



KIT MOLECULAR MONKEYPOX (MPXV) BIO-MANGUINHOS

TESTE PARA DETECÇÃO DE MONKEYPOX (MPXV) E IDENTIFICAÇÃO DA CEPA ÁFRICA OCIDENTAL (WA)

(2 x 48 reações)

Conservar de -30 °C a -10 °C

Uso em diagnóstico *in vitro*



KIT MOLECULAR MONKEYPOX (MPXV)

TESTE PARA DETECÇÃO DE MONKEYPOX (MPXV) E IDENTIFICAÇÃO DA CEPA ÁFRICA OCIDENTAL (WA)

(2 x 48 Reações)

Uso em diagnóstico *in vitro*

1. NOME COMERCIAL

KIT MOLECULAR MONKEYPOX (MPXV) BIO-MANGUINHOS

2. FINALIDADE E MODO DE USO DO PRODUTO

O Kit Molecular Monkeypox (MPXV) Bio-Manguinhos, baseia-se na tecnologia de PCR em tempo Real e é indicado para o processamento de amostras clínicas, previamente submetidas a etapa de extração de ácidos nucleicos. O produto desenvolvido é um ensaio quadriplex que detecta as regiões genômicas Mpxv geral (MPXV) e Clado II (África Ocidental/ WA), além do controle interno (CI), gene constitutivo humano – RNaseP (RP). Destina-se ao diagnóstico geral do vírus Mpxv e, adicionalmente, vigilância epidemiológica através da identificação do Clado II circulante.

A detecção apenas do alvo MPXV pode ser um indicativo do Clado Ib. Neste caso, a amostra deve ser encaminhada para o laboratório de referência com a finalidade de confirmação do diagnóstico.

Produto destinado exclusivamente para uso em diagnóstico *in vitro*.

3. CONDIÇÕES DE ARMAZENAMENTO, TRANSPORTE E MANUSEIO

Conjunto de Reagentes: -30 °C a -10 °C.

Não são de responsabilidade do fabricante:

- Insumos armazenados fora da temperatura especificada;
- Os procedimentos da etapa de extração;
- Ocorrência de contaminação ambiental (*amplicon*);

Observações:

* Todos os reagentes deverão ser armazenados nas temperaturas indicadas no rótulo externo, desde o ato do recebimento até a utilização do conjunto, observando a data de validade.

* Todas as sobras de reagentes deverão ser descartadas após a utilização do kit de acordo com os procedimentos de cada laboratório.

4. PRINCÍPIO DE FUNCIONAMENTO DO TESTE

A metodologia para amplificação e detecção dos alvos MPXV, WA e RP tem como base a metodologia de PCR em tempo real.

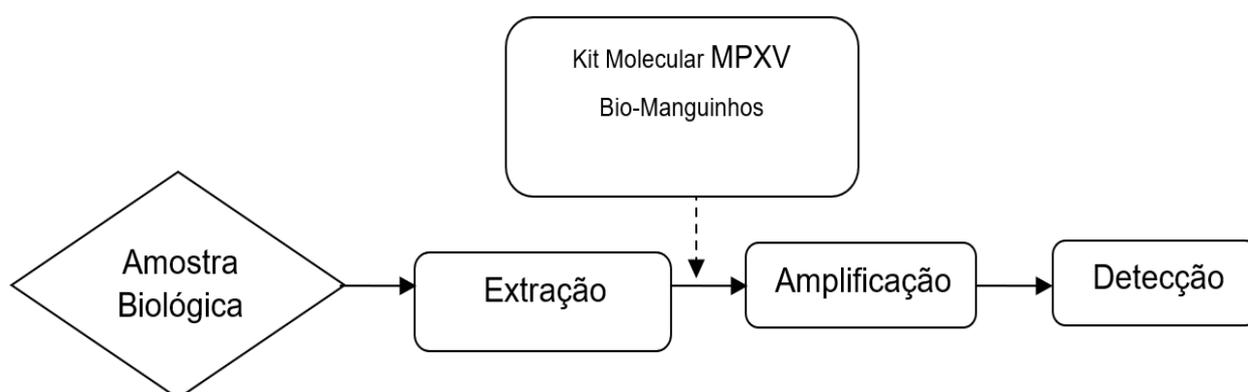
Segue, abaixo, o fluxo metodológico:

(a) Etapa prévia de **extração** de ácido nucléico da amostra biológica;

(b) **Amplificação** do ácido nucléico;

(c) **Detecção** do ácido nucléico por PCR em tempo real.

