α-酮戊二酸脱氢酶 (α-KGDH) 活性测定试剂盒说明书

(微板法 96 样)

一、产品简介:

α-酮戊二酸脱氢酶(α-KGDH,EC 1.2.4.2)是三羧酸循环调控关键酶之一,广泛存在于动物、植物微生物和培养细胞中。可催化α-酮戊二酸、NAD+ 和辅酶 A 生成琥珀酰辅酶 A、 二氧化碳和 NADH,通过检测 NADH 在 340 nm 的上升速率即可得出α-KGDH 酶活性大小。

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	液体 120mL×1 瓶	4℃保存	
试剂一	液体 20mL×1 瓶	4℃保存	
试剂二	粉剂 mg×1 支	4℃保存	用前甩几下使试剂落入底部,
			再加 1.1mL 的蒸馏水溶解。
试剂三	粉剂 mg×1 支	4℃保存	用前甩几下使试剂落入底部,
			再加 1.1mL 的蒸馏水溶解。

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、 α -酮戊二酸脱氢酶(α -KGDH)活性测定:

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(水分充足的样本可取 0.5g),加入 1mL 提取液,进行冰浴匀浆。 12000rpm,4℃离心 <math>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 1000 万细菌或细胞加入 1mL 提取液;冰浴超声波破碎细菌或细胞(冰浴,功率 20%或 200W,超声 3s,间隔 10s,重复 30次); 12000rpm,4 \mathbb{C} 离心 10min,取上清,置冰上待测。

【注】:若增加样本量,可按细菌/细胞数量(10^4 个):提取液(mL)为 $1000\sim5000$:1 比例进行提取。 2 、 上机 检测:

- ① 酶标仪预热 30min 以上,调节波长至 340nm。
- ② 所有试剂解冻至室温(25℃)。
- ③ 在96孔板中依次加入:

试剂名称(μL)	测定管
样本	40
试剂一	140
试剂二	10
试剂三	10

混匀,37℃条件下,30s 时于 340nm 处读取 A1 值,15min 后读取 A2 值, ΔA=A2-A1。

【注】若 ΔA 在零附近徘徊,可以增加样本量 V1(如增至 $80\mu L$,则试剂一相应减少),

或延长反应时间 T (如增至 30min 或更长),则改变后的 V1 和 T 需代入公式重新计算。

五、结果计算:

1、按样本蛋白浓度计算:

酶活定义: 每毫克组织蛋白每分钟生成 1 nmol 的 NADH 定义为一个酶活力单位。α-KGDH 活性(nmol/min/mg prot)=[ΔA×V2÷(ε×d)×10⁹]÷(V1×Cpr)÷T=107.2×ΔA÷Cpr

2、按样本鲜重计算:

3、按细菌或细胞密度计算:

酶活定义: 每 1 万个细菌或细胞每分钟生成 1 nmol 的 NADH 定义为一个酶活力单位。α-KGDH 活性(nmol/min/ 10^4 cell)=[Δ A×V2÷(ϵ ×d)× 10^9]÷(1000×V1÷V)÷T=0.11× Δ A

4、按照液体体积计算:

酶活定义: 每毫升液体每分钟生成 1 nmol 的 NADH 定义为一个酶活力单位。 α-KGDH 活性(nmol/min/mL)= $[\Delta A \times V2 \div (\epsilon \times d) \times 10^9] \div V1 \div T = 107.2 \times \Delta A$

ε---NADH 摩尔消光系数, 6.22×10^3 L/mol/cm;

d---比色皿光径, 0.5cm;

V2---反应体系总体积, 2×10-4 L;

V1---加入样本体积, 0.04 mL;

V---加入提取液体积, 1mL;

T--- 反应时间, 15min;

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

W---样本质量, g;

1000---细菌或细胞总数, 1000万。