

T5 Direct PCR Kit (Animal Tissue)

■ 目录号

TSE012

■ 产品简介

本产品是一款专为动物组织、细胞样品直接扩增设计的试剂盒，适用于2 kb以内DNA片段的扩增。样品经过简单的裂解处理即可作为PCR扩增模板，无需进行基因组DNA的提取，使用更加简便。产品中所含的T5 PolStar DNA Polymerase，为针对动物来源模板优化的高保真DNA聚合酶，是在具有校正活性的高保真DNA聚合酶基础上改造而来，特殊的DNA-Binding结构Sso7d蛋白结构域的融合使其具有超快的延伸速度，同时基于 $lacZ\alpha$ 法测试，该酶的保真度为野生型Taq DNA聚合酶的20倍。产品中特别添加特异性增强因子SuperPrime及延伸增强因子Extension Enhancer，搭配优化的反应缓冲液可减少扩增条件探索，极大地节省时间。

本产品为2×浓度的PCR直扩预混液，已包含合适浓度的Mg²⁺、DNA聚合酶和dNTPs，使用时只需添加模板和引物，并补水至1×浓度即可进行反应。使用本试剂盒扩增的产物为平末端，纯化后可用于后续克隆（推荐T载体目录号：TSV-007B）、酶切、测序及文库构建等实验。

■ 产品组成

组分	规格
2×T5 Direct PCR Mix (Animal Tissue)	5×1.0 mL
5×High GC Additive	2×1.0 mL
Lysis Buffer A	1×10 mL
Dilution Buffer B	1×10 mL
Positive Control Primer Mix (Sox21)(10 μM each)	100 μL

■ 产品应用

适用于动物组织、细胞等样品的直接扩增，可用于动物基因敲除分析、转基因检测等鉴定型实验，同时适用于对保真性要求较高的基因克隆等实验。

■ 产品特点

- 无需提取基因组DNA，操作简便，省时省力；
- 改造的T5 PolStar DNA Polymerase，具有极高的抑制物耐受度，保真度为野生型Taq DNA聚合酶的20倍；
- 快速扩增，延伸速度高达10 s/kb；
- 适用于多种动物组织样品。

■ 使用方法

1. 基因组DNA的释放

适用样品：适用于鼠尾、鼠耳、昆虫、线虫、鱼鳍和表皮、毛发等动物样品，同时适用于唾液、羊水等含细胞的体液或收集的悬浮细胞；新鲜或者冷冻样品均适用。

使用方法：取直径0.5~2 mm的动物组织样品或5~10 μL体液/细胞液（细胞

样品推荐用量为10⁴~10⁵个），放入离心管内并加入50 μL Lysis Buffer A，95°C加热10 min（较难裂解的样品可适当增加裂解时间），震荡后瞬时离心，取上清液1~3 μL为模板进行PCR扩增（杂质含量较高时，可取适量上清液与等体积的Dilution Buffer B混匀后，取1~3 μL为模板进行PCR扩增）。

注：对于难以裂解或比较坚硬的样品，可提前通过液氮研磨、捣碎或蛋白酶消化等方法进行预处理，帮助DNA更好的释放。裂解操作中需确保样品完全浸入到裂解液中，而非粘在管壁上。



鼠尾样品推荐取样量(参照物:10 μL枪头)示意图

2. 推荐PCR反应体系

将2×T5 Direct PCR Mix (Animal Tissue)从-25~-15°C取出后置于冰上解冻，完全解冻后上下颠倒混匀。按照如下方法配制反应体系：

组分	50 μL体系	终浓度
2×T5 Direct PCR Mix (Animal Tissue)	25 μL	1×
上游引物 (10 μM) ^a	2 μL	0.4 μM
下游引物 (10 μM) ^a	2 μL	0.4 μM
裂解产物 ^b	1~3 μL	
灭菌水	Up to 50 μL	

注：各组分使用前应充分混匀，体系配制完成后，应充分混匀并短暂离心后上机。

a. 引物：为提高产物特异性与扩增成功率，建议引物Tm值为65~70°C，长度

为25 bp以上，GC含量以40~60%为宜；扩增效果不佳时，可在0.2~0.8 μM范围内调整引物终浓度；

b. 裂解产物：加入量过高时，抑制物会影响扩增效果。可在正式试验前先进行模板量梯度扩增预试验，挑选出最合适的模板量；

c. 试剂盒中配有5×High GC Additive，扩增高GC片段（片段整体或局部GC含量>65%）时添加，可显著提高扩增效率。使用时终浓度调整为1×，即50 μL体系中需加入10 μL本组分。

