>Lactobacillus</i> spp.	участок ДНК, общий для <i>Bacteria</i>
Область амплификации	16S rRNA gene	16S rRNA gene	16S rRNA gene	16S rRNA gene

ФОРМЫ ВЫПУСКА НАБОРА РЕАГЕНТОВ

Набор реагентов выпускается в 3 формах комплектации:

Форма 1 включает комплект реагентов «ПЦР-комплект» вариант FRT-100.

Форма 2 включает комплект реагентов «ПЦР-комплект» вариант FRT-100 FN.

Форма 3 включает комплект реагентов «ПЦР-комплект» вариант FRT-L.

Все формы комплектации предназначены для проведения амплификации ДНК с гибридизационно-флуоресцентной детекцией в режиме «реального времени» и позволяют выявлять ДНК в количественном формате. Для проведения полного ПЦР-исследования необходимо использовать комплекты реагентов для экстракции ДНК, рекомендованные Производителем.

Форма комплектации 2 может быть использована совместно с автоматическими станциями приготовления реакционных смесей.

АНАЛИТИЧЕСКИЕ ХАРАКТЕРИСТИКИ

Для данного набора реагентов применимы следующие характеристики:

Линейный диапазон измерения и аналитическая чувствительность

Таблица 2

Вид исследуемого материала	Транспортная среда	Комплект для экстракции ДНК	Комплект для амплификации	Микроорганизм	Аналитическая чувствительность, ГЭ/мл ¹	Линейный диапазон измерения, ГЭ/мл
отделяемое слизистой оболочки влагалища	«АмплиПрайм ТС» или «АмплиПрайм ТСМ» или «Транспортная среда ТС-ЭДЭМ» ²	«АмплиПрайм ДНК-сорб-АМ»	«ПЦР-комплект» вариант FRT-100, FRT-100 FN, FRT-L	<i>G. vaginalis</i>	1x10 ³	1x10 ⁴ – 1x10 ⁸
				<i>A. vaginae</i>	3x10 ³	
				<i>Lactobacillus</i> spp.	1x10 ²	

Данные значения характеристик достигаются при соблюдении правил, указанных в разделах «Взятие, транспортирование и хранение исследуемого материала» и «Подготовка исследуемого материала к экстракции ДНК».

Аналитическая чувствительность в отношении каждого из микроорганизмов сохраняется и в присутствии высоких концентраций ДНК других анализируемых микроорганизмов – до 10⁹ ГЭ/мл.

Аналитическая специфичность

Набор реагентов обнаруживает фрагменты ДНК заявленных микроорганизмов и фрагмент ДНК, общий для *Bacteria*. Аналитическая специфичность набора реагентов доказана при исследовании ДНК следующих микроорганизмов: *Staphylococcus aureus*, *Streptococcus pyogenes*, *Streptococcus agalactiae*, *Candida albicans*, *Candida glabrata*, *Candida krusei*, *Mycoplasma hominis*, *Ureaplasma urealyticum*, *Ureaplasma parvum*, *Mycoplasma genitalium*, *Chlamydia trachomatis*, *Neisseria flava*, *Neisseria subflava*, *Neisseria sicca*, *Neisseria mucosa*, *Neisseria gonorrhoeae*, *Trichomonas vaginalis*, *Treponema pallidum*, *Toxoplasma gondii*, HSV 1 и 2 типа, CMV, HPV, а также геномной ДНК человека.

При тестировании образцов ДНК вышеперечисленных микроорганизмов и ДНК человека неспецифических реакций выявлено не было.

¹ Количество геномных эквивалентов микроорганизма (ГЭ) в биологическом материале (отделяемое слизистой оболочки влагалища), помещенном в указанную транспортную среду, в пересчете на 1 мл.

² Форма комплектации 3 или 4 комплекта реагентов «АмплиПрайм ЭДЭМ».

Воспроизводимость, повторяемость и правильность

Воспроизводимость и повторяемость были определены путем тестирования модельного образца биоматериала. Модельный образец биоматериала был приготовлен разведением стандартного образца предприятия, содержащего ДНК трех микроорганизмов (*G. vaginalis*, *A. vaginae*, *Lactobacillus spp.*) в трех диапазонах концентраций (от 1×10^3 до 1×10^5 , от 1×10^5 до 1×10^6 , от 1×10^6 до 10^8 ГЭ/мл) в биологическом материале, не содержащем ДНК каких-либо других возбудителей ИППП.

Правильность была определена путем тестирования стандартных образцов предприятия в диапазоне концентрации от 1×10^4 до 1×10^5 ГЭ/мл.

Таблица 3

Воспроизводимость

Образец	Микроорганизм	Исходное значение концентрации, ГЭ/мл	Количество повторов	Среднее значение концентрации, lg	Стандартное отклонение (SD)	Коэффициент вариации (CV), %
1	<i>G. vaginalis</i>	$10^4 - 10^5$	80	4,73	0,15	3,17
	<i>A. vaginae</i>	$10^3 - 10^4$	80	3,87	0,07	1,86
	<i>Lactobacillus spp.</i>	$10^5 - 10^6$	80	4,85	0,04	0,88
2	<i>G. vaginalis</i>	$10^5 - 10^6$	80	5,71	0,05	0,79
	<i>A. vaginae</i>	$10^5 - 10^6$	80	5,33	0,04	0,68
	<i>Lactobacillus spp.</i>	$10^6 - 10^8$	80	6,89	0,08	1,18
3	<i>G. vaginalis</i>	$10^6 - 10^8$	80	7,73	0,04	0,49
	<i>A. vaginae</i>	$10^6 - 10^8$	80	7,20	0,05	0,68
	<i>Lactobacillus spp.</i>	$10^3 - 10^4$	80	3,94	0,08	1,92

Таблица 4

Повторяемость

Образец	Микроорганизм	Исходное значение концентрации, ГЭ/мл	Количество повторов	Среднее значение концентрации, lg	Стандартное отклонение (SD)	Коэффициент вариации (CV), %
1	<i>G. vaginalis</i>	$10^4 - 10^5$	40	4,87	0,04	0,88
	<i>A. vaginae</i>	$10^3 - 10^4$	40	3,85	0,07	1,70
	<i>Lactobacillus spp.</i>	$10^5 - 10^6$	40	4,87	0,04	0,85
2	<i>G. vaginalis</i>	$10^5 - 10^6$	40	5,73	0,04	0,71
	<i>A. vaginae</i>	$10^5 - 10^6$	40	5,31	0,03	0,55
	<i>Lactobacillus spp.</i>	$10^6 - 10^8$	40	6,82	0,04	0,59
3	<i>G. vaginalis</i>	$10^6 - 10^8$	40	7,73	0,03	0,35
	<i>A. vaginae</i>	$10^6 - 10^8$	40	7,18	0,03	0,44
	<i>Lactobacillus spp.</i>	$10^3 - 10^4$	40	4,00	0,05	1,23

Таблица 5

Правильность

Микроорганизм	Количество повторов	Среднее значение измерения, lg	Установленное значение	Систематическая погрешность (B)	
				lg	%
<i>G. vaginalis</i>	100	4,97	4,72	0,25	5,27
<i>A. vaginae</i>	100	4,38	4,42	0,04	0,82
<i>Lactobacillus spp.</i>	100	4,06	4,38	0,32	7,3

Результаты тестирования набора реагентов «АмплиПрайм® ФЛОРОСКРИН®-Бактериальный вагиноз» в сравнении с референтным методом

Тип образцов	Количество исследуемых образцов	Результаты применения набора реагентов «АмплиПрайм® ФЛОРОСКРИН®-Бактериальный вагиноз»	Результаты применения референтного метода ³		
отделяемое слизистой оболочки влагалища	Всего исследовано 528 образцов	при определении соотношения концентраций ДНК микроорганизмов			
		Количество образцов с заключением:	«Соотношения концентраций ДНК микроорганизмов соответствуют бактериальному вагинозу»	«На основании соотношений концентраций ДНК микроорганизмов бактериальный вагиноз не установлен»	
		«Соотношения концентраций ДНК микроорганизмов соответствуют бактериальному вагинозу»	299	0	
		«На основании соотношений концентраций ДНК микроорганизмов бактериальный вагиноз не установлен»	0	229	
		при определении ДНК отдельных микроорганизмов			
		Микроорганизм	Количество образцов	Положительных	Отрицательных
		G.vaginalis	Положительных	326	0
			Отрицательных	0	202
		A.vaginae	Положительных	182	0
			Отрицательных	0	346
		Lactobacillus spp.	Положительных	528	0
			Отрицательных	0	0

Было использовано 528 образцов отделяемого слизистой оболочки влагалища, полученных от первичных пациенток гинекологического профиля с жалобами на наличие вагинальных выделений.

