

Вкладыш в инструкцию

Набор реагентов для качественного дифференциального выявления методом ОТ и ПЦР в режиме реального времени РНК вирусов гриппа А, в том числе с дифференциацией пандемического субтипа H1pdm09, гриппа В и коронавируса SARS-CoV-2 в биологическом материале «Грипп-А/H1pdm09+В+SARS-CoV-2-ИМБИАН-ПЦР» по ТУ 21.20.23-489-41390295-2023

Вариант исполнения LF1+

В данном варианте исполнения медицинского изделия использовать один из предложенных амплификаторов в соответствии с таблицей 1.

Таблица 1 – Амплификаторы для анализа

Вариант исполнения	Амплификатор для анализа
LF1+	ДТ-96, ДТпрайм, CFX96, QuantStudio 5

Примечание – при использовании прибора CFX, он должен быть прогрет перед запуском эксперимента не менее 15 мин.

1.	ПОДГОТОВКА К ИССЛЕДОВАНИЮ																		
1.1.	Условия проведения анализа Поместить подготовленные для проведения ПЦР пробирки в ячейки амплификатора. Запрограммировать прибор согласно инструкции производителя. В случае возникновения трудностей с программированием прибора рекомендуем обратиться за помощью к специалисту компании ООО «ИМБИАН ЛАБ». Скачать файлы с готовыми параметрами тестов можно с сайта www.imbian.ru или запросить через почту info@imbian.ru, и установить в соответствии с инструкцией на сайте или в письме. Режим программирования представлен в таблице 2. <i>Таблица 2 – Температурно-временной режим амплификации</i>																		
	<table><tr><th>№ п/п</th><th>Температурно-временной режим</th><th>Число циклов</th></tr><tr><td>1</td><td>50 °C – 15 мин</td><td>1</td></tr><tr><td>2</td><td>95 °C – 3 мин</td><td>1</td></tr><tr><td rowspan="3">3</td><td>95 °C – 10 с</td><td rowspan="3">5</td></tr><tr><td>56 °C – 10 с</td></tr><tr><td>72 °C – 10 с</td></tr><tr><td>4</td><td>95 °C – 10 с</td><td>40</td></tr></table>	№ п/п	Температурно-временной режим	Число циклов	1	50 °C – 15 мин	1	2	95 °C – 3 мин	1	3	95 °C – 10 с	5	56 °C – 10 с	72 °C – 10 с	4	95 °C – 10 с	40	
№ п/п	Температурно-временной режим	Число циклов																	
1	50 °C – 15 мин	1																	
2	95 °C – 3 мин	1																	
3	95 °C – 10 с	5																	
	56 °C – 10 с																		
	72 °C – 10 с																		
4	95 °C – 10 с	40																	

	<table><tr><td>56 °C – 15 с, детекция HEX¹, FAM², ROX³, Cy5⁴, Cy5.5</td><td rowspan="2"></td></tr><tr><td>72 °C – 15 с</td></tr></table>	56 °C – 15 с, детекция HEX ¹ , FAM ² , ROX ³ , Cy5 ⁴ , Cy5.5		72 °C – 15 с
56 °C – 15 с, детекция HEX ¹ , FAM ² , ROX ³ , Cy5 ⁴ , Cy5.5				
72 °C – 15 с				
	После завершения программы амплификации отработанные пробирки утилизируют в соответствии с СанПиН 2.1.3684-21.			
1.2.	<i>Сбор (подготовка) образцов</i> <i>Выделение НК</i> Предварительная подготовка – При наличии в растворах 1-L и/или 3-W1 осадка, необходимо прогреть растворы при температуре +60 °C до полного растворения осадка. – Тщательно ресуспендировать 2-CY, содержащий сорбент универсальный, на вортексе – На этапе выделения НК для внесения и добавления реагентов использовать наконечники с фильтром, свободные от РНКаз и ДНКаз.			
2.	ПРОВЕДЕНИЕ АНАЛИЗА			
2.1.	<i>Экстракция НК</i> <i>Выделение НК комплектом НК-ex-ИМБИАН</i> 1. Отобрать и, при необходимости, промаркировать нужное количество одноразовых пробирок объемом не менее 1,5 мл с плотно закрывающимися крышками. Количество пробирок будет равно количеству проб + ОКВ. 2. Внести в каждую пробирку по 10,0 мкл ВКО1. Добавить в каждую пробирку по 700,0 мкл раствора 1-L. 3. В каждую пробирку с раствором 1-L и ВКО1 внести по 100,0 мкл подготовленных проб. В пробирку отрицательного контроля (ОКВ) выделения внести 100,0 мкл ОКВ. 4. Содержимое пробирок тщательно перемешать на вортексе в течение 2–5 секунд (без вспенивания), процентрифугировать в течение 5 секунд на микроцентрифуге для удаления капель с внутренней поверхности крышки и прогреть 5 минут при +60 °C в термостате.			