3. 推荐PCR反应程序

步骤	温度	时间	循环数
预变性	98°C	3 min	1
变性	98°C	10 s	
退火 ^a	Tm+3~5°C	10 s	35~40 ^c
延伸 ^b	72°C	10~30 s/kb	
终延伸	72°C	3~5 min	1
保存	4~12°C	∞	

a. 退火温度：参考引物Tm值，建议退火温度设置为引物中Tm较小值+3~5°C；如扩增产物特异性较差，或上下游引物Tm值相差较大，可先进行退火温度梯度预试验以得到最适退火温度，或尝试用Touchdown PCR程序进行扩增；

b. 延伸时间：简单模板按照10 s/kb设置即可，对于高GC等复杂模板，可将延伸速度调整为20~30 s/kb，以保证较高的扩增效率及产量；

c. 扩增循环数：通常来说，35个循环可扩增足量产物，若扩增产量偏低，可增加循环数至40。

4. 扩增产物鉴定

扩增产物可直接进行琼脂糖凝胶电泳，无需添加Loading Buffer。

5. 阳性对照引物

试剂盒内包含引物预混液Positive Control Primer Mix (Sox21)(10 μM each), 可用于阳性对照反应。

阳性对照引物为Sox21-F/R, 可从哺乳动物基因Sox21上游保守序列中扩增出长为237 bp的片段。

阳性对照引物扩增时推荐使用退火温度范围为55~70°C。

引物名称	引物序列
Sox21-F	AGCCCTGGGASTTGAATTGCTG
Sox21-R	GCACTCCAGAGGACAGCRGTGTCAATA

■ 注意事项

- 为避免样品间出现交叉污染, 需准备多个取样工具, 如需反复使用可在每次取样后用2%次氯酸钠溶液或Trelief® Solution核酸清洁液(目录号:TSP001)对工具表面进行清洁处理, 确保每一单独样品均使用无污染的取样器材;
- 建议使用新鲜的样品, 尽量避免因长期储存或反复冻融导致的基因组DNA的降解。取样量不宜过大, 以避免影响扩增结果;
- 动物组织经热裂解处理后, 可能不会也无需完全溶解, 振荡可以促进DNA释放, 静置或者离心后取上清液扩增即可;
- 为保证实验效果, 建议每次扩增均使用新鲜裂解产物为模板;
- 阳性对照引物仅适用于哺乳动物样本, 不适用于鱼类、昆虫等其他动物;
- PCR Mix应避免反复冻融, 短期内多次使用可置于2~8°C保存。

■ 常见问题与解决方法

常见问题	可能原因	解决方法
阳性对照引物扩增时 阳性对照引物扩增正常, 目的片段均无扩增	裂解产物过量	可在正式实验前先进行模板梯度扩增, 选择最合适模板用量, 一般不超过体系的1/10
	取样量过大, 模板杂质含量高	将裂解产物稀释10倍后扩增, 或减少取样量重新裂解
	组织样品不新鲜	建议使用新鲜的组织样品, 避免长期储存或反复冻融导致的基因组DNA的降解
	试剂保存不当	使用新的试剂盒, PCR Mix长期保存应在-25~-15°C, 使用时应避免反复冻融
	引物质量差	做纯化的基因组模板的对照反应, 验证引物质量, 若仍然无法扩增可重新设计合成引物
	操作失误	重复实验, 确认操作、循环参数无误
阳性对照引物扩增正常, 目的片段扩增正常, 目的片段无条带或条带弱	引物质量差	做纯化的基因组模板的对照反应, 验证引物质量, 若无法正常扩增可重新设计合成引物
	退火温度不合适	做退火温度梯度PCR(推荐以2°C为梯度, 摸索最佳反应条件)
	延伸时间过短	增加延伸时间
	循环数过低	增加5~10个循环数
	DNA模板量不足	适当增加模板用量
非特异性扩增	退火温度过低	提高退火温度或尝试Touchdown PCR程序
	延伸时间过久	缩短延伸时间(非特异条带大于目的片段时适用)
	循环数过高	减少循环数
	模板用量过高	减少模板用量或将模板稀释后扩增
	引物浓度过高	适当降低引物浓度
	引物特异性差	适当延长引物或重新设计引物

产物呈现高/低分子量弥散条带	退火温度不合适	做退火温度梯度PCR(推荐以2°C为梯度, 摸索最佳反应条件)
	模板用量不合适	可在正式实验前先进行模板梯度扩增, 选择最合适模板用量, 一般不超过体系的1/10
	循环数过高	减少循环数
	引物浓度过高	适当降低引物浓度
	延伸时间过久	适当缩短延伸时间(高分子量弥散条带适用)
	体系杂质含量高	电泳前离心取上清(低分子量弥散条带适用)
阴性对照扩增出目的条带	引物质量差	重新设计引物(低分子量弥散条带适用)
	样品间交叉污染	每个取样器只取一个样品, 或取完后用2%次氯酸钠溶液或Trelief® Solution核酸清洁液(目录号:TSP001)对工具表面进行清洁处理
	环境或气溶胶污染	使用Trelief® Solution核酸清洁液(目录号:TSP001)对操作环境及空气进行清洁处理
	PCR体系污染	使用无菌耗材, 及时更换枪头

■ 保存条件

-25~15°C保存2年, 干冰运输。

■ 技术支持

本公司产品使用过程中如有任何疑问与建议, 欢迎随时与我们联系:

product@tsingke.com.cn