Esquema do Teste



• Etapa de Extração

Vide Manual de Instruções do fabricante do Kit de Extração de DNA.

Nota: Se o DNA extraído das amostras clínicas não forem imediatamente utilizados após a extração, deverão ser armazenados de -30 °C a -10 °C.

• Etapa de Amplificação e Detecção

A metodologia de amplificação específica do alvo com sondas marcadas com fluorescência é usada para determinar a presença dos alvos virais Mpox geral e específicos para o Clado II (WA) e do alvo RNase P (controle interno da reação). Os equipamentos que podem ser utilizados na etapa de amplificação e de detecção são: ABI 7500 Real Time PCR System, QuantStudio 6 ou QuantStudio 7 Flex (Applied Biosystems, Thermo Fisher Scientific), em placas de 96 poços.

5. TIPOS DE AMOSTRAS, CONDIÇÕES PARA COLETA, MANUSEIO, PREPARO E PRESERVAÇÃO

Este produto deve ser utilizado com DNA extraído a partir de amostras clínicas como *swabs* de material vesicular (secreção de vesícula), tecido de lesão de pele (crosta de lesão) e exsudato

A temperatura do espaço físico destinado ao teste deve ser monitorada e mantida entre 10 °C e 25 °C.

6. DESCRIÇÃO DO PRODUTO

6.1 Relação dos componentes fornecidos com o produto

Conjuntos de reagentes	Componentes	Volume (μL)
Amplificação	Mistura de PCR	2 frascos com 275
	Mix MPXV/WA/CG/RP	2 frascos com 550
Controles	Controle Negativo	1 frasco com 50
	Controle Positivo	1 frasco com 50

6.2 Materiais necessários não fornecidos

- Kit de extração de ácido nucleico;
- Acessórios para automação das etapas de extração e de preparo da Mistura de PCR;
- Luva descartável sem talco;
- Sacos de descarte de lixo biológico;
- Microcentrífuga;
- Ponteiras para uso único, com filtro e estéreis, de 20 μL , 100 μL , 200 μL e 1000 μL ;
- Pipetas de 20 μL , 100 μL , 200 μL e 1000 μL ;
- Microtubo 1,5 mL;
- Placa óptica de 96 reações;
- Selo óptico;
- Vórtex.

6.3 Versão do Software BioLaudos

BioLaudos a partir da versão 2.3.0.

7. ESTABILIDADE EM USO DO PRODUTO

O uso do Kit Molecular Monkeypox (MPXV) Bio-Manguinhos processa uma rotina com 1 a 96 amostras ou 2 rotinas de 46 amostras clínicas não permitindo uso parcial ou interrupções durante o seu processamento.

8. PROCEDIMENTOS DO ENSAIO

8.1 Procedimento de Amplificação - ABI 7500 Real Time, QuantStudio 6 ou QuantStudio 7 em placa de 96 poços.

- Retirar do freezer os reagentes descritos abaixo e aguardar o descongelamento dos mesmos à temperatura ambiente;
- Imediatamente após o descongelamento e antes do preparo da mistura de PCR MPXV/WA/CG/RP, homogeneizar e centrifugar (*spin*) os tubos de todos os insumos.

Preparo Manual das misturas de PCR MPXV/WA/CG/RP:

- Adicionar no microtubo de mistura de PCR, todo o volume de Mix MPXV/WA/CG/RP de acordo a tabela abaixo (para 48 amostras):

Mistura de PCR MPXV/WA/CG/RP

Conjunto de reagentes	Volume (μL)	
	1 reação	48 reações
Mistura de PCR	5	275*
Mix MPXV/WA/CG/RP	10	550*

*Valores incluindo o volume morto de reação.

