

## GensCut MluI

5' ...A↓CGCGT...3'

3' ...TGCGC↑A...5'

### 目录号

GS00220

### 产品组成

组分	规格
GensCut MluI	100 μL
10×GensCut Buffer	1 mL
10×GensCut Color Buffer	1 mL

### 保存条件

-20°C保存 2 年。

### 产品简介

GensCut 快速内切酶是经过基因工程重组的限制性内切酶，可在 5~15 分钟内精确完成 DNA 切割，适用于质粒 DNA、PCR 产物或基因组 DNA 等的快速酶切。GensCut 系列快速内切酶提供一种通用酶切 Buffer，简化酶切反应体系；同时具有良好的酶活冗余度，轻松应对底物过量或困难模板酶切。

### 产品特点

- 5~15min 内完成酶切反应；
- 一种通用的酶切 Buffer；
- 良好的酶活冗余度。

### 适用范围

适用于质粒 DNA、PCR 产物或基因组 DNA 等的快速酶切。

## 注意事项

1. 酶切前建议对 PCR 产物进行纯化；
2. 3 h 温育未表现星号活性，延时酶切可能出现星号活性；
3. 受 CpG 甲基化影响，序列完全重叠，剪切阻断；
4. 所有内切酶的使用体积总和不得超过总反应体系的 1/10；
5. 失活条件为 80°C 温育 20min。

## 质量控制

1. 功能活性检测：最适反应温度下，在 20  $\mu\text{L}$  反应体系中，1  $\mu\text{L}$  酶能够在 15 min 内完全消化 1  $\mu\text{g}$   $\lambda\text{DNA}$ 。
2. 超长时间温育检测：最适反应温度下，将 1  $\mu\text{L}$  酶与 1  $\mu\text{g}$   $\lambda\text{DNA}$  共孵育 3 h，未检测到其他核酸酶污染或星号活性引起的底物非特异性降解，但延长孵育时间可能出现星号活性。
3. 酶切-连接-再酶切检测：最适反应温度下，使用 1  $\mu\text{L}$  酶消化底物，回收酶切产物，在 22°C 下使用适量 T4 DNA 连接酶可以将酶切产物重新连接，将连接产物再次回收后，使用相同的内切酶可以重新切开连接产物。
4. 非特异性内切酶活性检测：最适反应温度下，将 1  $\mu\text{L}$  酶与 1  $\mu\text{g}$  超螺旋质粒 DNA 共同孵育 4h 后，使用琼脂糖凝胶电泳检测，质粒 DNA 仍然处于超螺旋状态。

## 使用方法

### 1. DNA 的快速酶切

- 1) 在冰上按如下建议的加样顺序配制反应体系；

组分	质粒 DNA	PCR 产物	基因组 DNA
ddH <sub>2</sub> O	15 $\mu\text{L}$	16 $\mu\text{L}$	30 $\mu\text{L}$
10×GensCut Buffer /10× GensCut Color Buffer	2 $\mu\text{L}$	3 $\mu\text{L}$ *	5 $\mu\text{L}$
底物 DNA	2 $\mu\text{L}$ (~1 $\mu\text{g}$ )	10 $\mu\text{L}$ (~0.2 $\mu\text{g}$ )	10 $\mu\text{L}$ (5 $\mu\text{g}$ )
GensCut MluI	1 $\mu\text{L}$	1 $\mu\text{L}$	5 $\mu\text{L}$
Total	20 $\mu\text{L}$	30 $\mu\text{L}$	50 $\mu\text{L}$

\* :本体系指已纯化后的 PCR 产物。未纯化的 PCR 产物具备一定的离子强度，10×GensCut Buffer 加入量可适当减少至 2  $\mu\text{L}$ 。若下一步进行克隆等实验，酶切前需纯化 PCR 产物。

- 2) 轻柔吸打或轻弹管壁以混匀（切勿涡旋），然后瞬时离心以收集挂壁液滴；
- 3) 37°C 孵育 15 min（质粒），或 15~30 min（PCR 产物），或 30~60 min（基因组 DNA）；
- 4) 80°C 温育 20 min 即可使酶失活，停止反应（可选）。

## 2. 双酶切或多酶切

- 1) 每种快速内切酶的用量为 1  $\mu\text{L}$ ，并根据需要适当扩大反应体系；
- 2) 所有快速内切酶的体积总和不得超过总反应体系的 1/10；
- 3) 如果所用的几种快速内切酶的最适反应温度不同，应先以最适温度低的酶开始酶切，再添加最适温度较高的酶，在其最适反应温度下进行酶切反应。

## 3. 适用于质粒的扩大反应体系

DNA	1 $\mu\text{g}$	2 $\mu\text{g}$	3 $\mu\text{g}$	4 $\mu\text{g}$	5 $\mu\text{g}$
GensCut MluI	1 $\mu\text{L}$	2 $\mu\text{L}$	3 $\mu\text{L}$	4 $\mu\text{L}$	5 $\mu\text{L}$
10×GensCut Buffer					
/10×GensCut Color Buffer	2 $\mu\text{L}$	2 $\mu\text{L}$	3 $\mu\text{L}$	4 $\mu\text{L}$	5 $\mu\text{L}$
Total	20 $\mu\text{L}$	20 $\mu\text{L}$	30 $\mu\text{L}$	40 $\mu\text{L}$	50 $\mu\text{L}$

注：如果总反应体系大于 20  $\mu\text{L}$ ，应适当增加温育时间，尽量使用水浴、金属浴或沙浴。

## 不同 DNA 种的酶切位点数量

$\lambda\text{DNA}$	$\Phi\text{X174}$	pBR322	pUC57	pUC18/19	SV40	M13mp18/19	Adeno2
7	2	0	0	0	0	0	5

## 甲基化修饰影响

Dam	Dcm	CpG	EcoKI	EcoBI
无影响	无影响	序列完全重叠 剪切阻断	无影响	无影响

## 在不同反应缓冲液中的活性

缓冲液	GensCut Buffer	Thermo Scientific FastDigest Buffer	NEB CutSmart® Buffer	Takara QuickCut™ Buffer
活性	100%	75%	100%	100%

注意：活性数据来自金沙生物限制酶标准反应体系下的检测。