

Ministério da Saúde

FIOCRUZ

Fundação Oswaldo Cruz



Instituto de Tecnologia  
em Imunobiológicos

**Bio-Manguinhos**

# KIT MOLECULAR SARS-CoV2 (E) Bio-Manguinhos

Aprovado para Uso Emergencial

**(96 DETERMINAÇÕES)**

Uso em diagnóstico *in vitro*

**MANUAL:** *molec-sars-cov2-e-96r-12-06-2020-lotes-39ao143.pdf*



## **ATENÇÃO:**

Manual exclusivo para os lotes:

**39 ao 143**

## **KIT MOLECULAR SARS-CoV2 (E) Bio-Manguinhos**

Aprovado para Uso Emergencial

Uso em diagnóstico *in vitro*

(96 DETERMINAÇÕES)

### **1. NOME COMERCIAL**

KIT MOLECULAR SARS-CoV2 (E) - Bio-Manguinhos

### **2. FINALIDADE E MODO DE USO DO PRODUTO**

O Kit Molecular SARS-CoV2 - Bio-Manguinhos, se baseia 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 foi desenvolvido para ser realizado em ensaio duplex da transcrição reversa, amplificação, detecção e diferenciação do material genético (RNA viral) do Coronavírus.

O Kit Molecular SARS-CoV2 - Bio-Manguinhos é aplicado no diagnóstico e vigilância epidemiológica do Coronavírus.

Produto destinado para uso em diagnóstico *in vitro*.

### **3. CONDIÇÕES DE ARMAZENAMENTO, TRANSPORTE E MANUSEIO**

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

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

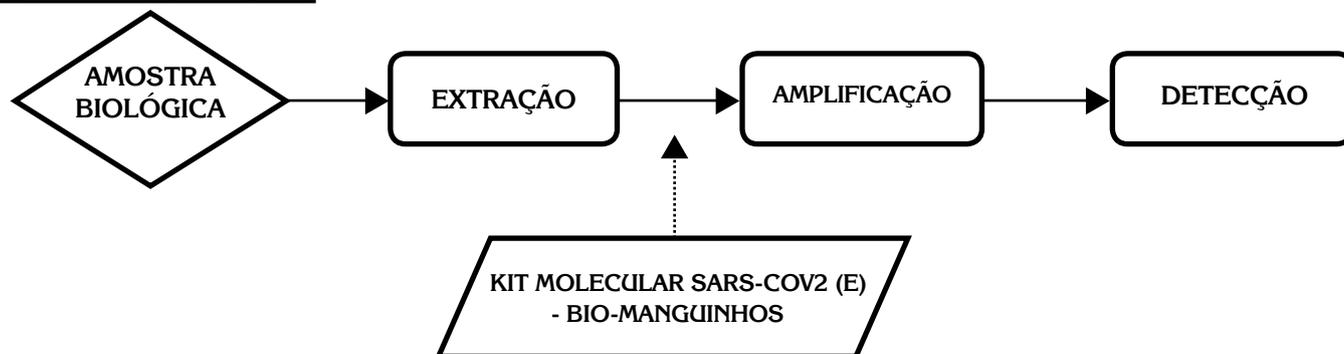
### **4. PRINCÍPIO DE FUNCIONAMENTO DO TESTE**

A metodologia para detecção molecular do vírus SARS-CoV2 tem como base a plataforma PCR em tempo real.

O fluxo metodológico segue abaixo:

- (a) etapa prévia de **extração** de ácido nucléico da amostra biológica
- (b) **amplificação** do ácido nucléico;
- (c) **detecção** do ácido nucleico por RT-PCR em tempo real.

## ESQUEMA DO TESTE:



## ETAPA DE EXTRAÇÃO

Opções

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

**Nota: Se os controles e as amostras extraídas (RNA) não forem amplificados imediatamente após a extração, deverão ser armazenados de -30 °C a -10 °C por no máximo 15 dias. Após esse período os mesmos devem ser descartados**

## ETAPA DE AMPLIFICAÇÃO E DETECÇÃO

As sequências de iniciadores e sondas do Kit Molecular SARS-CoV2 (E) Bio-Manguinhos são do Protocolo de Berlim (Corman VM et al, 2020).