- Homogeneizar a mistura de PCR **MPXV/WA/CG/RP** com uma pipeta (evitando formação de bolhas) ou com o auxílio de um vórtex;
- Fazer uma rápida centrifugação (*spin*);
- Distribuir a mistura de PCR **MPXV/WA/CG/RP** na placa de amplificação, de acordo com a sugestão do desenho abaixo:
 - Adicionar 15µL da mistura de PCR MPXV/WA/CG/RP em cada poço da placa óptica.
- Distribuição do Controle Negativo, do Controle Positivo e das amostras dos pacientes, conforme indicado no desenho da placa de amplificação:
 - Adicionar 5 µL de Controle Positivo no poço H6; e adicionar 5 µL de Controle Negativo no G6.
 - Adicionar 5 µL de amostras de pacientes nos demais poços para detecção de MPXV/WA/CG/RP de acordo com o esquema abaixo:

Figura 1 - Esquema de distribuição da mistura de PCR MPXV/WA/CG/RP na placa de amplificação 1 x 48 reações

	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10	11	12
A	Amostra 1	Amostra 9	Amostra 17	Amostra 25	Amostra 33	Amostra 41						
B	Amostra 2	Amostra 10	Amostra 18	Amostra 26	Amostra 34	Amostra 42						
C	Amostra 3	Amostra 11	Amostra 19	Amostra 27	Amostra 35	Amostra 43						
D	Amostra 4	Amostra 12	Amostra 20	Amostra 28	Amostra 36	Amostra 44						
E	Amostra 5	Amostra 13	Amostra 21	Amostra 29	Amostra 37	Amostra 45						
F	Amostra 6	Amostra 14	Amostra 22	Amostra 30	Amostra 38	Amostra 46						
G	Amostra 7	Amostra 15	Amostra 23	Amostra 31	Amostra 39	CNEG						
H	Amostra 8	Amostra 16	Amostra 24	Amostra 32	Amostra 40	CPOS						

Legenda:

CNEG – Controle Negativo

CPOS – Controle Positivo

- Após a adição na placa óptica da mistura PCR MPXV/WA/CG/RP, dos controles e das amostras dos pacientes, selar a placa óptica com selo óptico. **Utilizar o vórtex para homogeneizar as misturas por 4 minutos a 1200 rpm;**
- Verificar se em todos os poços o material está homogeneizado com coloração azul claro;
- **Centrifugar a placa selada por 30 segundos** e iniciar a reação de PCR no equipamento de PCR em tempo real.

8.2 Amplificação e detecção

Para instruções de instalação e utilização do *Template (.edt)* necessário para a corrida do equipamento de PCR em tempo real e para geração de laudo (*software BioLaudos*), entrar em contato com o SAC/DIACM de Bio-Manguinhos pelo moleculares@bio.fiocruz.br ou 0800 021 0310.

- Ligar o computador do equipamento de PCR em tempo real (ABI 7500 Real Time PCR System, QuantStudio 6 Flex ou QuantStudio 7 Flex);

- Colocar a placa óptica no equipamento de PCR em tempo real;
- Evitar tocar no fundo da placa. Certificar-se de que a posição A1 da placa está no canto superior esquerdo;
- No computador do equipamento, clicar ícone para abertura do software do equipamento 7500 Real Time PCR System, QuantStudio 6 Flex ou QuantStudio 7 Flex;
- Após a inicialização do software, clicar no ícone *Template*;
- Abrir o template: **Detecção MPXV/WA/RP.edt**;
- Antes de iniciar a corrida, salvá-la;
- Clicar no ícone *Start Run*;
- Após o término da corrida, salvar a corrida (.eds) e copiá-la em um *pendrive*.

Para geração do laudo seguir as informações do Manual de Uso para Geração de Laudo no Software “BioLaudos”(Bio-Manguinhos).

9. INTERPRETAÇÃO DOS RESULTADOS

9.1 Critérios de Aceitação do Controle Negativo e do Controle Positivo

Abaixo estão relacionados os critérios de aceitação para aprovação da rotina de PCR para os Controles Negativo e Positivo.