Таблица 7

Диагностические характеристики набора реагентов «АмплиПрайм® ФЛОРОСКРИН®-Бактериальный вагиноз»

Тип образцов	Микроорганизм	Диагностическая чувствительность ⁴ (с доверительной вероятностью 95 %), не менее %	Диагностическая специфичность ⁵ , (с доверительной вероятностью 95 %), не менее %
отделяемое слизистой оболочки влагалища	при определении соотношения концентраций ДНК микроорганизмов		
	-	99,0	98,7
	при определении ДНК отдельных микроорганизмов		
	<i>G. vaginalis</i>	99,1	98,5
	<i>A. vaginae</i>	98,4	99,1
	<i>Lactobacillus spp.</i> ⁶	99,4	-

³ В качестве референтного метода использовался набор реагентов «АмплиСенс® ФлороЦеноз / Бактериальный вагиноз-FL» (РУ № ФСР 2012/13616).

⁴ Относительная чувствительность в сравнении с использованным референтным методом.

⁵ Относительная специфичность в сравнении с использованным референтным методом.

⁶ Диагностическая специфичность не может быть рассчитана для ДНК *Lactobacillus spp.*, поскольку данный микроорганизм является частью нормальной микрофлоры женского урогенитального тракта и присутствует во всех образцах отделяемого слизистой оболочки влагалища.

МЕРЫ ПРЕДОСТОРОЖНОСТИ

Работа должна проводиться в лаборатории, выполняющей молекулярно-биологические (ПЦР) исследования биологического материала на наличие возбудителей инфекционных болезней, с соблюдением санитарно-эпидемиологических правил СП 1.3.2322-08 «Безопасность работы с микроорганизмами III–IV групп патогенности (опасности) и возбудителями паразитарных болезней», СанПиН 2.1.7.2790-10 «Санитарно-эпидемиологические требования к обращению с медицинскими отходами» и методических указаний МУ 1.3.2569-09 «Организация работы лабораторий, использующих методы амплификации нуклеиновых кислот при работе с материалом, содержащим микроорганизмы I–IV групп патогенности».

При работе необходимо всегда выполнять следующие требования:

- Рассматривать исследуемые образцы как инфекционно-опасные, организовывать работу и хранение в соответствии с СП 1.3.2322-08 «Безопасность работы с микроорганизмами III–IV групп патогенности (опасности) и возбудителями паразитарных болезней».
- Убирать и дезинфицировать разлитые образцы или реагенты, используя дезинфицирующие средства в соответствии с СП 1.3.2322-08 «Безопасность работы с микроорганизмами III–IV групп патогенности (опасности) и возбудителями паразитарных болезней».
- Лабораторный процесс должен быть односторонним. Анализ проводится в отдельных помещениях (зонах). Работу следует начинать в Зоне Экстракции, продолжать в Зоне Амплификации и Детекции. Не возвращать образцы, оборудование и реагенты в зону, в которой была проведена предыдущая стадия процесса.
- Неиспользованные реагенты, реагенты с истекшим сроком годности, а также использованные реагенты, упаковку, биологический материал, включая материалы, инструменты и предметы, загрязненные биологическим материалом, следует удалять в соответствии с требованиями СанПиН 2.1.7.2790-10 «Санитарно-эпидемиологические требования к обращению с медицинскими отходами».

ВНИМАНИЕ! При удалении отходов после амплификации (пробирок, содержащих продукты ПЦР) недопустимо открывание пробирок и разбрызгивание содержимого, поскольку это может привести к контаминации продуктами ПЦР лабораторной зоны, оборудования и реагентов.

- Использовать и менять при каждой операции одноразовые наконечники для

автоматических дозаторов с фильтром⁷. Одноразовую пластиковую посуду (пробирки, наконечники) необходимо сбрасывать в специальный контейнер, содержащий дезинфицирующее средство, которое может быть использовано для обеззараживания медицинских отходов.

- Поверхности столов, а также помещения, в которых проводится постановка ПЦР, до начала и после завершения работ необходимо подвергать ультрафиолетовому облучению в течение 30 мин.
- Набор реагентов предназначен для одноразового применения для проведения ПЦР-исследования указанного количества проб (см. раздел «Состав»).
- Набор реагентов готов к применению согласно данной инструкции. Применять набор реагентов строго по назначению.
- К работе с набором реагентов допускается только персонал, обученный методам молекулярной диагностики и правилам работы в клинично-диагностической лаборатории в установленном порядке (СП 1.3.2322-08 «Безопасность работы с микроорганизмами III–IV групп патогенности (опасности) и возбудителями паразитарных болезней»).
- Не использовать набор реагентов, если нарушена внутренняя упаковка или внешний вид реагента не соответствует описанию.
- Не использовать набор реагентов, если не соблюдались условия транспортирования и хранения согласно инструкции.
- Не использовать набор реагентов по истечении срока годности.
- Использовать одноразовые неопудренные перчатки, лабораторные халаты, защищать глаза во время работы с образцами и реагентами. Тщательно вымыть руки по окончании работы. Все операции проводятся только в перчатках для исключения контакта с организмом человека.
- Избегать контакта с кожей, глазами и слизистой оболочкой. При контакте немедленно промыть пораженное место водой и обратиться за медицинской помощью.
- Листы безопасности реагентов (SDS – Safety data sheet) доступны по запросу.

Оценка вероятных событий, в результате наступления которых могут произойти отрицательные последствия для организма человека:

- При использовании по назначению и соблюдении вышеперечисленных мер предосторожности набор безопасен.

⁷ Для удаления надосадочной жидкости в процессе экстракции используются одноразовые наконечники без фильтра.

Специфические воздействия набора реагентов на организм человека:

- Канцерогенный эффект отсутствует.
- Мутагенное действие отсутствует.
- Репродуктивная токсичность отсутствует.

ДОПОЛНИТЕЛЬНЫЕ МАТЕРИАЛЫ И ОБОРУДОВАНИЕ

Взятие исследуемого материала

1. Транспортная среда – «Транспортная среда с муколитиком «АмплиПрайм ТСМ» (РУ № ФСР 2012/14205), «Транспортная среда для мазков «АмплиПрайм ТС» (РУ № ФСР 2012/14203), «Транспортная среда ТС-ЭДЭМ» (форма комплектации 3 или 4 комплекта реагентов «АмплиПрайм ЭДЭМ») (РУ № ФСР 2012/14018) или другие рекомендованные Производителем.
2. Зонд гинекологический универсальный (например, ЗГУ «ЦМ», ООО «ЦЕНТРИМЕД», Россия или аналогичный).
3. Зонд-тампон для отбора, транспортировки и хранения биологических проб (например, DELTALAB S.L.U. («ДЕЛЬТАЛАБ С.Л.У.»), Испания или аналогичный).

Экстракция ДНК из исследуемых образцов

4. Комплект реагентов для экстракции ДНК – «АмплиПрайм ДНК-сорб-АМ» вариант 100С (РУ № ФСР 2012/14204) или другие рекомендованные Производителем.
5. Дополнительные материалы и оборудование для экстракции ДНК – согласно инструкции к комплекту реагентов для экстракции ДНК.

Амплификация с гибридизационно-флуоресцентной детекцией продуктов амплификации

6. Одноразовые полипропиленовые пробирки при работе с «ПЦР-комплексом» вариант FRT-100 FN:
 - а) завинчивающиеся или плотно закрывающиеся пробирки объемом 1,5 мл (например, Axugen, Inc. («Эксиджен, Инк»), США, или аналогичные) – для приготовления реакционной смеси;
 - б) тонкостенные пробирки для ПЦР объемом 0,2 мл с выпуклой или плоской оптически прозрачной крышкой или пробирки объемом 0,2 мл в стрипах по 8 шт. с прозрачными крышками (например, Axugen, Inc. («Эксиджен, Инк»), США, или аналогичные) – при использовании прибора планшетного типа;
 - в) тонкостенные пробирки для ПЦР объемом 0,2 мл с плоской крышкой (например, Axugen, Inc. («Эксиджен, Инк»), США, или аналогичные) или пробирки для ПЦР к Rotor-Gene объемом 0,1 мл в стрипах по 4 шт. с крышками (например, QIAGEN GmbH («Киаген ГмбХ»), Германия, или аналогичные) – при использовании прибора роторного типа.
7. Одноразовые наконечники для дозаторов переменного объема с фильтром до 100