¹ При необходимости, детекция сигнала для флуорофора HEX осуществляется по каналу детекции для аналогичных флуорофоров R6G, JOE, Yellow и VIC.

² При необходимости, детекция сигнала для флуорофора FAM осуществляется по каналу детекции для аналогичного флуорофора Green.

³ При необходимости, детекция сигнала для флуорофора ROX осуществляется по каналу детекции для аналогичного флуорофора Texas Red.

⁴ При необходимости, детекция сигнала для флуорофора Cy5 осуществляется по каналу детекции для аналогичного флуорофора Red.

	5. В каждую пробирку добавить по 30,0 мкл ресуспендированного 2-СУ. Перемешать на вортексе в течение 2 – 5 секунд (без вспенивания), оставить на столе на 5 минут. Каждые 2 минуты пробирки встряхивать на вортексе в течение 2 – 5 секунд (без вспенивания). 6. Осадить 2-СУ в пробирках центрифугированием при 12000 об/мин в течение 1 минуты. Удалить супернатант с помощью пипетки или вакуумного отсасывателя со сменными наконечниками. 7. Добавить в каждую пробирку по 300,0 мкл раствора для отмывки 3-W1. Перемешать на вортексе в течение 2–5 секунд (без вспенивания) до получения однородной суспензии. 8. Осадить 2-СУ центрифугированием при 12000 об/мин в течение 1 минуты. Удалить супернатант с помощью пипетки или вакуумного отсасывателя со сменными наконечниками. 9. Добавить в пробирки по 500,0 мкл раствора для отмывки 4-W2. Перемешать на вортексе в течение 2–5 секунд до получения однородной суспензии. 10. Осадить 2-СУ центрифугированием при 12000 об/мин в течение 1 минуты. Удалить супернатант с помощью пипетки или вакуумного отсасывателя со сменными наконечниками. 11. Добавить в пробирки по 500,0 мкл раствора для отмывки 4-W2. Перемешать на вортексе в течение 2–5 секунд до получения однородной суспензии. 12. Осадить 2-СУ центрифугированием при 12000 об/мин в течение 1 минуты. Удалить супернатант с помощью пипетки или вакуумного отсасывателя со сменными наконечниками. 13. Поместить пробирки в термостат при температуре +60 °C на 5 – 15 минут для подсушивания осадка (при этом крышки пробирок должны быть открыты). Убедиться, что содержимое пробирок полностью высохло. 14. Добавить в каждую пробирку по 100,0 мкл раствора 5-Е. Перемешать на вортексе в течение в течение 2 – 5 секунд. 15. Поместить в термостат при температуре +60 °C на 5 минут, периодически (каждые 2 минуты) встряхивая на вортексе. 16. Процентрифугировать пробирки при 13000 об/мин в течение 1 минуты на микроцентрифуге. Надосадочная жидкость содержит очищенные НК.
--	---