Controle	Ct	Resultados
Negativo	Não detectado para todos os alvos virais. Ct ≤ 37 para o alvo RP	Rotina válida
	Detectado com Ct ≤ 37 para qualquer um dos alvos virais	Rotina inválida Repetir o teste. Possível contaminação.
Positivo MPXV/WA/CG/RP	Ct ≤ 37 para os alvos MPXV/WA/RP	Rotina válida
	Ct >37 para os alvos MPXV/WA/RP	Rotina inválida Repetir o teste, possível perda de amostra e/ou problema durante a preparação das misturas de PCR.

9.2 Interpretação dos resultados

Na tabela abaixo, estão descritos os critérios de aceitação para detecção dos alvos com relação ao valor de Ct obtido no ensaio de PCR em tempo real, o qual se pode definir a análise como detectado ou não detectado.

Alvo	Valor de Ct	Resultado
MPXV	Ct ≤ 37	Detectado
Clado II (WA)	Ct ≤ 37	Detectado
RP	Ct ≤ 37	Detectado

OBS: Valores de Ct > que 37 e ≤ 40 são considerados “Não Detectado”.

Na tabela abaixo, estão descritos os critérios de interpretação de cada alvo com relação ao diagnóstico (detectado, não detectado ou inconclusivo).

Alvo MPXV	Alvo Clado II (WA)	Alvo RP	Resultado
Detectado	Detectado	Detectado ou Não Detectado	MPXV detectado, Clado II (WA).
Não Detectado	Não Detectado	Detectado	MPXV Não Detectado
Não Detectado	Detectado	Detectado ou Não Detectado	Somente Clado II (WA) detectado. Repetir amostra. ***
Detectado	Não Detectado	Detectado ou Não Detectado	Somente MPXV detectado. ** Indicativo de detecção do Clado Ib. Encaminhar a amostra para Laboratório de Referência.
Não Detectado	Não Detectado	Não Detectado ou $37,0 < Ct \leq 40,0$	Inválido* Repetir amostra

- Todos os resultados deverão ser analisados de acordo com os critérios descritos nos itens “9.1 - Critérios de aceitação do Controle Negativo e do Controle Positivo” e “9.2 - Interpretação de resultados”;

- *Quando o **alvo RP** apresentar o resultado como “**Não Detectado**”, e os **alvos MPXV e Clado II** também forem “**Não Detectados**”, é imprescindível que a repetição do ensaio seja realizada a partir de uma **nova extração e uma nova amplificação com o Mix MPXV/WA/CG/RP**;

- Caso o resultado do **alvo RP** seja “**Não Detectado**” é indicativo de possíveis problemas na etapa de extração, devido a qualidade da amostra coletada e/ou volume insuficiente de extração (volumes inferiores a 200 µL). Neste caso, a extração deverá ser repetida e se o mesmo resultado permanecer, deve ser solicitada uma nova coleta;

- Quando os **alvos MPXV e Clado II** apresentarem o resultado “**Detectado**”, o **alvo RP** poderá não ser avaliado para a conclusão do ensaio;

- ** Quando apenas o **alvo MPXV** apresentar resultado “**Detectado**”, sem detecção do Clado Ia (Congo/CG), o qual não possui finalidade diagnóstica, independente do resultado do alvo RP, pode ser indicativo de detecção do **Clado Ib**. Nesse caso, a amostra deve ser encaminhada para o Laboratório de Referência para análise;

- *** Quando o alvo Clado II (WA) apresentar o resultado “**Detectado**”, com valor de Ct > 35, devido à carga viral baixa, o alvo MPXV pode apresentar resultado “**Não Detectado**”, pois apresentam cinética de amplificação diferentes;

- **** Em caso de repetição do ensaio, se o resultado se mantiver, a amostra deverá ser encaminhada, para análise, ao **Laboratório de Referência** para análise.

10. USUÁRIO PRETENDIDO

Profissional técnico capacitado para processamento de amostras clínicas, utilização de insumos/kit e manuseio de equipamentos necessários para o diagnóstico molecular baseado na PCR em Tempo Real.