- мкл (например, Axugen, Inc. («Эксиджен, Инк»), США, или аналогичные).
8. Штативы для пробирок объемом 0,2 мл или 0,1 мл (в соответствии с используемыми комплектами реагентов) (например, Axugen, Inc. («Эксиджен, Инк»), США, или аналогичные).
 9. Бокс абактериальной воздушной среды (ПЦР-бокс) (например, «БАВ-ПЦР-«Ламинар-С.», ЗАО «Ламинарные системы», Россия, или аналогичный).
 10. Вортекс (например, SIA Biosan, Латвия, или аналогичный).
 11. Автоматические дозаторы переменного объема (например, ООО «Биохит», Россия, или аналогичные).
 12. Программируемый амплификатор с системой детекции флуоресцентного сигнала в режиме «реального времени», имеющий 4 или более независимых каналов флуоресцентной детекции (например, Rotor-Gene Q (QIAGEN GmbH («Киаген ГмбХ»), Германия), CFX96 (Bio-Rad Laboratories, Inc. («Био-Рад Лабораториз, Инк.»), США) и рекомендованные Производителем).
 13. Холодильник от 2 до 8 °С с морозильной камерой от минус 24 до минус 16 °С.
 14. Отдельный халат, шапочки, обувь и одноразовые перчатки по МУ 1.3.2569-09.
 15. Емкость для сброса наконечников.

ВЗЯТИЕ, ТРАНСПОРТИРОВАНИЕ И ХРАНЕНИЕ ИССЛЕДУЕМОГО МАТЕРИАЛА

Материалом для исследования служит отделяемое слизистой оболочки влагалища (мазки, соскобы).

Мазки (соскобы) со слизистой оболочки влагалища

Взятие материала провести с помощью зонда-тампона или универсального зонда в пробирку с транспортной средой из заднебокового свода влагалища. Рабочей частью зонда вращательным движением провести по поверхности боковых стенок влагалища, максимально полно собирая отделяемое. Материал из влагалища взять в достаточном количестве. Допустимо минимальное присутствие примесей в виде слизи и крови. Зонд перенести в пробирку с транспортной средой. Рабочую часть зонда, содержащую исследуемый материал, обломить и оставить в пробирке с транспортной средой. В случае невозможности обломить рабочую часть зонда, следует максимально полно смыть биоматериал с рабочей части в пробирку с транспортной средой, прижав ее к внутренней стороне пробирки и вращая по 5–10 раз по часовой и против часовой стрелки. Недопустимо использование ножниц для обрезания рабочей части зонда!

Пробирку плотно закрыть крышкой, не допуская зазора и смятия внутренней части крышки, и промаркировать. В случае использования транспортной среды с муколитиком ее цвет может измениться за счет изменения pH (при кислом pH отделяемого).

Биологический материал, помещенный в транспортную среду, хранить и транспортировать согласно требованиям, указанным в инструкции к используемой

транспортной среде. Допускается лишь однократное замораживание-оттаивание материала.

ПОДГОТОВКА ИССЛЕДУЕМОГО МАТЕРИАЛА К ЭКСТРАКЦИИ ДНК

Образцы отделяемого слизистой оболочки влагалища не требуют предварительной подготовки.

ИНТЕРФЕРИРУЮЩИЕ ВЕЩЕСТВА И ОГРАНИЧЕНИЯ ПО ИСПОЛЬЗОВАНИЮ ПРОБ ИССЛЕДУЕМОГО МАТЕРИАЛА

Для проведения анализа используется только биологический материал, полученный от женщин репродуктивного периода.

Использование для проведения ПЦР-исследования биологического материала, содержащего избыточное количество примесей в виде слизи, крови, гноя и др. может приводить к ингибированию реакции амплификации.

ПРОВЕДЕНИЕ ПЦР-ИССЛЕДОВАНИЯ

ПЦР-исследование состоит из следующих этапов:

- экстракция ДНК из исследуемых образцов,
- амплификация ДНК с гибридизационно-флуоресцентной детекцией в режиме «реального времени»,
- анализ и интерпретация результатов.

ЭКСТРАКЦИЯ ДНК ИЗ ИССЛЕДУЕМЫХ ОБРАЗЦОВ

Для экстракции ДНК используется комплект реагентов «АмплиПрайм ДНК-сорб-АМ» и другие рекомендованные Производителем. Порядок работы с комплектом реагентов «АмплиПрайм ДНК-сорб-АМ» смотрите в инструкции к используемому комплекту для экстракции.

ВНИМАНИЕ! При проведении количественного ПЦР-исследования недопустимо использование комплекта реагентов «АмплиПрайм ЭДЭМ» и других экспресс-методов экстракции ДНК.

Объемы реагентов и образцов при экстракции с помощью комплекта реагентов «АмплиПрайм ДНК-сорб-АМ»:

ВНИМАНИЕ! Добавление внутреннего контрольного образца не требуется.

Объем исследуемого образца – **100 мкл.**

В пробирку отрицательного контроля экстракции (ОК) внести **100 мкл ОКО.**

Объем элюции – **100 мкл.**

ВНИМАНИЕ! В случае проведения амплификации с использованием «ПЦР-комплекта» вариант FRT-L необходимо проводить элюцию ДНК в **250 мкл буфера для элюции В.**

ФОРМА КОМПЛЕКТАЦИИ 1 («ПЦР-комплект» вариант FRT-100)

СОСТАВ

Комплект реагентов «ПЦР-комплект» вариант FRT-100 для амплификации фрагментов ДНК *G. vaginalis*, *A. vaginae*, *Lactobacillus* spp. и *Bacteria* с гибридизационно-флуоресцентной детекцией в режиме «реального времени» позволяет проводить ПЦР-исследование в количественном формате. Комплект реагентов включает:

Реагент	Описание	Объем, мл	Количество
ПЦР-смесь Флороскрин-БВ раскапана под воск	Прозрачная бесцветная жидкость	0,01	110 пробирок объемом 0,2 мл
ПЦР-буфер-К	Прозрачная жидкость красного цвета	1,1	1 пробирка
K1 complex	Прозрачная бесцветная жидкость	0,2	1 пробирка
K2 complex	Прозрачная бесцветная жидкость	0,2	1 пробирка
K–	Прозрачная бесцветная жидкость	0,2	1 пробирка

Комплект реагентов рассчитан на проведение 110 реакций амплификации, включая контроли.

К набору реагентов прилагается диск, содержащий руководство оператора и программное обеспечение версии 1.0 в формате Microsoft Excel для автоматической обработки исходных данных и получения результатов.

АМПЛИФИКАЦИЯ С ДЕТЕКЦИЕЙ В РЕЖИМЕ «РЕАЛЬНОГО ВРЕМЕНИ»

Для внесения в пробирки реагентов, проб ДНК и контрольных образцов используются одноразовые наконечники с фильтрами.

А. Подготовка пробирок для амплификации

Общий объем реакционной смеси – 30 мкл, включая объем пробы ДНК – 10 мкл.

1. Отобрать необходимое количество пробирок с ПЦР-смесью Флороскрин-БВ для амплификации ДНК исследуемых и контрольных образцов (количество контрольных образцов см. в п. 4). Убедиться, что воск полностью покрывает раствор на дне пробирок. В противном случае, не использовать данные пробирки.
2. На поверхность воска внести по 10 мкл ПЦР-буфера-К, при этом он не должен проваливаться под воск и смешиваться с ПЦР-смесью Флороскрин-БВ.
3. В подготовленные пробирки внести по 10 мкл проб ДНК, полученных в результате экстракции из исследуемых образцов.

ВНИМАНИЕ! При добавлении проб ДНК, экстрагированных с помощью комплектов реагентов для проведения экстракции методом сорбции на силикагеле или магнитной сепарации, необходимо избегать попадания сорбента в реакционную смесь.

4. Поставить контрольные реакции:

- а) **ДНК-калибратор K1** – в пробирку с реакционной смесью внести **10 мкл K1 complex**.
- б) **ДНК-калибратор K2** – в пробирку с реакционной смесью внести **10 мкл K2 complex**.
- в) **отрицательный контроль экстракции (ОК)** – в пробирку с реакционной смесью внести **10 мкл** пробы, экстрагированной из **ОКО**.

ВНИМАНИЕ! При подозрении на возможную контаминацию также необходима постановка отрицательного контроля ПЦР (K–). Для этого в пробирку с реакционной смесью внести **10 мкл K–**.

Б. Проведение амплификации с детекцией в режиме «реального времени»

1. Запрограммировать амплификатор с системой детекции в режиме «реального времени» для выполнения соответствующей программы амплификации и детекции флуоресцентного сигнала (см. табл. 8, 9)⁸.