A transcrição reversa do RNA em cDNA antecede à amplificação. A metodologia de amplificação específica do alvo com sondas marcadas com fluorescência é usada para determinar a presença de SARS-COV2 e de RNase P. O equipamento utilizado na etapa de amplificação e de detecção é o 7500 Real Time PCR System.

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

Amostras de aspirado de nasofaringe e/ou de swab triplo combinado. Outras amostras podem ser utilizadas de acordo com recomendações médicas ou do laboratório/usuário, visando a potencial detecção de material genético do Coronavírus.

## **6. DESCRIÇÃO DO PRODUTO**

### 6.1 Relação dos componentes fornecidos com o produto

CONJUNTO DE REAGENTES	COMPONENTES	VOLUME
CONTROLES	Controle Negativo	1 x 50 µL
	Controle Positivo	1 x 50 µL
AMPLIFICAÇÃO	Mistura de PCR	1 x 880 µL
	Mix E/RP	1 x 250 µL

### 6.2 Materiais necessários não fornecidos

- Kit de extração de ácido nucléico
- Acessórios para automação das etapas de extração e de preparo da Mistura de RT-PCR.
- Luva descartável sem talco
- Sacos de descarte de lixo biológico
- Microcentrífuga
- Ponteiros para uso único, com filtro e estéreis, de 20 µL, 100 µL, 200 µL e 1000 µL
- Placa óptica de 96 reações.

## 7. VERSÃO DO SOFTWARE BIOLAUDOS

A partir da versão 2.0.0.0

## 8. ESTABILIDADE EM USO DO PRODUTO E CONDIÇÕES DE ARMAZENAMENTO

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

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

Não são de responsabilidade do fabricante:

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

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

## 9. PROCEDIMENTOS DO ENSAIO

### 9.1 Procedimento de Amplificação - Real Time 7500

Retirar do freezer os reagentes descritos abaixo e aguardar o descongelamento, dos mesmos, à temperatura ambiente;

Antes do preparo da mistura **E/RP**, centrifugar (*spin*) os tubos de todos os insumos;

Preparo Manual das misturas de RT-PCR **E/RP**:

- Identificar dois tubos de 1,5 mL; cada um com o respectivo nome da mistura de RT-PCR **E/RP**.
- Adicionar a cada tubo o volume de reagentes de acordo com o número de reações:

**MISTURA DE RT-PCR E/RP:**

CONJUNTO DE REAGENTES	VOLUME (µL)	
	1 REAÇÃO	96 REAÇÕES
Mistura de PCR	7,8	780
Mix <b>E/RP</b>	2,2	220

- Homogeneizar a mistura de RT-PCR **E/RP** com uma pipeta (evitando formação de bolhas);

- Manter refrigerado até a finalização do preparo de todas as misturas de RT-PCR.

- Distribuir a mistura de RT-PCR **E/RP** na placa de amplificação, de acordo com a sugestão de esquema abaixo:

- Adicionar 10 µL da mistura de RT-PCR **E/RP** nos poços da placa óptica compreendidos entre A1 a H12.

- Distribuição do Controle Negativo, do Controle Positivo e das amostras dos pacientes:

- Adicionar 5 µL de Controle Negativo no G12;
- Adicionar 5 µL de Controle Positivo no poço H12;
- Adicionar 5 µL de amostras de pacientes nos poços compreendidos entre A1 a F12.

