



NEW GENERATION OF DIAGNOSTICS

## **NewGene LPTamp**

Para detecção do DNA de *Leptospira* sp. – cepas patogênicas pela Reação em Cadeia da Polimerase em tempo real – qPCR a partir de amostras previamente processadas com **NewGene Prep** e **NewGene Preamp**. A qPCR utiliza iniciadores específicos (*primers*) e uma sonda marcada com corantes

fluorescentes, que se ligam exclusivamente ao DNA alvo com subsequente amplificação pela enzima Taq polimerase. O sistema é baseado na detecção, em tempo real, do sinal emitido pela degradação da sonda fluorescente na polimerização, que é proporcional ao acúmulo de produtos durante a PCR.

### **Componentes**

Componente	Composição	Quantidade
Mastermix LPTamp	Tampão, dNTP's, água, primers e sonda	4 tubos
Enzima	Taq polimerase	1 tubo

\* Cada tubo corresponde a 25 reações. **Cada kit é próprio para 100 reações.**

\*\* O fracionamento resultará em perda do total de reações do kit.

### **Equipamentos e insumos não fornecidos**

- Microcentrífuga para tubos de 1,5 mL;
- Termociclador p/ PCR;
- Micropipetas de volumes variados;
- Banho-maria;
- Agitador de tubos tipo vórtex;
- Ponteiras com barreira descartáveis;
- Placas para reação de PCR;
- Filme plástico para vedação da placa;
- Estante para placa;
- Álcool 70% (assepsia);
- Luvas de procedimento sem talco.

### **Transporte, estocagem e estabilidade**

O transporte é realizado preferencialmente sob refrigeração em gelo artificial, não afetando o desempenho dos produtos.

Após o recebimento, os reagentes devem ser conservados em freezer.

**IMPORTANTE:** O mastermix contém componente – **sonda** – degradável pela luz.

### **Período de validade**

Os componentes do **NewGene LPTamp** são estáveis por 1 ano a partir da data de fabricação impressa, respeitadas as condições de armazenagem descritas anteriormente.

### **Indicação**

Exclusivamente para uso diagnóstico *in vitro*.

### **Utilização**

**Atenção** - sempre considere o texto da bula que acompanha o produto.

Manter as **amostras** e o **Mastermix** na bancada até que alcancem temperatura próxima à ambiental.

Verificar se o banho-maria está a 60°C (± 5°C).

Retirar a enzima Taq do freezer e acondicioná-la em caixa de isopor com gelo durante o uso.

Limpar a bancada com álcool 70% antes do início das atividades e colocar luvas de procedimento sem talco.

### **Preparo do mastermix**

Fracionar os mastermixes e adicionar o volume de enzima de acordo com o número de reações a serem preparadas, conforme tabela a seguir:

Simbios Produtos Biotecnológicos Ltda  
Rua Caí, 541 - Bairro Vila Princesa  
Izabel  
94940-030 - Cachoeirinha - RS  
[simbios.com.br](http://simbios.com.br) [newgene.com.br](http://newgene.com.br)

Fone: 51 3074 7400  
CNPJ 95.237.301/0001-40  
Inscrição Estadual: 177/0189987  
Inscrição Municipal: 138585



Componente	1 reação**	8 reações	25 reações
<b>Mastermix LPTAmp</b>	27,8µL	222,4µL	695µL
<b>Taq</b>	0,2µL	1,6µL	5µL
<b>Amostra</b>	2µL	2µL*	2µL*

\*Por reação

\*\* Valor apresentado para fins de cálculo. Não é recomendado preparar menos de 8 reações, devido a perda de volume e possíveis erros de pipetagem.

Após a adição da enzima ao mastermix, vortexar e centrifugar por 30s a 10.000rpm.

Em seguida, aliquotar **28µL** nos tubos ou placas para PCR em tempo real.

Após o preparo do mix, armazenar os tubos ou placas sob refrigeração (não congelar), pelo menor tempo possível.

Não congelar após a adição da enzima.

## Amplificação

- Vortexar e colocar o produto de extração advindo da aplicação de NewGene Preamp no banho a 60°C (± 5°C) por 5 minutos.
- Centrifugar por 3 minutos a 10.000 rpm, para separar a amostra da sílica.
- Aplicar **2 µL** de amostra na placa para amplificação.  
**Importante:** este volume deve ser retirado da fase líquida, evitando o arraste de sílica para o Mastermix. Preservar o volume não utilizado das amostras no freezer para eventual reteste.
- Após o término das aplicações, fechar o tubo ou placa e retirar as bolhas tomando o cuidado para que não subam gotas para a tampa.
- Acondicionar a placa no termociclador em tempo real, identificar amostras, NTCs e Standards no programa e salvar o documento.
- Utilizar os seguintes marcadores: **FAM** como *Reporter* e **IOWA BLACK FQ (None)** como *Quencher*.  
**Importante:** caso seu equipamento trabalhe com referência passiva, **não** selecione a opção ROX.
- Iniciar corrida no termociclador, conforme especificado abaixo:

<b>Desnaturação inicial:</b> 95°C por 3 min .....		
<b>40 ciclos:</b>	<b>Desnaturação:</b> 95°C por 15s	<b>Anelamento:</b> 60°C por 60s

## Avaliação

- Após término da corrida no termociclador, selecionar a detecção da sonda adequada e definir o *Baseline*.
- Posicionar o *Threshold* em um ponto em que as curvas ascendentes de amplificação apresentam-se paralelas.
- Análise, conforme o software de seu termociclador, e registre os resultados:  
**POSITIVO:** presença de leitura (CT)  
**NEGATIVO:** ausência de leitura (invalid)  
Obs.: Amostras com curvas de amplificação com CT acima de 37 devem ter resultado considerado como negativo, devido ao limite da técnica.

Para informações adicionais a respeito da avaliação de resultados de PCR em tempo real, clique neste link, ou acesse o site [www.simbios.com.br/interpretacao-dos-resultados-191](http://www.simbios.com.br/interpretacao-dos-resultados-191).

## Suporte Técnico

Para assistência técnica e maiores informações, entrar em contato com nosso Suporte Técnico pelo e-mail [sac@newgene.com.br](mailto:sac@newgene.com.br), pelo site [www.newgene.com.br](http://www.newgene.com.br) ou pelo telefone (51) 3074-7400.

**Responsável Técnico: Luciane Dubina Pinto – CRMV-RS6694**

**V4.06/23**