Таблица 8

Единая программа амплификации и детекции флуоресцентного сигнала для приборов роторного⁹ и планшетного¹⁰ типа

Цикл	Температура, °C	Время	Детекция флуоресцентного сигнала по каналам для флуорофоров	Количество циклов
1	50	15 мин	–	1
2	95	15 мин	–	1
3	95	10 с	–	45
	60	20 с	FAM, JOE, ROX, Cy5	

ВНИМАНИЕ! С использованием единой программы можно одновременно проводить в одном приборе любое сочетание тестов, включая тесты с обратной транскрипцией и амплификацией. При одновременном проведении нескольких тестов в формате «мультипрайм» детекция флуоресцентного сигнала, помимо указанных в таблице, назначается и по другим используемым каналам. В случае, если в одном приборе одновременно проводятся тесты только для выявления ДНК возбудителя, можно

⁸ Программы амплификации (табл. 8, 9) равнозначны в использовании для данного набора реагентов.

⁹ Например, Rotor-Gene Q (QIAGEN) и другие рекомендованные Производителем.

¹⁰ Например, CFX 96 (Bio-Rad) и другие рекомендованные Производителем.

удалить из данной программы первый шаг обратной транскрипции (50 °C – 15 минут) для экономии времени.

Таблица 9

Программа амплификации и детекции флуоресцентного сигнала

Цикл	Приборы роторного типа ⁸			Приборы планшетного типа ⁹		
	Температура, °C	Время	Количество циклов	Температура, °C	Время	Количество циклов
1	95	15 мин	1	95	15 мин	1
2	95	5 с	5	95	5 с	5
	60	20 с		60	20 с	
	72	15 с		72	15 с	
3	95	5 с	40	95	5 с	40
	60	20 с детекция флуоресц. сигнала		60	30 с детекция флуоресц. сигнала	
	72	15 с		72	15 с	

Детекция флуоресцентного сигнала назначается по каналам для флуорофоров **FAM**, **JOE**, **ROX** и **Sy5**. При одновременном проведении других тестов назначается детекция и по другим используемым каналам.

2. Установить пробирки в ячейки реакционного модуля прибора. Рекомендуется перед постановкой в амплификатор планшетного типа осадить капли со стенок пробирок на вортексе.
3. Запустить выполнение программы амплификации с детекцией флуоресцентного сигнала.
4. По окончании выполнения программы приступить к анализу и интерпретации результатов.

В. Анализ и интерпретация результатов

ВНИМАНИЕ! Анализ и интерпретацию результатов можно проводить в автоматическом режиме с использованием программного обеспечения к набору реагентов, согласно руководству оператора по применению программного обеспечения.

Анализ полученных результатов проводят с помощью программного обеспечения прибора, используемого для проведения ПЦР с детекцией в режиме «реального времени». Анализируют кривые накопления флуоресцентного сигнала по 4 каналам:

Таблица 10

Канал для флуорофора	FAM	JOE	ROX	Cy5
Регистрация сигнала, свидетельствующего о накоплении продукта амплификации	ДНК <i>G. vaginalis</i>	ДНК <i>A. vaginae</i>	ДНК <i>Lactobacillus</i> spp.	ДНК <i>Bacteria</i>

Результаты интерпретируются на основании наличия (или отсутствия) пересечения кривой флуоресценции S-образной (сигмообразной) формы с установленной на соответствующем уровне пороговой линией, что определяет наличие (или отсутствие) для данной пробы ДНК значения порогового цикла (*Ct*) в соответствующей графе таблицы результатов.

На основании полученных значений порогового цикла (*Ct*) и исходя из заданных значений концентраций для ДНК-калибраторов К1 и К2 происходит автоматическое построение калибровочной прямой и расчет значений геномных эквивалентов (ГЭ) ДНК *G. vaginalis*, *A. vaginae*, *Lactobacillus* spp. и *Bacteria* в 1 мл исследуемых образцов. Полученные расчетные значения для исследуемых образцов используются для расчета коэффициентов соотношений (КС1, КС2 и КС3), на основании которых производится интерпретация полученных данных, по следующим формулам:

Коэффициент соотношения КС1 отражает соотношение концентраций *Lactobacillus* spp. (Lac) и анаэробных микроорганизмов *G. vaginalis* и *A. vaginae* (Gv+Av), равен разнице логарифмов концентраций ДНК указанных микроорганизмов:

$$КС1 = \lg [\text{ДНК Lac}] - \lg [\text{ДНК (Gv+Av)}].$$

Коэффициент соотношения КС2 отражает соотношение концентраций *Bacteria* (Bac) и *Lactobacillus* spp. (Lac), равен разнице логарифмов концентраций ДНК указанных микроорганизмов:

$$КС2 = \lg [\text{ДНК Bac}] - \lg [\text{ДНК Lac}].$$

Коэффициент соотношения КС3 отражает соотношение концентраций *Bacteria* (Bac) и анаэробных микроорганизмов *G. vaginalis* и *A. vaginae* (Gv+Av), равен разнице логарифмов концентраций ДНК указанных микроорганизмов:

$$КС3 = \lg [\text{ДНК Bac}] - \lg [\text{ДНК (Gv+Av)}].$$

ВНИМАНИЕ! Значения концентраций ДНК-калибраторов указаны во вкладыше, прилагаемом к набору реагентов.

Таблица 11

Интерпретация результатов для исследуемых образцов

Заключение	Расшифровка
Невалидный	Для данного исследуемого образца по каналу для флуорофора Cy5 не определено (отсутствует) значение Ct или расчетное значение концентраций по каналу для флуорофора ROX превышает расчетное значение концентраций по каналу для флуорофора Cy5 более чем на 0,5 Lg. Необходимо повторить ПЦР-исследование данного образца, начиная с этапа экстракции. В случае воспроизводимости результата рекомендуется повторно провести взятие биологического материала и ПЦР-исследование.
Соотношения концентраций ДНК микроорганизмов соответствуют бактериальному вагинозу	$KC1 < 0,5$
На основании соотношений концентраций ДНК микроорганизмов бактериальный вагиноз не установлен	$KC1 > 1$ и общее количество ДНК бактерий более 10^6 ГЭ/мл
Соотношения концентраций ДНК микроорганизмов соответствуют промежуточному состоянию микрофлоры	$0,5 \leq KC1 \leq 1$
Соотношения концентраций ДНК микроорганизмов соответствуют дисбиозу неуточненной этиологии	$KC2 > 1$ и $KC3 > 2$, любое значение $KC1$
Снижение степени бактериальной обсеменённости	$KC1 > 1$ и общее количество ДНК бактерий менее 10^6 ГЭ/мл и более 10^5 ГЭ/мл
Количество бактерий недостаточно для анализа	общее количество ДНК бактерий менее 10^5 ГЭ/мл

Результат ПЦР-исследования считается достоверным, если получены правильные результаты для контролей этапов экстракции и амплификации ДНК в соответствии с табл. 12 и вкладышем, прилагаемым к набору реагентов.

Таблица 12

Результаты для контролей различных этапов ПЦР-исследования

Конт-роль	Контролируемый этап ПЦР-исследования	Результаты амплификации по каналу для флуорофора			
		FAM	JOE	ROX	Cy5
ОК	Экстракция ДНК	определена концентрация <u>меньше</u> граничного	определена концентрация <u>меньше</u> граничного	определена концентрация <u>меньше</u> граничного	определена концентрация <u>меньше</u> граничного
К–	ПЦР	определена концентрация <u>меньше</u> граничного	определена концентрация <u>меньше</u> граничного	определена концентрация <u>меньше</u> граничного	определена концентрация <u>меньше</u> граничного
К1	ПЦР	определено значение Ct	определено значение Ct	определено значение Ct	определено значение Ct

K2	ПЦР	определено значение C_t меньше граничного	определено значение C_t меньше граничного	определено значение C_t меньше граничного	определено значение C_t меньше граничного
----	-----	--	--	--	--

