

# MonAmp™ 2× Taq Mix Pro (+Dye)

REF: MP05401

### 储运条件

-20°C

## 产品组成

组分 / 规格	MP05401S	MP05401M	MP05401L
MonAmp™ 2× Taq Mix Pro (+Dye)	5×1 ml	25×1 ml	100×1 ml
ddH <sub>2</sub> O	5×1 ml	_	_

## 产品简介

本产品是预混液,其中包含聚合酶、dNTPs、反应 buffer (含 MgCl₂)、染料。MonAmp™ 2× Taq Mix Pro (+Dye)的浓 度为 2×,使用方便快捷,能减少 PCR 操作过程中的污染,使用 时只需取适量 MonAmp™ 2× Tag Mix Pro (+Dve), 加入模板和 引物,并加入 ddH<sub>2</sub>O 补足体积,使反应体系浓度为 1×即可进行 PCR 反应。反应完成后无需额外添加 loading buffer,可以直接 进行电泳。

该产品具有快速扩增性能,延伸速度最快为 10~15 sec/kb, 以基因组为模板最长可扩增 5 kb。具有良好的扩增特异性和模板 兼容性,对浓度较低或降解模板有良好的扩增性能,可扩增 GC 含量高达 75% 的目的片段,并对含有 PCR 抑制剂的模板具有良 好的扩增性。该产品具有宽退火温度耐受性,在一定退火温度范 围内均可有效扩增。

### 质量控制

#### 核酸内切酶残留检测

将酶液与超螺旋质粒 DNA 在 37℃温育 4 h, 通过 DNA 电泳 检测质粒无变化。

#### 核酸外切酶残留检测

将酶液与双链 DNA 底物在 37℃温育 16 h, 通过 DNA 电泳 检测双链 DNA 底物无变化。

# 使用方法

### 1. 常规 PCR 反应体系

试剂	使用量	终浓度
MonAmp™ 2× Taq Mix Pro (+Dye)	25 µl	1×
正向引物(10 µM) <sup>a</sup>	1~2 µl	0.2~0.4 μM
反向引物(10 μM) <sup>a</sup>	1~2 µl	0.2~0.4 μM
DNA 模板 <sup>b</sup>	ΧμΙ	
ddH <sub>2</sub> O	To 50 μl	

- a. 引物推荐终浓度为 0.2~0.4 μM, 效果不佳时可以在 0.1~1 μM 浓度范围 内进行调整;
- b. 不同模板最佳反应浓度有所不同,以 50 µl 体系为例:模板为基因组 DNA 时, 一般推荐的使用量为 10~400 ng; 当模板为质粒或病毒 DNA 时, 一般推荐的使用量为 10 pg~20 ng。

### 2. 常规 PCR 反应程序

_			
	时间	温度	步骤
-	3~5 min	94°C	预变性 <sup>a</sup>
•	15 sec	94°C	变性
30~35 Cycles	15 sec	53~65°C	退火
	10~15 sec/kb	<b>72</b> °C	延伸b
_	5 min	<b>72</b> °C	终延伸

- a. 菌落(尤其是酵母)的 PCR 扩增, 预变性时间可延长至 10 min, 以提 高预变性效果;
- b. 关于延伸速率, 当目的片段长度不超过 2 kb 时, 推荐使用 10~15 sec/kb; 当目的片段长度大于 2 kb 时,推荐使用 30~60 sec/kb。延伸速率与模板复 杂程度有关,如遇产率较低可适当提高延伸时间。

⚠ 注:使用酵母菌液作为 PCR 扩增模板时,建议扩增的目的片段长度不超过 2.5 kb, 若超出 2.5 kb, 酵母菌液需要预先进行破壁处理。

#### 3. 凝胶浓度对应的染料迁移距离

	琼脂糖凝胶浓度	蓝色条带
[	0.8~2.0%	250~350 bp

▲ 注:染料会影响吸光度。

### 注意事项

- 1. 本产品在 -20°C 短期储存时不会凝固,可以随取随用;
- 2. 建议将所有的反应组分在冰上配制,最后加入 MonAmp™ 2× Tag Mix Pro (+Dye);
- 3. 使用基因组模板进行较长片段扩增需要使用高纯度、完整性较 好的 DNA 模板,可以提高 PCR 成功率;
- 4. 如遇产物条带亮度较低,可以适当提高循环数或者提高模板浓 度。



