

## BioAmp Vírus da Cinomose Canina

Referência: BRA0015R025

Teste para detecção do Vírus da Cinomose Canina por Transcrição Reversa seguida de PCR em Tempo Real (RT-qPCR)  
25 reações

O kit BioAmp Vírus da Cinomose Canina é um sistema sensível e específico que contém todos os reagentes necessários para a detecção e quantificação específica de RNA do Vírus da Cinomose Canina em amostras biológicas. A técnica de Transcrição Reversa seguida de Reação em Cadeia da Polimerase em Tempo Real (RT-qPCR) se baseia na amplificação de regiões específicas do genoma de um patógeno. Na RT-qPCR, o produto amplificado é identificado mediante marcadores de fluorescência, os quais estão ligados às sondas oligonucleotídicas que se ligam especificamente à sequência alvo.

### Composição do Kit

| Componente                | Composição  | Quantidade       |
|---------------------------|---|------------------|
| Master Mix BioAmp         | Mistura otimizada de água livre de nucleases, tampão, dNTPs, enzima Taq polimerase, oligonucleotídeos e sondas de hidrólise específicos para o agente alvo. | 1 tubo*          |
| RT Controle Negativo (CN) | Enzima Transcriptase Reversa<br>Água livre de nucleases   | 1 tubo<br>1 tubo |

\*O tubo corresponde a 25 reações.

### Condições de Armazenamento

- Este produto é transportado sob refrigeração, não afetando o desempenho do produto.
- Mantenha o reagente congelado entre -15°C e -30°C até o uso.
- Evite ciclos repetidos de congelamento/descongelamento (>2 vezes) para garantir a estabilidade do kit.

### Informações de segurança

- Quando trabalhar com produtos químicos use jaleco, luvas e óculos de proteção adequados. Para obter mais informações, consulte os documentos sobre segurança (*Safety Data Sheet*, SDS) correspondentes.
- Todos os resíduos de amostra e os objetos que estiveram em contato com os mesmos devem ser descontaminados ou eliminados como material potencialmente infeccioso.

### Equipamentos e insumos que devem ser fornecidos pelo usuário

- Equipamentos:** Termociclador para PCR em Tempo Real com filtros para leitura dos fluoróforos FAM™ e HEX™ ou similar, Cabine para PCR, micropipetas calibradas de volume variável (0,5µL a 1000µL), centrífuga de tubos, homogeneizador de tubos tipo vortex e raque para microtubos.

- Insumos:** Kit de extração de ácidos nucleicos, ponteiras com barreira, microtubos para PCR em Tempo Real e luvas de procedimento sem talco.

### Avisos e precauções

- Uso exclusivo para diagnóstico *in vitro*.
- Não utilizar se a embalagem estiver danificada.
- Evitar a exposição à luz.
- Não utilizar o reagente após a data de validade.
- Não abrir os tubos de PCR após a amplificação.
- Não misturar os reagentes de diferentes lotes.
- Utilizar plásticos livres de nucleases.
- Não congelar o Master Mix após a adição da enzima RT.
- Todas as instruções devem ser lidas antes de realizar o teste e estritamente seguidas.

### Suporte técnico

Para maiores informações e assistência técnica, entre em contato com o Suporte Técnico pelo e-mail [biorise@biorise.com.br](mailto: biorise@biorise.com.br), site [biorise.com.br](http:// biorise.com.br) ou telefone (45) 99858-0038.

### Histórico de revisões

| Manual de uso | Data    | Versão | Modificações  |
|---------------|---------|--------|---------------|
| MU-CIN0002    | 03/2025 | V02    | 20 para 60seg |

*Nota: pequenas alterações tipográficas, gramaticais e de formatação não são incluídas no histórico de revisões.*

Biorise Biotecnologia  
DNA SOLUCOES BIOMOLECULARES LTDA  
CNPJ 52.438.916/0001-21  
Rua Das Cassias-Imperiais 290, Bairro: Biopark  
Toledo-PR CEP: 85.920-263  
Fone: (45) 99858-0038  
[biorise@biorise.com.br](mailto: biorise@biorise.com.br) | [biorise.com.br](http:// biorise.com.br)

## Procedimento de Uso

### A. Extração de ácidos nucleicos

Os ácidos nucleicos (DNA/RNA) devem ser extraídos da amostra e purificados antes do uso do *kit* de PCR.

Os *kits* de extração de ácidos nucleicos utilizados devem ser previamente validados pelo usuário.