- Desenho da placa de amplificação para fazer 1x96 reações duplex:

	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10	11	12
A	1	9	17	25	33	41	49	57	65	73	81	89
B	2	10	18	26	34	42	50	58	66	74	82	90
C	3	11	19	27	35	43	51	59	67	75	83	91
D	4	12	20	28	36	44	52	60	68	76	84	92
E	5	13	21	29	37	45	53	61	69	77	85	93
F	6	14	22	30	38	46	54	62	70	78	86	94
G	7	15	23	31	39	47	55	63	71	79	87	CNEG
H	8	16	24	32	40	48	56	64	72	80	88	CPOS

**Legenda:** CNEG – Controle Negativo / CPOS – Controle Positivo

- Após a adição na placa óptica da mistura de RT-PCR E/RP, dos controles e das amostras dos pacientes, utilizar o vórtex para homogeneizar as misturas e selar a placa óptica com selo óptico.
- Centrifugar a placa selada e iniciar a reação de RT-PCR no equipamento 7500 Real Time PCR System.

## 9.2 Amplificação e Detecção

Ligar o computador do equipamento 7500 Real Time PCR System.

Ligar o equipamento 7500 Real Time PCR System.

Centrifugar a placa óptica (*spin*).

Colocar a placa óptica no equipamento de detecção 7500 Real Time PCR System.

Evitar tocar no fundo da placa. Certificar-se de que a posição A1 da placa está no canto superior esquerdo;

Clicar no ícone **7500 Software**;

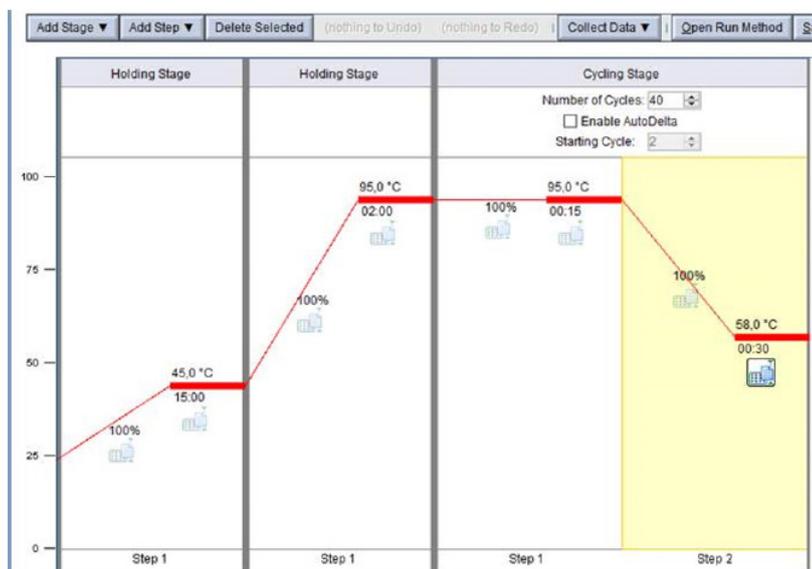


Após a inicialização do software, clicar no ícone **Template** (abaixo).  
Na janela que abrirá, selecionar o template **SARS\_Cov\_DxE96.edt**.



Abrir o arquivo **SARS\_Cov\_DxE96.edt** e salvá-lo, antes de iniciar a corrida.

ALVO	REPORTER	QUENCHER
E	FAM	NFQ
RP	VIC	NFQ



ALVO	THRESHOLD	BASELINE START	BASELINE END
E	0,2	AUTO	AUTO
RP	0,15	AUTO	AUTO

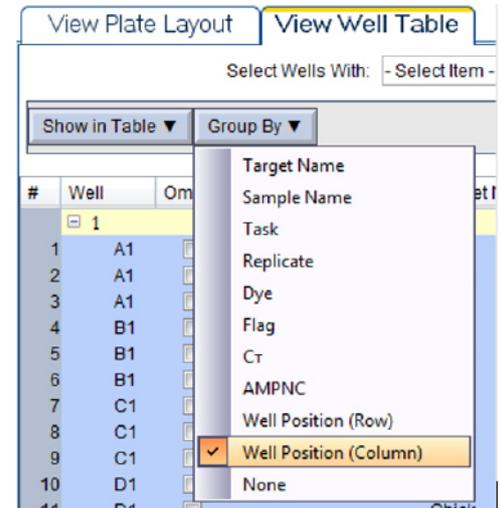
Nomear a corrida e clicar no ícone **SAVE**;