Возможные ошибки

1. Для отрицательного контроля экстракции (ОК) по каналам для флуорофоров FAM и/или JOE и/или ROX и/или Cy5 определено значение концентрации больше граничного. Вероятна контаминация лаборатории продуктами амплификации или контаминация реагентов, исследуемых образцов на каком-либо этапе ПЦР-исследования. Необходимо предпринять меры по выявлению и ликвидации источника контаминации и повторить ПЦР-исследование для всех образцов, начиная с этапа экстракции ДНК.
2. Для отрицательного контроля ПЦР (К-) по каналам для флуорофоров FAM и/или JOE и/или ROX и/или Cy5 определено значение концентрации больше граничного. Вероятна контаминация лаборатории продуктами амплификации или контаминация реагентов, исследуемых образцов на каком-либо этапе ПЦР-исследования. Необходимо предпринять меры по выявлению и ликвидации источника контаминации и повторить амплификацию и детекцию для всех образцов.
3. Для ДНК-калибратора K1 отсутствует значение порогового цикла (C_t) по какому-либо из указанных каналов для флуорофоров (см. табл. 12). Необходимо повторить амплификацию и детекцию для всех образцов.
4. Для ДНК-калибратора K2 значение порогового цикла (C_t) по какому-либо из указанных каналов для флуорофоров (см. табл. 12) отсутствует или превышает граничное значение. Необходимо повторить амплификацию и детекцию для всех образцов.
5. Показатель эффективности E при построении калибровочной прямой менее 80 % или более 120 %. Необходимо проверить правильность заданных концентраций ДНК-калибраторов в соответствии с вкладышем к набору реагентов и правильность выбранного уровня пороговой линии. Если при правильно заданных концентрациях ДНК-калибраторов и уровне пороговой линии показатель эффективности не укладывается в требуемый диапазон, следует повторить амплификацию и детекцию для всех образцов.
6. Для исследуемого образца определено значение порогового цикла, при этом на графике флуоресценции отсутствует участок характерного экспоненциального подъема (график представляет собой приблизительно прямую линию). Необходимо проверить правильность выбранного уровня пороговой линии или параметров

расчета базовой линии. Если результат получен при правильном уровне пороговой линии (базовой линии), требуется повторно провести амплификацию и детекцию для этого образца.

ФОРМА КОМПЛЕКТАЦИИ 2 («ПЦР-комплект» вариант FRT-100 FN)

СОСТАВ

Комплект реагентов «ПЦР-комплект» вариант FRT-100 FN для амплификации фрагментов ДНК *G. vaginalis*, *A. vaginae*, *Lactobacillus* spp. и *Bacteria* с гибридационно-флуоресцентной детекцией в режиме «реального времени» позволяет проводить ПЦР-исследование в количественном формате. Комплект реагентов включает:

Реагент	Описание	Объем, мл	Количество
ПЦР-смесь Флороскрин-БВ	Прозрачная бесцветная жидкость	1,2	1 пробирка
ПЦР-буфер-Н	Прозрачная бесцветная жидкость	0,6	1 пробирка
K1 complex	Прозрачная бесцветная жидкость	0,2	1 пробирка
K2 complex	Прозрачная бесцветная жидкость	0,2	1 пробирка
K–	Прозрачная бесцветная жидкость	0,2	1 пробирка

Комплект реагентов рассчитан на проведение 110 реакций амплификации, включая контроли.

К набору реагентов прилагается диск, содержащий руководство оператора и программное обеспечение версии 1.0 в формате Microsoft Excel для автоматической обработки исходных данных и получения результатов.

АМПЛИФИКАЦИЯ С ДЕТЕКЦИЕЙ В РЕЖИМЕ «РЕАЛЬНОГО ВРЕМЕНИ»

Выбор пробирок для амплификации зависит от используемого амплификатора с системой детекции в режиме «реального времени».

Для внесения в пробирки реагентов, проб ДНК и контрольных образцов используются одноразовые наконечники с фильтрами.

А. Подготовка пробирок для амплификации

Общий объем реакционной смеси – 25 мкл, включая объем пробы ДНК – 10 мкл.

1. Рассчитать количество каждого реагента, требующееся для приготовления реакционной смеси. На одну реакцию требуется **10 мкл ПЦР-смеси Флороскрин-БВ** и **5 мкл ПЦР-буфера-Н**. Смесь готовить на общее число исследуемых и контрольных образцов (см. контрольные реакции в п. 7) плюс запас на несколько реакций.

ВНИМАНИЕ! Компоненты реакционной смеси следует смешивать непосредственно перед проведением ПЦР-исследования.

2. Перемешать содержимое пробирок с **ПЦР-смесью Флороскрин-БВ, ПЦР-буфером-Н,**

осадить капли на вортексе.

3. В отдельной пробирке приготовить реакционную смесь. Смешать необходимое количество **ПЦР-смеси Флороскрин-БВ** и **ПЦР-буфера-Н**, осадить капли на вортексе.
4. Отобрать необходимое количество пробирок или стрипов для амплификации ДНК исследуемых и контрольных проб.
5. Внести в каждую пробирку по **15 мкл** приготовленной реакционной смеси. Неиспользованные остатки реакционной смеси выбросить.
6. В подготовленные пробирки внести по **10 мкл проб ДНК**, полученных в результате экстракции из исследуемых образцов.

ВНИМАНИЕ! При добавлении проб ДНК, экстрагированных с помощью комплектов реагентов для проведения экстракции методом сорбции на силикагеле или магнитной сепарации, необходимо избегать попадания сорбента в реакционную смесь.

7. Поставить контрольные реакции:

- а) **ДНК-калибратор K1** – в пробирку с реакционной смесью внести **10 мкл K1 complex**.
- б) **ДНК-калибратор K2** – в пробирку с реакционной смесью внести **10 мкл K2 complex**.
- в) **отрицательный контроль экстракции (ОК)** – в пробирку с реакционной смесью внести **10 мкл** пробы, экстрагированной из **ОКО**.

ВНИМАНИЕ! При подозрении на возможную контаминацию также необходима постановка отрицательного контроля ПЦР (K–). Для этого в пробирку с готовой реакционной смесью внести **10 мкл K–**.

Б. Проведение амплификации с детекцией в режиме «реального времени»

1. Запрограммировать амплификатор с системой детекции в режиме «реального времени» для выполнения соответствующей программы амплификации и детекции флуоресцентного сигнала (см. табл. 13, 14).¹¹

¹¹ Программы амплификации (табл. 13, 14) равнозначны в использовании для данного набора реагентов.

Таблица 13

**Единая программа амплификации и детекции флуоресцентного сигнала
для приборов роторного¹² и планшетного¹³ типа**

Цикл	Температура, °C	Время	Детекция флуоресцентного сигнала по каналам для флуорофоров	Количество циклов
1	50	15 мин	—	1
2	95	15 мин	—	1
3	95	10 с	—	45
	60	20 с	FAM, JOE, ROX, Cy5	

ВНИМАНИЕ! С использованием единой программы можно одновременно проводить в одном приборе любое сочетание тестов, включая тесты с обратной транскрипцией и амплификацией. При одновременном проведении нескольких тестов в формате «мультипрайм» детекция флуоресцентного сигнала, помимо указанных в таблице, назначается и по другим используемым каналам. В случае, если в одном приборе одновременно проводятся тесты только для выявления ДНК возбудителя, можно удалить из данной программы первый шаг обратной транскрипции (50 °C – 15 минут) для экономии времени.

Таблица 14

Программа амплификации и детекции флуоресцентного сигнала

Приборы роторного типа ¹¹				Приборы планшетного типа ¹²		
Цикл	Температура, °C	Время	Количество циклов	Температура, °C	Время	Количество циклов
1	95	15 мин	1	95	15 мин	1
2	95	5 с	5	95	5 с	5
	60	20 с		60	20 с	
	72	15 с		72	15 с	
3	95	5 с	40	95	5 с	40
	60	20 с детекция флуоресц. сигнала		60	30 с детекция флуоресц. сигнала	
	72	15 с		72	15 с	

Детекция флуоресцентного сигнала назначается по каналам для флуорофоров **FAM, JOE, ROX** и **Cy5**. При одновременном проведении других тестов назначается детекция и по другим используемым каналам.

2. Установить пробирки в ячейки реакционного модуля прибора. Рекомендуется перед

¹² Например, Rotor-Gene Q (QIAGEN) и другие рекомендованные Производителем.

¹³ Например, CFX 96 (Bio-Rad) и другие рекомендованные Производителем.

постановкой в амплификатор планшетного типа осадить капли со стенок пробирок на вортексе.

3. Запустить выполнение программы амплификации с детекцией флуоресцентного сигнала.
4. По окончании выполнения программы приступить к анализу и интерпретации результатов.

В. Анализ и интерпретация результатов

ВНИМАНИЕ! Анализ и интерпретацию результатов можно проводить в автоматическом режиме с использованием программного обеспечения к набору реагентов, согласно руководству оператора по применению программного обеспечения.

