

Mg²⁺-ATP 酶活性测定说明书

(货号:ADS-W-A008 微板法 48 样)

一、产品简介:

Mg²⁺-ATP 酶与细胞维持胞内 Mg²⁺浓度有关, 可在运输 Mg²⁺的同时催化 ATP 水解生成 ADP 和无机磷。通过测定无机磷的量可确定该酶活性高低。

二、试剂盒的组成和配制:

试剂名称	规格	保存要求	备注
提取液	提取液 90mL×1 瓶	4℃保存	
试剂一	粉体 1 瓶	4℃保存	用前甩几下使试剂落入底部, 再加 20mL 提取液, 混匀溶解备用。
试剂二	粉体 1 瓶	-20℃保存	用前甩几下使试剂落入底部, 再加 15mL 提取液, 混匀溶解备用。
试剂三	液体 5mL×1 瓶	4℃保存	
试剂四	A:粉体 1 瓶 B:液体 1mL×1 瓶	4℃保存	临用前向 A 试剂中加 0.9mL 的 B 液, 再加 11.6mL 的蒸馏水, 混匀溶解备用。需避光, 现配现用, 变蓝色不能使用。
标准品	粉体 1 支	4℃保存	若重新做标曲, 则用到该试剂。

【注】: 全程操作需无磷环境; 试剂配置最好用新的枪头和玻璃移液器等, 也可以用一次性塑料器皿, 避免磷污染。

三、所需的仪器和用品:

酶标仪、96 孔板、水浴锅、台式离心机、可调式移液器、研钵、冰和蒸馏水。

四、Mg²⁺-ATP 酶活性检测:

建议正式实验前选取 2 个样本做预测定, 了解本批样品情况, 熟悉实验流程, 避免实验样本和试剂浪费!

1、样本制备:

- ① 组织样本: 称取约 0.1g 组织, 加入 1mL 提取液, 进行冰浴匀浆。4℃×12000rpm 离心 10min, 取上清, 置冰上待测。

【注】: 若增加样本量, 可按照组织质量(g): 提取液体积(mL)为 1: 5~10 的比例进行提取。

- ② 细菌/细胞样本:

先收集细菌或细胞到离心管内, 离心后弃上清; 取约 500 万细菌或细胞加入 1mL 提取液, 超声波破碎细菌或细胞(冰浴, 功率 200W, 超声 3s, 间隔 10s, 重复 30 次); 12000rpm 4℃离心 10min, 取上清, 置冰上待测。

【注】: 若增加样本量, 可按照细菌/细胞数量(10⁴): 提取液(mL)为 500~1000: 1 的比例进行提取。

- ③ 液体样本: 直接检测; 若浑浊, 离心后取上清检测。

2、上机检测:

- ① 酶标仪预热 30min 以上, 调节波长至 700nm, 所有试剂解冻至室温 (25℃)。
- ② 在 EP 管中依次加入:

试剂名称 (μL)	测定管	对照管
试剂一	100	100
试剂二	100	
蒸馏水		100

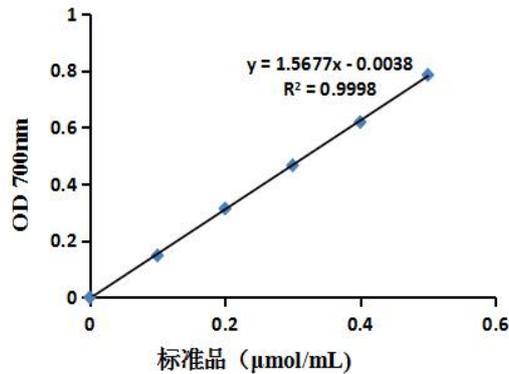
样本	100	100
37°C 孵育 20min		
试剂三	50	50
混匀, 12000rpm, 4°C离心 5min, 上清液待测		

③ 显色反应 (在 96 孔板中操作) :

上清液	150	150
试剂四	100	100
混匀, 室温静置 10min, 700nm 下读取各管吸光值, $\Delta A = A$ 测定 - A 对照 (每个样本做一个自身对照)。		

五、结果计算:

1、标准曲线方程: $y = 1.5677x - 0.0038$, x 是标准品摩尔质量 ($\mu\text{mol/mL}$), y 是 ΔA 。



2、按蛋白浓度计算:

定义: 每小时每毫克组织蛋白分解 ATP 产生 $1\mu\text{mol}$ 无机磷的量为一个酶活力单位。

$$\begin{aligned} \text{酶活力}(\mu\text{mol/h/mg prot}) &= [(\Delta A + 0.0038) \div 1.5677 \times V2] \div (V1 \times \text{Cpr}) \div T \\ &= 6.7 \times (\Delta A + 0.0038) \div \text{Cpr} \end{aligned}$$

3、按样本鲜重计算:

定义: 每小时每克组织分解 ATP 产生 $1\mu\text{mol}$ 无机磷的量为一个酶活力单位。

$$\begin{aligned} \text{酶活力}(\mu\text{mol/h/g 鲜重}) &= [(\Delta A + 0.0038) \div 1.5677 \times V2] \div (W \times V1 \div V) \div T \\ &= 6.7 \times (\Delta A + 0.0038) \div W \end{aligned}$$

4、按细菌或细胞密度计算:

定义: 每小时每 1 万个细菌或细胞分解 ATP 产生 $1\mu\text{mol}$ 无机磷的量为一个酶活力单位。

$$\begin{aligned} \text{酶活力}(\mu\text{mol/h}/10^4 \text{ cell}) &= [(\Delta A + 0.0038) \div 1.5677 \times V2] \div (500 \times V1 \div V) \div T \\ &= 0.0134 \times (\Delta A + 0.0038) \end{aligned}$$

5、液体中酶活力计算:

定义: 每小时每毫升液体分解 ATP 产生 $1\mu\text{mol}$ 无机磷的量为一个酶活力单位。

$$\text{酶活力}(\mu\text{mol/h/mL}) = [(\Delta A + 0.0038) \div 1.5677 \times V2] \div V1 \div T = 6.7 \times (\Delta A + 0.0038)$$

V---加入提取液体积, 1mL;

V1---加入样本体积, 0.1mL ;

V2---酶促反应总体积, 0.35mL;

T---反应时间, 1/3 小时;

W---样本鲜重, g;

500---细菌或细胞总数, 500 万。

Cpr---样本蛋白质浓度, mg/mL; 建议使用本公司的蛋白含量检测试剂盒。

附: 标准曲线制作过程:

- 1 制备标准品母液 (50 $\mu\text{mol/mL}$)：标准品用 1mL 蒸馏水溶解。(母液需在两天内用)。
- 2 把母液用蒸馏水稀释成六个浓度梯度的标准品：0, 0.1, 0.2, 0.3, 0.4, 0.5. $\mu\text{mol/mL}$ 。也可根据实际样本来调整标准品浓度。
- 3 依据显色反应阶段测定管的加样体系操作，根据结果即可制作标准曲线。