Clicar no ícone **Start Run**;



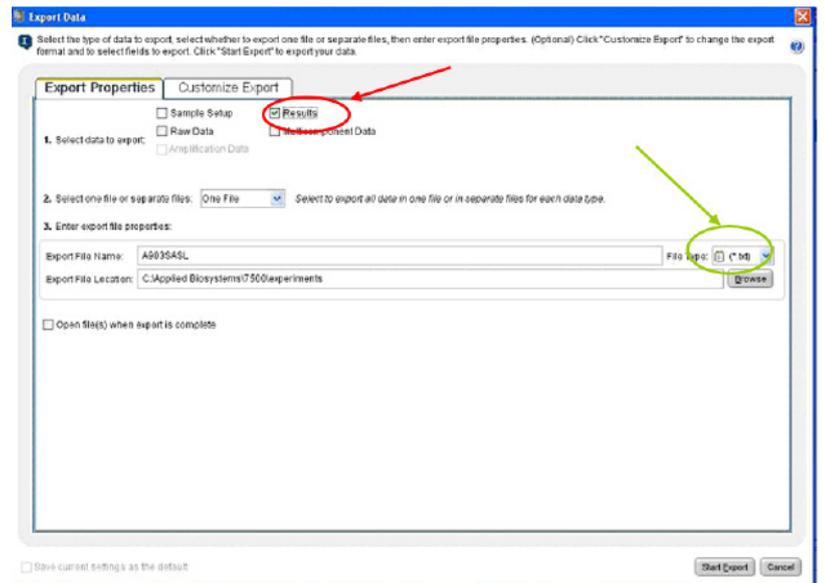
Após o fim da corrida, clicar no ícone **Analyse** e clicar na aba **View Well Table**. Clicar em **Group By** e selecionar **Well Position** (column);



Para gerar o arquivo .txt, clicar no ícone **Export**;



Abrirá a janela abaixo. Confirmar se somente **Results** estiver selecionado (círculo vermelho) e colocar o mesmo nome do arquivo em **Export File name** e alterar a opção **File type** para \*.txt (círculo verde). Em **Browse** (circulo verde) selecionar área de trabalho/desktop e selecionar pasta **Sars CoV2\_DxE96\_txt**;



Clicar em **Start Export**;



Clicar em **Close Export Tool**;

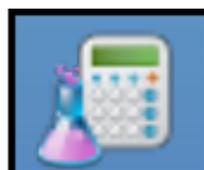
Fechar o software;

Copiar o arquivo.txt em um CD ou DVD.

## 10. GERAÇÃO DE LAUDO

### 10.1 Geração do Laudo Coletivo (obrigatório)

Clicar no ícone do Software Biolaudos;



Fazer o login informando o CPF e a senha;

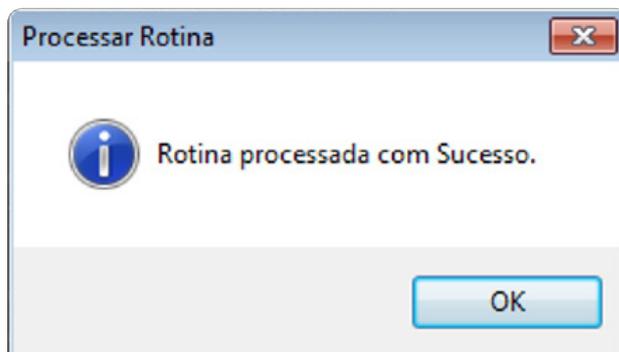
Clicar em **Processar Rotina**;

Colocar o número do Lote e validade do Lote (campo de preenchimento obrigatório) e clicar **Avançar**;

Conferir se o teste é o Kit SARS-CoV2 e escolher o tipo de material. Clicar em **Avançar**;