Анализ полученных результатов проводят с помощью программного обеспечения прибора, используемого для проведения ПЦР с детекцией в режиме «реального времени». Анализируют кривые накопления флуоресцентного сигнала по 4 каналам:

Таблица 15

Канал для флуорофора	FAM	JOE	ROX	Cy5
Регистрация сигнала, свидетельствующего о накоплении продукта амплификации	ДНК <i>G. vaginalis</i>	ДНК <i>A. vaginae</i>	ДНК <i>Lactobacillus</i> spp.	ДНК <i>Bacteria</i>

Результаты интерпретируются на основании наличия (или отсутствия) пересечения кривой флуоресценции S-образной (сигмообразной) формы с установленной на соответствующем уровне пороговой линией, что определяет наличие (или отсутствие) для данной пробы ДНК значения порогового цикла (*Ct*) в соответствующей графе таблицы результатов.

На основании полученных значений порогового цикла (*Ct*) и исходя из заданных значений концентраций для ДНК-калибраторов K1 и K2 происходит автоматическое построение калибровочной прямой и расчет значений геномных эквивалентов (ГЭ) ДНК *G. vaginalis*, *A. vaginae*, *Lactobacillus* spp. и *Bacteria* в 1 мл исследуемых образцов. Полученные расчетные значения для исследуемых образцов используются для расчета коэффициентов соотношений (KC1, KC2 и KC3), на основании которых производится интерпретация полученных данных, по следующим формулам:

Коэффициент соотношения KC1 отражает соотношение концентраций *Lactobacillus* spp. (Lac) и анаэробных микроорганизмов *G. vaginalis* и *A. vaginae* (Gv+Av), равен разнице логарифмов концентраций ДНК указанных микроорганизмов:

$$KC1 = \lg [\text{ДНК Lac}] - \lg [\text{ДНК (Gv+Av)}].$$

Коэффициент соотношения КС2 отражает соотношение концентраций *Bacteria* (Bac) и *Lactobacillus* spp. (Lac), равен разнице логарифмов концентраций ДНК указанных микроорганизмов:

$$КС2 = \lg [\text{ДНК Bac}] - \lg [\text{ДНК Lac}].$$

Коэффициент соотношения КС3 отражает соотношение концентраций *Bacteria* (Bac) и анаэробных микроорганизмов *G. vaginalis* и *A. vaginae* (Gv+Av), равен разнице логарифмов концентраций ДНК указанных микроорганизмов:

$$КС3 = \lg [\text{ДНК Bac}] - \lg [\text{ДНК (Gv+Av)}].$$

ВНИМАНИЕ! Значения концентраций ДНК-калибраторов указаны во вкладыше, прилагаемом к набору реагентов.

Таблица 16

Интерпретация результатов для исследуемых образцов

Заключение	Расшифровка
Невалидный	Для данного исследуемого образца по каналу для флуорофора Cy5 не определено (отсутствует) значение Ct или расчетное значение концентраций по каналу для флуорофора ROX превышает расчетное значение концентраций по каналу для флуорофора Cy5 более чем на 0,5 Lg. Необходимо повторить ПЦР-исследование данного образца, начиная с этапа экстракции. В случае воспроизводимости результата рекомендуется повторно провести взятие биологического материала и ПЦР-исследование.
Соотношения концентраций ДНК микроорганизмов соответствуют бактериальному вагинозу	$КС1 < 0,5$
На основании соотношений концентраций ДНК микроорганизмов бактериальный вагиноз не установлен	$КС1 > 1$ и общее количество ДНК бактерий более 10^6 ГЭ/мл
Соотношения концентраций ДНК микроорганизмов соответствуют промежуточному состоянию микрофлоры	$0,5 \leq КС1 \leq 1$
Соотношения концентраций ДНК микроорганизмов соответствуют дисбиозу неуточненной этиологии	$КС2 > 1$ и $КС3 > 2$, любое значение КС1
Снижение степени бактериальной обсеменённости	$КС1 > 1$ и общее количество ДНК бактерий менее 10^6 ГЭ/мл и более 10^5 ГЭ/мл
Количество бактерий недостаточно для анализа	общее количество ДНК бактерий менее 10^5 ГЭ/мл

Результат ПЦР-исследования считается достоверным, если получены правильные результаты для контролей этапов экстракции и амплификации ДНК в соответствии с табл. 17 и вкладышем, прилагаемым к набору реагентов.

Результаты для контролей различных этапов ПЦР-исследования

Конт- роль	Контролируемый этап ПЦР- исследования	Результаты амплификации по каналу для флуорофора			
		FAM	JOE	ROX	Sy5
OK	Экстракция ДНК	определена концентрация <u>меньше</u> граничного	определена концентрация <u>меньше</u> граничного	определена концентрация <u>меньше</u> граничного	определена концентрация <u>меньше</u> граничного
K–	ПЦР	определена концентрация <u>меньше</u> граничного	определена концентрация <u>меньше</u> граничного	определена концентрация <u>меньше</u> граничного	определена концентрация <u>меньше</u> граничного
K1	ПЦР	определено значение C_t	определено значение C_t	определено значение C_t	определено значение C_t
K2	ПЦР	определено значение C_t меньше граничного	определено значение C_t меньше граничного	определено значение C_t меньше граничного	определено значение C_t меньше граничного

Возможные ошибки

1. Для отрицательного контроля экстракции (OK) по каналам для флуорофоров FAM и/или JOE и/или ROX и/или Sy5 определено значение концентрации больше граничного. Вероятна контаминация лаборатории продуктами амплификации или контаминация реагентов, исследуемых образцов на каком-либо этапе ПЦР-исследования. Необходимо предпринять меры по выявлению и ликвидации источника контаминации и повторить ПЦР-исследование для всех образцов, начиная с этапа экстракции ДНК.
2. Для отрицательного контроля ПЦР (K–) по каналам для флуорофоров FAM и/или JOE и/или ROX и/или Sy5 определено значение концентрации больше граничного. Вероятна контаминация лаборатории продуктами амплификации или контаминация реагентов, исследуемых образцов на каком-либо этапе ПЦР-исследования. Необходимо предпринять меры по выявлению и ликвидации источника контаминации и повторить амплификацию и детекцию для всех образцов.
3. Для ДНК-калибратора K1 отсутствует значение порогового цикла (C_t) по какому-либо из указанных каналов для флуорофоров (см. табл. 17). Необходимо повторить амплификацию и детекцию для всех образцов.
4. Для ДНК-калибратора K2 значение порогового цикла (C_t) по какому-либо из указанных каналов для флуорофоров (см. табл. 17) отсутствует или превышает граничное значение. Необходимо повторить амплификацию и детекцию для всех образцов.
5. Показатель эффективности E при построении калибровочной прямой менее 80 % или более 120 %. Необходимо проверить правильность заданных концентраций

ДНК-калибраторов в соответствии с вкладышем к набору реагентов и правильность выбранного уровня пороговой линии. Если при правильно заданных концентрациях ДНК-калибраторов и уровне пороговой линии показатель эффективности не укладывается в требуемый диапазон, следует повторить амплификацию и детекцию для всех образцов.

6. Для исследуемого образца определено значение порогового цикла, при этом на графике флуоресценции отсутствует участок характерного экспоненциального подъема (график представляет собой приблизительно прямую линию). Необходимо проверить правильность выбранного уровня пороговой линии или параметров расчета базовой линии. Если результат получен при правильном уровне пороговой линии (базовой линии), требуется повторно провести амплификацию и детекцию для этого образца.

ФОРМА КОМПЛЕКТАЦИИ 3 («ПЦР-комплект» вариант FRT-L)

СОСТАВ

Комплект реагентов «ПЦР-комплект» вариант FRT-L для амплификации фрагментов ДНК *G. vaginalis*, *A. vaginae*, *Lactobacillus* spp. и *Bacteria* с гибридизационно-флуоресцентной детекцией в режиме «реального времени» позволяет проводить ПЦР-исследование в количественном формате. Комплект реагентов включает:

Реагент	Описание	Объем, мл	Количество
ПЦР-смесь Флороскрин-БВ-Lyo	Порошок белого цвета	–	96 пробирок объемом 0,2 мл или 96-луночный планшет для ПЦР
K1 complex	Прозрачная бесцветная жидкость	0,5	1 пробирка
K2 complex	Прозрачная бесцветная жидкость	0,5	1 пробирка
K–	Прозрачная бесцветная жидкость	0,5	1 пробирка
Буфер для элюции В	Прозрачная бесцветная жидкость	1,2	8 пробирок

Комплект реагентов рассчитан на проведение 96 реакций амплификации, включая контроли.

К набору реагентов прилагается диск, содержащий руководство оператора и программное обеспечение версии 1.0 в формате Microsoft Excel для автоматической обработки исходных данных и получения результатов.