	При необходимости, перенести надосадочную жидкость, не захватывая сорбент (не более 90,0 мкл), в промаркированные пробирки, не содержащие ДНКаз и РНКаз, объемом не менее 0,2 мл. Очищенная НК может храниться до 24 ч при температуре от +2 °С до +8 °С и до года при температуре не выше -16 °С.				
2.2.	Этапы проведения амплификации Подготовка реакционной смеси 1. Отобрать необходимое количество стрипов с лиофилизированной готовой реакционной смесью, исходя из количества выделенных проб (включая ОКВ) плюс положительный и отрицательный контроли для проведения ОТ и ПЦР. 2. После этого последовательно внести: ○ в пробирку отрицательного контроля ПЦР (К-) – 30,0 мкл ОКО; ○ в ряд пробирок для исследуемых проб – в каждую внести по 30,0 мкл НК соответствующей пробы (включая пробу ОКВ); ○ в пробирку с положительным контролем ПЦР (К+) – 30,0 мкл ПКО Грипп ABSN1. <i>Примечания:</i> 1. при внесении проб в пробирки, необходимо 3–4 раза пипетировать вносимую пробу; 2. при необходимости сбросить капли со стенок пробирок с помощью вортекса или в ручную. 3. Заклеить стрипы оптической плёнкой. <i>Внимание! Не рекомендуется наносить на оптическую пленку какие-либо надписи. Вы можете зафиксировать наименования проб на матрице образцов.</i>				
3.	УЧЕТ И ИНТЕРПРЕТАЦИЯ РЕЗУЛЬТАТОВ				
3.1.	Первичная обработка данных Перед началом анализа полученных результатов необходимо провести первичную обработку полученных данных. для этого необходимо применить настройки, указанные в таблице 3. <i>Таблица 3 – Первичная обработка полученных данных</i> <table border="1"> <tr> <th>Амплификатор</th><th>Настройки для обработки данных</th></tr> <tr> <td>ДТ-96, ДТпрайм</td><td> Тип анализа «Мультиплекс» Метод – «Пороговый (Ct)» </td></tr> </table>	Амплификатор	Настройки для обработки данных	ДТ-96, ДТпрайм	Тип анализа «Мультиплекс» Метод – «Пороговый (Ct)»
Амплификатор	Настройки для обработки данных				
ДТ-96, ДТпрайм	Тип анализа «Мультиплекс» Метод – «Пороговый (Ct)»				

	CFX96	Режим анализа данных Analysis Mode: PCR Base Line Subtracted Curve Fit (установлен по умолчанию) Baseline Threshold – на уровне 10-20 % от максимального уровня флуоресценции образца K+
	QuantStudio 5	Критерий оценки формы графика амплификации заменить на оценку статуса амплификации по каждому каналу: Отметка «Amp» в столбце «Amp Status» соответствует оценке S-образной формы графика амплификации по анализируемому каналу детекции флуоресценции. Результат учитывается согласно таблицам 4-5. Отметка «No Amp» в столбце «Amp Status» соответствует оценке неправильной, линейной форме графика амплификации по анализируемому каналу детекции флуоресценции. Амплификация с обозначением «No Amp» должна учитываться как отрицательная по анализируемому каналу детекции флуоресценции. Пробы с отметкой «Inconclusive» учитываются также как и пробы с отметкой «Amp».
3.2.	<i>Анализ результатов</i> Полученные данные – кривые накопления флуоресцентного сигнала анализируются с помощью программного обеспечения используемого прибора для проведения ПЦР в режиме «реального времени» в соответствии с инструкцией производителя к прибору. Учет результатов ПЦР-анализа проводится по наличию или отсутствию пересечения кривой флуоресценции с установленной на соответствующем уровне пороговой линией (что соответствует наличию или отсутствию значения порогового цикла «Ct» для исследуемого образца). <u>Оценка валидности результатов и анализ результатов исследования</u> Перед началом анализа следует оценить прохождение контролей в ОКВ, ОКО и ПКО Грипп A/BSN1 в соответствии с таблицей 4. Сигнал, свидетельствующий о накоплении продукта амплификации фрагмента: – НК гриппа А (Influenza A virus) регистрируется по каналу для флуорофора ROX; – НК пандемического субтипа H1pdm09 гриппа А регистрируется по каналу для флуорофора Cy5; – НК гриппа В (Influenza B virus) регистрируется по каналу для флуорофора Cy5.5; – НК коронавируса SARS-CoV-2 детектируется по каналу для	

флуорофора FAM;

- НК ВКО1 детектируется по каналу для флуорофора HEX.