Clicar no ícone  e selecionar o arquivo txt referente a rotina a ser processada na área de trabalho/desktop pasta **Sars CoV2\_ DxE96\_txt**;

Clicar em **Processar**;



Clicar em **Fechar**;

Clicar em **Consultar Rotina**;

Clicar em **Consultar**;

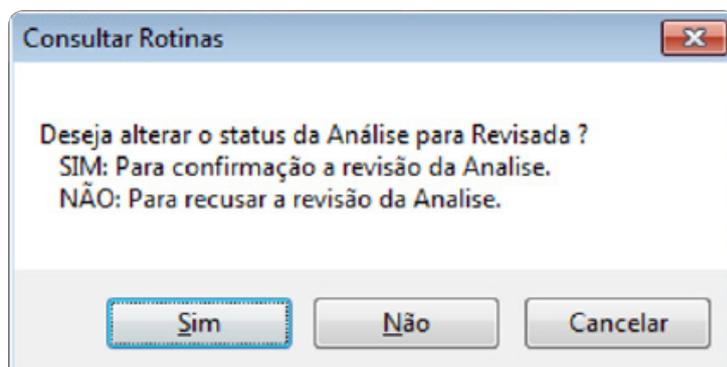
Clicar duas vezes no ícone  correspondente a rotina a ser analisada;

O laudo está disponível no ícone **Resultados**;

Para preencher o campo de identificação das amostras, clicar no ícone **Ler Códigos** e digitar ou ler os códigos de barras das amostras seguindo o mapa de aplicação;

Após, a identificação das amostras, há a possibilidade de importar os dados das amostras do GAL. Para isso, clicar em **Importar do GAL**.

Após revisão do laudo, clicar no ícone **Revisar** e clicar em **SIM** para alterar o Status para revisada;

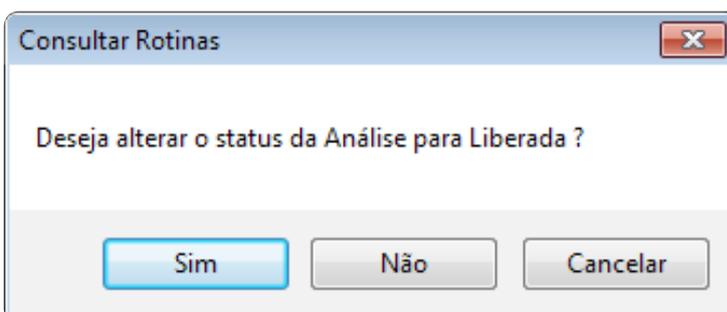


Colocar a senha do **Revisor**;

Se o aprovador for diferente do revisor, o aprovador tem que entrar no sistema com seu login e CPF.

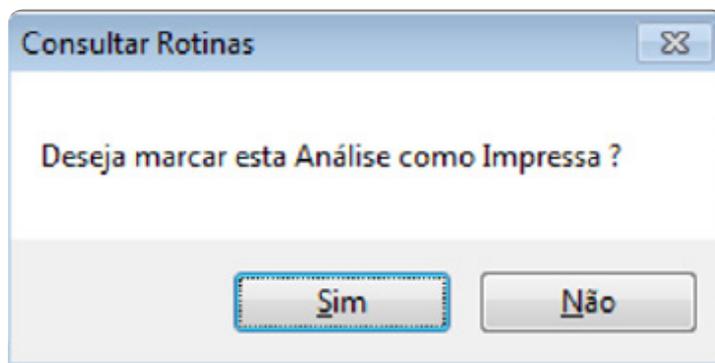
Entrar na rotina desejada e clicar no ícone **Aprovar**;

Clicar em **SIM** para alterar o Status para Liberada;