АМПЛИФИКАЦИЯ С ДЕТЕКЦИЕЙ В РЕЖИМЕ «РЕАЛЬНОГО ВРЕМЕНИ»

Для внесения в пробирки реагентов, проб ДНК и контрольных образцов используются одноразовые наконечники с фильтрами.

А. Подготовка пробирок для амплификации

Общий объем реакционной смеси – 25 мкл, включая объем пробы ДНК – 25 мкл.

1. Отобрать необходимое количество пробирок или достать 96-луночный планшет для амплификации с готовой лиофилизированной реакционной ПЦР-смесью Флороскрин-БВ-Lyo для амплификации ДНК исследуемых и контрольных образцов (количество контрольных образцов см. в п. 3).
2. В подготовленные пробирки или лунки планшета внести по 25 мкл проб ДНК, полученных в результате экстракции из исследуемых образцов.

ВНИМАНИЕ! При добавлении проб ДНК, экстрагированных с помощью комплектов реагентов для проведения экстракции методом сорбции на силикагеле или магнитной сепарации, необходимо избегать попадания сорбента в реакционную смесь.

ВНИМАНИЕ! При работе с планшетом, пробы ДНК и контрольные образцы добавлять аккуратно на дно лунки, не допуская образования капель на стенке.

3. Поставить контрольные реакции:

- а) **ДНК-калибратор K1** – в пробирку или лунку планшета с реакционной смесью внести **25 мкл K1 complex**.
- б) **ДНК-калибратор K2** – в пробирку или лунку планшета с реакционной смесью внести **25 мкл K2 complex**.
- в) **отрицательный контроль экстракции (ОК)** – в пробирку или лунку планшета с реакционной смесью внести **25 мкл** пробы, экстрагированной из **ОКО**.

ВНИМАНИЕ! При подозрении на возможную контаминацию также необходима постановка отрицательного контроля ПЦР (К–). Для этого в пробирку с готовой реакционной смесью внести **25 мкл К–**.

ВНИМАНИЕ! Содержимое пробирок необходимо тщательно перемешать пипетированием, не допуская появления пузырьков воздуха.

Б. Проведение амплификации с детекцией в режиме «реального времени»

1. Запрограммировать амплификатор с системой детекции в режиме «реального времени» для выполнения соответствующей программы амплификации и детекции флуоресцентного сигнала (см. табл. 18, 19).¹⁴

Таблица 18

Единая программа амплификации и детекции флуоресцентного сигнала для приборов роторного¹⁵ и планшетного¹⁶ типа

Цикл	Температура, °C	Время	Детекция флуоресцентного сигнала по каналам для флуорофоров	Количество циклов
1	50	15 мин	–	1
2	95	15 мин	–	1
3	95	10 с	–	45
	60	20 с	FAM, JOE, ROX, Cy5	

ВНИМАНИЕ! С использованием единой программы можно одновременно проводить в одном приборе любое сочетание тестов, включая тесты с обратной транскрипцией и амплификацией. При одновременном проведении нескольких тестов в формате «мультипрайм» детекция флуоресцентного сигнала, помимо указанных в таблице, назначается и по другим используемым каналам. В случае, если в одном приборе

¹⁴ Программы амплификации (табл. 18, 19) равнозначны в использовании для данного набора реагентов.

¹⁵ Например, Rotor-Gene Q (QIAGEN) и другие рекомендованные Производителем.

¹⁶ Например, CFX 96 (Bio-Rad) и другие рекомендованные Производителем.

одновременно проводятся тесты только для выявления ДНК возбудителя, можно удалить из данной программы первый шаг обратной транскрипции (50 °C – 15 минут) для экономии времени.

Таблица 19

Программа амплификации и детекции флуоресцентного сигнала

Цикл	Приборы роторного типа ¹⁴			Приборы планшетного типа ¹⁵		
	Температура, °C	Время	Количество циклов	Температура, °C	Время	Количество циклов
1	95	15 мин	1	95	15 мин	1
2	95	5 с	5	95	5 с	5
	60	20 с		60	20 с	
	72	15 с		72	15 с	
3	95	5 с	40	95	5 с	40
	60	20 с детекция флуоресц. сигнала		60	30 с детекция флуоресц. сигнала	
	72	15 с		72	15 с	

Детекция флуоресцентного сигнала назначается по каналам для флуорофоров **FAM**, **JOE**, **ROX** и **Sy5**. При одновременном проведении других тестов назначается детекция и по другим используемым каналам.

- Установить пробирки или планшет в ячейки реакционного модуля прибора. Рекомендуется перед постановкой в амплификатор планшетного типа осадить капли со стенок пробирок на вортексе.
- Запустить выполнение программы амплификации с детекцией флуоресцентного сигнала.
- По окончании выполнения программы приступить к анализу и интерпретации результатов.

В. Анализ и интерпретация результатов

ВНИМАНИЕ! Анализ и интерпретацию результатов можно проводить в автоматическом режиме с использованием программного обеспечения к набору реагентов, согласно руководству оператора по применению программного обеспечения.

Анализ полученных результатов проводят с помощью программного обеспечения прибора, используемого для проведения ПЦР с детекцией в режиме «реального времени». Анализируют кривые накопления флуоресцентного сигнала по 4 каналам:

Таблица 20

Канал для флуорофора	FAM	JOE	ROX	Cy5
Регистрация сигнала, свидетельствующего о накоплении продукта амплификации	ДНК <i>G. vaginalis</i>	ДНК <i>A. vaginae</i>	ДНК <i>Lactobacillus</i> spp.	ДНК <i>Bacteria</i>

Результаты интерпретируются на основании наличия (или отсутствия) пересечения кривой флуоресценции S-образной (сигмообразной) формы с установленной на соответствующем уровне пороговой линией, что определяет наличие (или отсутствие) для данной пробы ДНК значения порогового цикла (C_t) в соответствующей графе таблицы результатов.

На основании полученных значений порогового цикла (C_t) и исходя из заданных значений концентраций для ДНК-калибраторов K1 и K2 происходит автоматическое построение калибровочной прямой и расчет значений геномных эквивалентов (ГЭ) ДНК *G. vaginalis*, *A. vaginae*, *Lactobacillus* spp. и *Bacteria* в 1 мл исследуемых образцов. Полученные расчетные значения для исследуемых образцов используются для расчета коэффициентов соотношений (KC1, KC2 и KC3), на основании которых производится интерпретация полученных данных, по следующим формулам:

Коэффициент соотношения KC1 отражает соотношение концентраций *Lactobacillus* spp. (Lac) и анаэробных микроорганизмов *G. vaginalis* и *A. vaginae* (Gv+Av), равен разнице логарифмов концентраций ДНК указанных микроорганизмов:

$$KC1 = \lg [\text{ДНК Lac}] - \lg [\text{ДНК (Gv+Av)}].$$

Коэффициент соотношения KC2 отражает соотношение концентраций *Bacteria* (Bac) и *Lactobacillus* spp. (Lac), равен разнице логарифмов концентраций ДНК указанных микроорганизмов:

$$KC2 = \lg [\text{ДНК Bac}] - \lg [\text{ДНК Lac}].$$

Коэффициент соотношения KC3 отражает соотношение концентраций *Bacteria* (Bac) и анаэробных микроорганизмов *G. vaginalis* и *A. vaginae* (Gv+Av), равен разнице логарифмов концентраций ДНК указанных микроорганизмов:

$$KC3 = \lg [\text{ДНК Bac}] - \lg [\text{ДНК (Gv+Av)}].$$

ВНИМАНИЕ! Значения концентраций ДНК-калибраторов указаны во вкладыше, прилагаемом к набору реагентов.

Таблица 21

Интерпретация результатов для исследуемых образцов

Заключение	Расшифровка
Невалидный	Для данного исследуемого образца по каналу для флуорофора Cy5 не определено (отсутствует) значение Ct или расчетное значение концентраций по каналу для флуорофора ROX превышает расчетное значение концентраций по каналу для флуорофора Cy5 более чем на 0,5 Lg. Необходимо повторить ПЦР-исследование данного образца, начиная с этапа экстракции. В случае воспроизводимости результата рекомендуется повторно провести взятие биологического материала и ПЦР-исследование.
Соотношения концентраций ДНК микроорганизмов соответствуют бактериальному вагинозу	$KC1 < 0,5$
На основании соотношений концентраций ДНК микроорганизмов бактериальный вагиноз не установлен	$KC1 > 1$ и общее количество ДНК бактерий более 10^6 ГЭ/мл
Соотношения концентраций ДНК микроорганизмов соответствуют промежуточному состоянию микрофлоры	$0,5 \leq KC1 \leq 1$
Соотношения концентраций ДНК микроорганизмов соответствуют дисбиозу неуточненной этиологии	$KC2 > 1$ и $KC3 > 2$, любое значение $KC1$
Снижение степени бактериальной обсеменённости	$KC1 > 1$ и общее количество ДНК бактерий менее 10^6 ГЭ/мл и более 10^5 ГЭ/мл
Количество бактерий недостаточно для анализа	общее количество ДНК бактерий менее 10^5 ГЭ/мл

Результат ПЦР-исследования считается достоверным, если получены правильные результаты для контролей этапов экстракции и амплификации ДНК в соответствии с табл. 22 и вкладываем, прилагаемым к набору реагентов.