11. INTERFERENTES E LIMITAÇÕES DO ENSAIO

Evitar o uso de *swabs* alginatados ou de algodão para a coleta, pois interferem na PCR.

12. CARACTERÍSTICAS DE DESEMPENHO

12.1 Especificidade analítica e clínica

Não houve reação cruzada quando analisadas amostras verdadeiras positivas para Influenza A, Influenza B, Vírus Sincicial Respiratório RSV, Adenovirus, HIV, HCV, HBV, Zika, Chikungunya, Dengue, Sífilis, Vírus Varicela-Zoster (VZV), *Molluscum contagiosum* vírus (MOCV), Parapoxvírus, Orthopoxvírus não Monkeypox, Sarampo, Rubéola.

O KIT Molecular MONKEYPOX (MPXV) Bio-Manguinhos apresentou especificidades analítica de 100% e clínica de 99,9%. Foram testadas um total de 700 amostras, para MPXV e Clado II (WA). Destas, 500 amostras verdadeiras negativas foram de pacientes com sintomatologia compatível com a clínica.

12.2 Sensibilidade Analítica

O teste é capaz de detectar 1 cópia/ μL (10 cópias/reação) para o alvo MPXV e Clado II (WA). As análises PROBIT (IBM SPSS Statistics v16.0), considerando uma taxa de 95% de positividade e um intervalo de confiança (IC) de 95%, apresentaram sensibilidade estimada 0,247 cópias/ μL (1,24 cópias/reação) para o alvo MPXV e com uma taxa de 95% de positividade e um intervalo de confiança (IC) de 95%, apresentaram sensibilidade estimada de 0,126 cópias/ μL (0,65 cópias/reação) para o alvo Clado II (WA).

* A quantificação da amostra do painel foi realizada através da técnica de PCR digital ou kit de quantificação (PCR em tempo real) comercial. As diluições seriadas foram extraídas utilizando o equipamento extrator “Chemagic Prime” (Revvity - Waltham, Massachusetts, Estados Unidos), sendo os resultados obtidos aplicáveis somente a este kit e os números de cópias definidos por outros métodos não são necessariamente equivalentes.

12.3 Sensibilidade Clínica

Foram testadas 161 amostras MPXV e WA verdadeiras positivas, todas apresentando resultado qRT-PCR detectável e, destas, 96 amostras foram sequenciadas. O Kit Molecular Monkeypox (MPXV) Bio-Manguinhos apresentou 100% de concordância com os resultados.

12.4 Precisão

Para cálculo e avaliação da precisão do teste, foram utilizadas nos ensaios, replicatas de 6 diferentes concentrações, da diluição seriada da amostra clínica, previamente quantificada por PCR Digital. Foram obtidos os valores do coeficiente de variação (CV) de diluições para cada um dos alvos MPXV e Clado II (WA).

Kit Molecular Monkeypox (MPXV) Bio-Manguinhos: MPXV Geral						
Cópias / μL	2,67E+00	5,34E-01	2,67E-01	1,34E-01	6,68E-02	3,34E-02
CV (%)	0,45	1,54	1,27	1,11	1,54	2,26

Kit Molecular Monkeypox (MPXV) Bio-Manguinhos: WA						
Cópias / μL	2,67E+00	5,34E-01	2,67E-01	1,34E-01	6,68E-02	3,34E-02
CV (%)	0,67	2,42	1,18	0,99	1,88	2,90

12.5 Exatidão

Conforme esperado, os valores de exatidão expressos pelo Erro Padrão Relativo (EPR %) mínimo foi de 0,37% e máximo de -3,91% para o alvo MPXV, mínimo foi de 0,36 e máximo de -5,08% para o Clado II (WA).