Após a extração, os ácidos nucleicos podem ser mantidos em gelo ou de +2°C a +8°C por algumas horas até o uso. Para longos períodos de armazenamento, manter as amostras em temperatura entre -15°C e -65°C.

### B. Preparo da Reação

#### Antes de começar

- Descongele todos os reagentes em temperatura ambiente e protegidos da luz.
- Antes de utilizar, homogeneíze e centrifugue todos os reagentes.
- Conserve os reagentes em gelo ou em um bloco frio durante o preparo da reação de PCR.

1. Fracione o Master Mix BioAmp de acordo com o número de reações a serem preparadas<sup>1</sup> e inclua o volume correspondente de enzima RT conforme a tabela abaixo.

<sup>1</sup>Não é recomendado o preparo de menos de 3 reações devido à perda de volume e possíveis erros de pipetagem.


| Componente                     | 1 reação     |
|--------------------------------|--------------|
| Master Mix BioAmp              | 20,6 µL      |
| RT                             | 0,4 µL       |
| Amostra                        | 4 µL         |
| <b>Volume total por reação</b> | <b>25 µL</b> |


2. Homogeneíze a mistura e pipete 21 µL do Master Mix BioAmp com RT em cada tubo de reação.
3. Adicione 4 µL da amostra em cada tubo de reação.
4. Adicione 4 µL de BioRef Vírus da Cinomose Canina (Ref: BRR0015) ao tubo de reação dedicado ao controle positivo de amplificação.
5. Adicione 4 µL do CN fornecido no *kit* ao tubo de reação dedicado ao controle negativo da amplificação.
6. Feche os tubos de reação com tampas correspondentes ou sele a placa.
7. Defina os filtros para os marcadores indicados no *software* do termociclador de acordo com a tabela abaixo.

| Patógeno/Controle Interno       | Reporter | Quencher |
|---------------------------------|----------|----------|
| Vírus da Cinomose Canina        | FAM™     | BHQ-1    |
| Referência passiva <sup>1</sup> | ROX™     |          |

<sup>1</sup>Referência passiva para uso com instrumentos de PCR em tempo real que permitem normalização.

8. Execute a corrida no termociclador de acordo com as condições especificadas na tabela abaixo.

| Número de Ciclos | Temperatura   | Tempo       |
|------------------|---|-------------|
| 1x               | 45 °C   | 15 minutos  |
| 1x               | 95 °C   | 2 minutos   |
| 40x              | 95 °C   | 15 segundos |
|                  | 60 °C  | 1 minuto    |

 Captura da fluorescência.

### C. Análise e interpretação dos resultados

1. Determinar o *Threshold* em qualquer ponto da fase exponencial do gráfico de amplificação de cada fluorocromo.
2. As etapas de extração e amplificação são validadas se os seguintes resultados são obtidos:

| Controles                               | Amplificação |     | Interpretação                            |
|---|--------------|-----|--|
|   | FAM™         |     |  |
| Controle negativo de amplificação (CNA) | ×            | Não | Ausência de contaminação na amplificação |
| Controle positivo de amplificação (CPA) | ✓            | Sim | Validação do passo de amplificação       |
| Controle negativo de extração (CNE)     | ×            | Não | Ausência de contaminação na extração     |
| Controle positivo de extração (CPE)     | ✓            | Sim | Validação do passo de extração           |

3. A reação de amplificação de cada amostra é interpretada de acordo com a tabela abaixo.

| Amplificação |     | Interpretação              |
|--------------|-----|----------------------------|
| FAM™         |     |                            |
| ×            | Não | Não detectado <sup>1</sup> |
| ✓            | Sim | Detectado                  |
|              |     | Inconclusivo <sup>2</sup>  |

<sup>1</sup>**Não detectado:** Ausência do material genético do patógeno na amostra ou em quantidades inferiores ao limite de detecção.

<sup>2</sup>**Inconclusivo:** curva de amplificação não característica.

**Possíveis causas:** Reação de PCR defeituosa devido a inibidores, erro de configuração, amostra degradada e/ou problema com extração de ácidos nucleicos (perda ou degradação dos ácidos nucleicos).

**Recomendações:** Realizar uma nova reação de PCR utilizando a amostra diluída 1:5 em água ultrapura. Se a reação for inconclusiva, realizar uma nova extração dos ácidos nucleicos da amostra.

**Observação 1:** amostras que apresentarem amplificação do marcador FAM™ com *Ct* (*cycle threshold*) acima de 37 devem ter seu resultado considerado como negativo, devido ao limite de detecção da técnica.