

## LZCap®AG(3'Acm) Capping Kit

**产品介绍:** LZCap®AG(3'Acm) mRNA 共转录加帽及纯化试剂盒, 用于在体外共转录合成含有 Cap1 结构的 mRNA, 核心组分 LZCap®AG(3'Acm)是一种 Cap1 类似物, 在 T7 聚合酶作用下以共转录的方式合成到 mRNA 的 5' 端。试剂盒内包含了 DNase I 和 LiCl, 用于 mRNA 纯化。共转录加帽纯化后的 mRNA 能在细胞和体内翻译表达, 广泛应用于体外转录、基因编辑、疫苗研发、CAR-T 治疗、蛋白代替疗法以及再生医学等领域。

**规格及组份:** 10 次/盒 (20µL 体系); 50 次/盒 (20µL 体系); 200 次/盒 (20µL 体系)

序号	组分	原浓度	10 Test	50 Test	200 Test
1	LZCap®AG(3'Acm)	100 mM	16 µL	80 µL	320 µL
2	ATP	100 mM	20 µL	100 µL	400 µL
3	UTP	100 mM	20 µL	100 µL	400 µL
4	CTP	100 mM	20 µL	100 µL	400 µL
5	GTP	100 mM	20 µL	100 µL	400 µL
6	10×Transcription Buffer L	/	20 µL	100 µL	400 µL
7	Enzyme Mix	/	20 µL	100 µL	400 µL
8	Recombinant DNase I(RNase-free)	5 U/µL	20 µL	100 µL	400 µL
9	LiCl	7.5 M	300 µL	1.5 mL	6 mL
10	Control	0.5 µg/µL	2 µL	10 µL	40 µL
11	RNase Free Water	/	1 mL	4.5 mL	18 mL

**保 存:** 低于-15°C 保存。

**DNA 模板设计:** 本试剂盒以 LZCap®AG(3'Acm)为核心, 适用于 AG 起始的序列, 如下图所示, T7 启动子 (下划线标识部分) 后接 AG 序列能够有效起始转录。

5' TAATACGACTCACTATA **AG** GNNNNNNNNNNNNNNNNNNNNNNNNNNN 3'  
 3' ATTATGCTGAGTGATAT **TC** CNNNNNNNNNNNNNNNNNNNNNNNNNNN 5'

T7 聚合酶转录+LZCap®AG(3'Acm)

5' **GAG**GNNNNNNNNNNNNNNNNNNNNNNNNNNN 3'

**实验流程:**

1. 参考以下产品组份表室温配置转录体系;

组分	体积	终浓度
ATP (100 mM)	2 $\mu$ L	10 mM
UTP (100 mM)	2 $\mu$ L	10 mM
CTP (100 mM)	2 $\mu$ L	10 mM
GTP (100 mM)	2 $\mu$ L	10 mM
LZCap®AG(3'Acm) (100mM)	1.6 $\mu$ L	8 mM
10 $\times$ Transcription Buffer L	2 $\mu$ L	1 $\times$
Enzyme Mix	2 $\mu$ L	/
Linear DNA+ RNase Free Water	6.4 $\mu$ L	50 ng/ $\mu$ L
终体积	20 $\mu$ L	

2. 将配置好的反应液混匀, 短暂离心后, 置于 37°C 孵育 2-3 小时, 若转录本长度小于 100nt, 增加反应时间至 4-8h;

3. 反应结束后, 各管再加入 2 $\mu$ L 的 DNase I, 37°C 反应 15min, 消化 DNA 模板;

**4. LiCl 沉淀法纯化**

1) 反应后 20 $\mu$ L 的转录产物内分别加入 30 $\mu$ L 的 LiCl 和 30 $\mu$ L RNase Free Water (LiCl 终浓度需保持在 2.5-2.8M), 混匀后放入 -20°C 沉淀至少 0.5h;

2) 取出沉淀后产物, 12000rpm 离心 15min, 去除上清液, 保留沉淀;

3) 加入预冷的 75%乙醇 (现配现用) 600 $\mu$ L 清洗, 12000rpm 离心 8min, 去除上清;

4) 再重复 1 次步骤 3, 共清洗 2 次;

5) 放超净台静置 10min 至乙醇完全挥发, 用 30-100 $\mu$ L RNase Free Water 溶解 RNA 沉淀, 即获得纯化后的目标 mRNA。

**注意事项:**

1. LZ Cap® AG(3'Acm)适用于以 5' AG 起始序列的 T7 启动子转录载体, 在载体构建时需要加以考虑。

2. 实验所用的试剂耗材和容器等无 RNase 污染。

3. 建议使用线性化的 DNA 模板进行转录, 每个反应中可加 1 $\mu$ g; 若使用 PCR 产物作为转录起始模板, 可加 0.1 $\mu$ g~1 $\mu$ g; 合成的 DNA 模板, 可加 0.1 $\mu$ g~0.5 $\mu$ g。

4. 使用修饰核苷酸代替野生型核苷酸时, 反应终浓度不变; mRNA 产物的 OD260/280 比值与常规 mRNA 可能会有所不同。

5. 由于 10 $\times$ Transcription Buffer L 浓度偏高, 高盐环境会导致聚合酶失活, 同时 buffer 中含有成分, 会与模板 DNA 形成沉淀, 配制反应液时需调整组分加样顺序, 计算好体系, 先加水, 然后加 buffer, NTP, 最后加模板和酶, 以防止 10 $\times$ 的高浓度盐离子对酶造成影响。