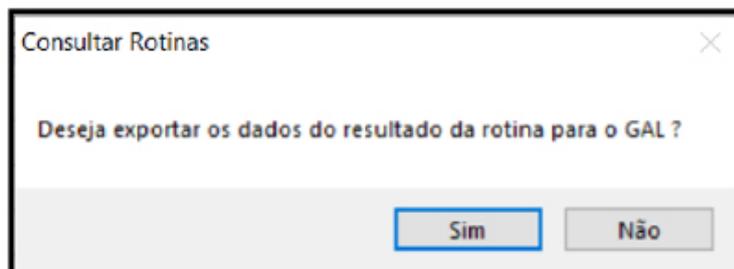
Colocar a senha do Aprovador;

Clicar em **Marcar como Impresso** caso o laudo tenha sido impresso;



O laudo fica disponível no ícone **Resultados** e a relação dos pacientes testados no ícone **Pacientes**; Os resultados podem ser exportados para o Sistema GAL. Clicar no ícone **Exportar para GAL**.

Clicar em **Sim** para exportar os dados da rotina para o GAL



## 10.2 Geração do Laudo Individual (opcional)

Clicar 2 vezes no ícone ;

Preencher os dados obrigatórios marcados em negrito: **data da coleta, data do recebimento, material, n° da visita, nome completo, sexo e nascimento**;

Clicar em **Gravar**;

Para visualizar o laudo, clicar 2 vezes no ícone .

## 11. OBTENÇÃO DOS RESULTADOS

### 11.1 Critérios de Aceitação do Controle Negativo e do Controle Positivo

CONTROLE	CT	RESULTADO
<b>NEGATIVO</b>	Não detectável	<b>Rotina Válida</b>
	$Ct \leq 40$	<b>Rotina inválida.</b> Repetir o teste, possível contaminação
<b>POSITIVO</b>	$Ct \leq 37$	<b>Rotina Válida</b>
	$Ct > 37$	<b>Rotina inválida.</b> Repetir o teste, possível perda de amostra e/ou problema durante a preparação das misturas de RT-PCR

### 11.2 Interpretação dos Resultados

ALVOS	CT	RESULTADO
<b>E</b>	$Ct \leq 40$	Detectável (+)
	$Ct > 40$	Não Detectável (-)
<b>RP</b>	$Ct \leq 35$	Detectável (+)
	$Ct > 35$	Não Detectável (-)

INTERPRETAÇÃO DE RESULTADOS		
E	RP	RESULTADO
+	+ ou -	Sars-CoV 2 detectável
-	+	Sars-CoV 2 não detectável
-	-	RP não detectável, repetir extração e RT-PCR

- Todos os resultados deverão ser analisados de acordo com os critérios descritos no item 11.1 -Critérios de Aceitação do Controle Negativo e do Controle Positivo e 9.2 - Interpretação de Resultados”.
- Valor de Ct do alvo RP acima de 35,0 é indicativo de possíveis problemas na extração ou da qualidade da amostra. Neste caso, a extração deverá ser repetida.
- No caso de repetição do ensaio, mantendo-se o resultado inconclusivo, a amostra deverá ser encaminhada para o Laboratório de Referência de Rede Vigilância de Influenza do SVS/MS.

## 12. USUÁRIO PRETENDIDO

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

## 13. INTERFERENTES E LIMITAÇÕES DO ENSAIO

Evitar utilizar swabs alginatados ou de algodão para a coleta, pois interfere na reação de PCR. Foram feitas análises de amostras positivas para Influenza A e B e não houve reação cruzada para estes vírus.

## 14. CARACTERÍSTICAS DE DESEMPENHO

### 14.1 Sensibilidade analítica

A análise de PROBIT (IC de 95%) indicou uma sensibilidade para o alvo E: LOD de 0,97 cópias/reação (50% positividade) e de 1,99 cópias/reação (95% positividade);

Sumarizando, estabeleceu-se o limite de detecção para Coronavírus: 50 cópias/reação.

## 15. 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) tais como 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.

## 16. DESCARTE DO PRODUTO

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

Os reagentes de extração automatizada devem ser descartados de acordo com a orientação do fabricante.

## 17. TERMOS E CONDIÇÕES DE GARANTIA DA QUALIDADE DO PRODUTO

Este produto foi desenvolvido por meio de procedimentos registrados e instalações em 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.