Таблица 22

Результаты для контролей различных этапов ПЦР-исследования

Конт-роль	Контролируемый этап ПЦР-исследования	Результаты амплификации по каналу для флуорофора			
		FAM	JOE	ROX	Cy5
ОК	Экстракция ДНК	определена концентрация <u>меньше</u> граничного	определена концентрация <u>меньше</u> граничного	определена концентрация <u>меньше</u> граничного	определена концентрация <u>меньше</u> граничного
К–	ПЦР	определена концентрация <u>меньше</u> граничного	определена концентрация <u>меньше</u> граничного	определена концентрация <u>меньше</u> граничного	определена концентрация <u>меньше</u> граничного
К1	ПЦР	определено значение Ct	определено значение Ct	определено значение Ct	определено значение Ct



K2	ПЦР	определено значение C_t меньше граничного	определено значение C_t меньше граничного	определено значение C_t меньше граничного	определено значение C_t меньше граничного
----	-----	--	--	--	--

Возможные ошибки

1. Для отрицательного контроля экстракции (ОК) по каналам для флуорофоров FAM и/или JOE и/или ROX и/или Cy5 определено значение концентрации больше граничного. Вероятна контаминация лаборатории продуктами амплификации или контаминация реагентов, исследуемых образцов на каком-либо этапе ПЦР-исследования. Необходимо предпринять меры по выявлению и ликвидации источника контаминации и повторить ПЦР-исследование для всех образцов, начиная с этапа экстракции ДНК.
2. Для отрицательного контроля ПЦР (К-) по каналам для флуорофоров FAM и/или JOE и/или ROX и/или Cy5 определено значение концентрации больше граничного. Вероятна контаминация лаборатории продуктами амплификации или контаминация реагентов, исследуемых образцов на каком-либо этапе ПЦР-исследования. Необходимо предпринять меры по выявлению и ликвидации источника контаминации и повторить амплификацию и детекцию для всех образцов.
3. Для ДНК-калибратора K1, отсутствует значение порогового цикла (C_t) по какому-либо из указанных каналов для флуорофоров (см. табл. 22). Необходимо повторить амплификацию и детекцию для всех образцов.
4. Для ДНК-калибратора K2 значение порогового цикла (C_t) по какому-либо из указанных каналов для флуорофоров (см. табл. 22) отсутствует или превышает граничное значение. Необходимо повторить амплификацию и детекцию для всех образцов.
5. Показатель эффективности E при построении калибровочной прямой менее 80 % или более 120 %. Необходимо проверить правильность заданных концентраций ДНК-калибраторов в соответствии с вкладышем к набору реагентов и правильность выбранного уровня пороговой линии. Если при правильно заданных концентрациях ДНК-калибраторов и уровне пороговой линии показатель эффективности не укладывается в требуемый диапазон, следует повторить амплификацию и детекцию для всех образцов.
6. Для исследуемого образца определено значение порогового цикла, при этом на графике флуоресценции отсутствует участок характерного экспоненциального подъема (график представляет собой приблизительно прямую линию). Необходимо проверить правильность выбранного уровня пороговой линии или

параметров расчета базовой линии. Если результат получен при правильном уровне пороговой линии (базовой линии), требуется повторно провести амплификацию и детекцию для этого образца.

СРОК ГОДНОСТИ. УСЛОВИЯ ТРАНСПОРТИРОВАНИЯ И ХРАНЕНИЯ

Срок годности. 12 мес. Набор реагентов с истекшим сроком годности применению не подлежит. Срок годности вскрытых реагентов соответствует сроку годности, указанному на этикетках для невскрытых реагентов.

Транспортирование. Набор реагентов транспортировать при температуре от 2 до 8 °С не более 5 сут. Допускается транспортирование при температуре от 2 до 25 °С не более 3 сут. Комплект реагентов «ПЦР-комплект» вариант FRT-100, вариант FRT-100 FN при получении разукomплектовать в соответствии с указанными температурами хранения.

Хранение.

Форма комплектации 1. Комплект реагентов «ПЦР-комплект» вариант FRT-100 хранить при температуре от 2 до 8 °С, кроме ПЦР-буфера-К. ПЦР-буфер-К хранить при температуре от минус 24 до минус 16 °С. ПЦР-смесь Флороскрин-БВ хранить в защищенном от света месте.

Форма комплектации 2. Комплект реагентов «ПЦР-комплект» вариант FRT-100 FN хранить при температуре от 2 до 8 °С, кроме ПЦР-буфера-Н. ПЦР-буфер-Н хранить при температуре от минус 24 до минус 16 °С. ПЦР-смесь Флороскрин-БВ хранить в защищенном от света месте.

Форма комплектации 3. Комплект реагентов «ПЦР-комплект» вариант FRT-L хранить при температуре от 2 до 8 °С. ПЦР-смесь Флороскрин-БВ-Луо хранить в пакетах с влагопоглотителем в защищенном от света месте.

ГАРАНТИЙНЫЕ ОБЯЗАТЕЛЬСТВА ПРОИЗВОДИТЕЛЯ

Производитель гарантирует соответствие основных параметров и характеристик набора реагентов, требованиям, указанным в технической и эксплуатационной документации, в течение указанного срока годности при соблюдении всех условий транспортирования, хранения и применения.

Рекламации на качество набора реагентов «АмплиПрайм® ФЛОРОСКРИН®-Бактериальный вагиноз» направлять в адрес производителя ООО «НекстБио» (111394 г. Москва, ул. Полимерная, 8 стр. 2) в отдел по работе с рекламациями (тел. (495) 620-08-73, e-mail: info@nextbio.ru).

При выявлении побочных действий, не указанных в инструкции по применению набора реагентов, нежелательных реакций при его использовании, фактов и обстоятельств, создающих угрозу жизни и здоровью граждан и медицинских работников при применении и эксплуатации набора реагентов, рекомендуется направить сообщение в отдел по работе с рекламациями по адресу, указанному выше, и в уполномоченную государственную регулирующую организацию (в РФ – Федеральная служба по надзору в сфере здравоохранения) в соответствии с действующим законодательством.

СИМВОЛЫ, ИСПОЛЬЗУЕМЫЕ В ПЕЧАТНОЙ ПРОДУКЦИИ



Номер в каталоге



Максимальное
число тестов



Код партии



Использовать до



Изделие для in vitro
диагностики



Обратитесь к
руководству по
эксплуатации



Дата изменения



Не допускать
попадания
солнечного света



Ограничение
температуры



Дата изготовления



Производитель



Беречь от влаги



Хрупкое. Осторожно



Верх

Лист регистрации изменений

Редакция	Место внесения изменений	Суть вносимых изменений
24.07.15	По тексту	Исправлены опечатки
	Дополнительные материалы и оборудование	Уточнено, что комплект расходных материалов для автоматической станции для экстракции НК должен соответствовать инструкции Производителя
	Форма комплектации 1 «Состав»	Исправлена опечатка в названии реагента: «ПЦР-смесь-Флороценоз-БВ» заменено на «ПЦР-смесь Флороценоз-БВ»
	Меры предосторожности	Дополнены сведения об описании утилизации или уничтожения упаковки, биологического материала, включая материалы, инструменты и предметы, загрязненные биологическим материалом с отдельным описанием правил
	Диагностические характеристики	Изменены значения диагностических характеристик (чувствительности и специфичности) на значения, полученные в результате клинико-лабораторных испытаний, с доверительной вероятности 95%
03.12.15	Диагностические характеристики	Добавлены значения диагностических характеристик (чувствительности и специфичности) для каждого из указанных анализов: <i>G.vaginalis</i> , <i>A.vaginae</i> , <i>Lactobacillus spp.</i>

[illegible]

Пронумеровано, скреплено и прошито
38 лист (а/ов)



Генеральный директор Общества с
ограниченной ответственностью
«НекстБио»

О.О. Лавинюков