13. RISCOS RESIDUAIS IDENTIFICADOS

Ao manusear qualquer um dos reagentes, observe as precauções necessárias. A qualidade dos resultados obtidos depende do cumprimento às boas práticas de laboratório tais como:

- Utilizar equipamento de proteção individual (EPI): luvas descartáveis (sem talco) e jaleco em todas as etapas do teste;
- Após o uso, desprezar ponteiros, tubos, placas, reagentes, insumos/produtos no descarte de risco biológico;
- Desprezar a placa óptica, após a amplificação e detecção, em descarte biológico;
- Todas as sobras de reagentes deverão ser descartadas após a utilização de cada módulo do kit, de acordo com os procedimentos de cada laboratório;
- Não usar reagentes com a validade vencida;
- Nunca misturar componentes de lotes diferentes;
- O teste deve ser usado somente para monitoramento *in vitro* e USO PROFISSIONAL, de acordo com as instruções fornecidas no kit.

14. DESCARTE DO PRODUTO

Após o uso, os componentes do produto devem ser descartados em recipientes destinados ao lixo biológico.

Os reagentes da etapa de extração (manual ou automatizada) devem ser descartados de acordo com a orientação do fabricante.

15. TERMOS E CONDIÇÕES DE GARANTIA DA QUALIDADE DO PRODUTO

Este produto foi desenvolvido por meio de procedimentos registrados e em instalações de acordo com normas internas de Biossegurança e Boas Práticas de Laboratório. O fabricante garante a qualidade do kit mediante seu uso adequado, descrito nestas Instruções de Uso, bem como orientações dadas durante o treinamento fornecido ao usuário.

16. RAZÃO SOCIAL DO FABRICANTE E SERVIÇO DE ATENDIMENTO AO CONSUMIDOR

Anvisa 80142170063

Responsável técnico: Edimilson Domingos da Silva, CRBio-02 N° 21433-02

Fabricante:

Instituto de Tecnologia em Imunobiológicos Bio-Manguinhos

Av. Brasil, 4.365 – Manguinhos – CEP: 21040-900 – Rio de Janeiro- RJ

CNPJ: 33.781.055/0015-30 – Indústria Brasileira

Regularizado por:

Fundação Oswaldo Cruz – Fiocruz

Av. Brasil, 4.365 – CEP: 21040-900 – Rio de Janeiro – RJ

CNPJ 33.781.055/0001-35

Orientações técnicas adicionais a respeito deste produto poderão ser obtidas junto ao:

Instituto de Tecnologia em Imunobiológicos Bio-Manguinhos

Av. Brasil, 4.365 – Manguinhos – CEP: 21040-900 – Rio de Janeiro- RJ

CNPJ: 33.781.055/0015-30 – Indústria Brasileira

SAC: 0800 021 0310 ou moleculares@bio.fiocruz.br

Para versão impressa desta instrução de uso, entre em contato com o SAC.

PROIBIDA VENDA AO COMÉRCIO

17. REFERÊNCIAS BIBLIOGRÁFICAS:

- Li Y, Zhao H, Wilkins K, Hughes C, Damon IK. Real-time PCR assays for the specific detection of monkeypox virus West African and Congo Basin strain DNA. *Journal of Virological Methods*. 2010 Oct;169(1):223–7. 6. Schroeder K, Nitsche A. Multicolour, multiplex real-time PCR assay for the detection of human-pathogenic poxviruses. *Molecular and Cellular Probes*. 2010 Apr;24(2):110–3.
- Maksyutov RA, Gavrilova EV, Shchelkunov SN. Species-specific differentiation of variola, monkeypox, and varicella-zoster viruses by multiplex real-time PCR assay. *Journal of Virological Methods*. 2016 Oct;236:215–20.
- Ropp SL, Jin Q, Knight JC, Massung RF, Esposito JJ. PCR strategy for identification and differentiation of small pox and other orthopoxviruses. *J Clin Microbiol*. 1995 Aug;33(8):2069–76.
- Espy MJ, Cockerill III FR, Meyer RF, Bowen MD, Poland GA, Hadfield TL, et al. Detection of smallpox virus DNA by LightCycler PCR. *J Clin Microbiol*. 2002 Jun;40(6):1985–8. T J Bosma, K M Corbett, S O'Shea, J E Banatvala, and J M Best. PCR for detection of rubella virus RNA in clinical samples, *J Clin Microbiol*. 1995 May; 33(5): 1075–1079.doi: 10.1128/jcm.33.5.1075-1079.1995.