Результат ПЦР-анализа считать достоверным, если значения Ct для контролей амплификации лежат в пределах нормы (этап успешно пройден).

Таблица 4 – Оценка контролей ОТ ПЦР РВ

Контроль	Диапазон Ct по каналу					Результат
	HEX ВКО1	FAM SARS- CoV-2	ROX Грипп А	Cy5 H1pdm09	Cy5.5 Грипп В	
ОКВ	Значение < 28	Нет значений либо значения >35.				Норма. Экстракция прошла успешно.
	Значение ≥ 28	Значение ≤ 35 по одному или нескольким каналам.				Результат невалидный. Специфическая контаминация! ТРЕБУЕТСЯ повторная постановка!
ОКО	Нет значений, либо значения >35.					Норма. ОТ и ПЦР прошла успешно.
	Значение ≤ 35 по одному или нескольким каналам.					Результат невалидный. Специфическая контаминация! ТРЕБУЕТСЯ повторная постановка!
ПКО Грипп и ABSH 1	Значение от 1 до 35.					Норма. ОТ и ПЦР прошла успешно.
	Значение по одному или нескольким каналам ≥ 35 или отсутствует значение по одному или нескольким каналам.					Результат невалидный, требуется перестановка.

Появление значения Ct ниже 35 в таблице результатов для отрицательного контроля ОКО и любого значения на каналах HEX, ROX, Sy5 и Sy5.5 для контроля экстракции ОКВ свидетельствует о наличии контаминации реактивов или образцов в зонах проведения ПЦР и выделения соответственно. В этом случае результаты анализа для всех проб считаются недействительными. Требуется повторить анализ всех проб, а также предпринять меры по выявлению и ликвидации источника контаминации. В случае успешного прохождения контролей оценить

результаты анализа в соответствии с таблицей 5.

Таблица 5 – Анализ результатов исследования

№ п/п	Результат	Интерпретация
1.	Значение Ct по каналу для флуорофора HEX (ВКО1) отсутствует или определено ≥ 28 при этом значения Ct по остальным каналам отсутствуют.	Невалидный! Сбой ВКО1! Требуется повторить анализ с этапа экстракции.
2.	Значения Ct по каналам для флуорофоров FAM определены выше 35, при этом значение Ct по каналу для флуорофора HEX определено не выше 28.	HK SARS-CoV-2 не обнаружена.
3.	Значения Ct по каналам для флуорофоров ROX определены выше 35, при этом значение Ct по каналу для флуорофора HEX определено не выше 28.	HK Influenza virus A не обнаружена.
4.	Значения Ct по каналам для флуорофоров ROX и Cy5 определены выше 35, при этом значение Ct по каналу для флуорофора HEX определено не выше 28.	HK Influenza virus A H1pdm09 не обнаружена.
5.	Значения Ct по каналам для флуорофоров Cy5.5 определены выше 35, при этом значение Ct по каналу для флуорофора HEX определено не выше 28.	HK Influenza virus B не обнаружена.
6.	Значение Ct по каналу для флуорофора FAM определено от 1 до 35 включительно, при этом значение Ct по каналу для флуорофора HEX определено либо отсутствует.	HK SARS-CoV-2 обнаружена.
7.	Значение Ct по каналу для флуорофора ROX определено от 1 до 35 включительно, при этом значение Ct по каналу для флуорофора HEX определено либо отсутствует.	HK Influenza virus A обнаружена.
8.	Значения Ct по каналу для флуорофоров ROX и Cy5 определены от 1 до 35 включительно, при этом значение Ct по каналу для флуорофора HEX определено либо отсутствует.	HK Influenza virus A H1pdm09 обнаружена.
9.	Значение Ct по каналу для флуорофора Cy5.5 определено от 1 до 35 включительно, при этом значение Ct по каналу для флуорофора HEX определено либо отсутствует.	HK Influenza virus B обнаружена.

	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10	11	12
A												
B												
C												
D												
E												
F												
G												
H												