## 18. RAZÃO SOCIAL DO FABRICANTE E SERVIÇO DE ATENDIMENTO AO CONSUMIDOR

Fabricado por:

**Instituto de Biologia Molecular do Paraná (IBMP)**

Rua Professor Algacyr Munhoz Mader, 3775-CIC Curitiba – Paraná – CEP: 81350-010

CNPJ: 03.585.986/0001-05 – Indústria Brasileira

e

**Instituto de Tecnologia em Imunobiológicos – Bio-Manguinhos/ FIOCRUZ**

Av. Brasil, 4365 – CEP: 21040-900 – Rio de Janeiro – RJ | CNPJ 33.781.055/0001-35 – Indústria Brasileira

Distribuído por:

**Instituto de Tecnologia em Imunobiológicos – Bio-Manguinhos/ FIOCRUZ**

Av. Brasil, 4365 – CEP: 21040-900 – Rio de Janeiro – RJ | CNPJ 33.781.055/0001-35 – Indústria Brasileira

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

**Instituto de Tecnologia em Imunobiológicos – Bio-Manguinhos/ FIOCRUZ**

CNPJ 33.781.055/0001-35

Av. Brasil, 4365 – CEP: 21040-900 – Rio de Janeiro – RJ

SAC: 08000.210.310 ou [moleculares@bio.fiocruz.br](mailto:moleculares@bio.fiocruz.br)

**Para versão impressa deste manual, entre em contato com SAC: 08000.210.310 ou [moleculares@bio.fiocruz.br](mailto:moleculares@bio.fiocruz.br).**

Registro MS X.XXXX.XXXX.XXX-X

Responsável técnico: Edimilson Domingos da Silva, CRBio-2 RJ/ES n°: 21433-02.

## 19. REFERÊNCIAS BIBLIOGRÁFICAS:

- Chaolin Huang\*, Yeming Wang\*, Xingwang Li et al. Clinical features of patients infected with 2019 novel coronavirus in Wuhan, China. *The Lancet*. 24/01/2020.
- Dawei Wang, Bo Hu, Chang Hu et al. Clinical Characteristics of 138 Hospitalized Patients With 2019 Novel Coronavirus–Infected Pneumonia in Wuhan, China. *Original investigation, JAMA*. 07/02/2020.
- Leen Vijgen, Elien Moës, Els Keyaerts, Sandra Li, and Marc Van Ranst. A Pancoronavirus RT-PCR Assay for Detection of All Known Coronaviruses. *Methods in Molecular Biology*, vol. 454: SARS- and Other Coronaviruses, Edited by: D. Cavanagh.
- Na Zhu, Dingyu Zhang, Wenling Wang et al. A Novel Coronavirus from Patients with Pneumonia in China, 2019. *Brief report, The new england journal of medicine*. 24/01/2020.
- Poon L, Chu D, Peiris M. Detection of 2019 novel coronavirus (2019-nCoV) in suspected human cases by RT-PCR. *School of Public Health, The University of Hong Kong, Hong Kong*. 2020.
- Victor Corman, Tobias Bleicker, Sebastian Brünink, Christian Drosten Charité Virology, Berlin, Germany. Olfert Landt, Tib-Molbiol, Berlin, Germany. Marion Koopmans, Erasmus MC, Rotterdam, The Netherlands. Maria Zambon, Public Health England, London. *Diagnostic detection of Wuhan Coronavirus 2019 by real-time RTPCR. V1, 13/01/2020.*
- Victor Corman, Tobias Bleicker, Sebastian Brünink, Christian Drosten Charité Virology, Berlin, Germany. Olfert Landt, Tib-Molbiol, Berlin, Germany. Marion Koopmans, Erasmus MC, Rotterdam, The Netherlands. Maria Zambon, Public Health England, London. *Diagnostic detection of Wuhan Coronavirus 2019 by real-time RTPCR. V2, 17/01/2020.*