

α酮戊二酸脱氢酶 (α-KGDH) 活性检测试剂盒 (微量法) (本试剂盒仅供科研使用)

产品包装

产品编号	产品名称	产品规格
YFX0184	α酮戊二酸脱氢酶 (α-KGDH) 活性检测试剂盒 (微量法)	100 管/96 样

产品内容

<u>/ HHIJH</u>			
名称	规格	储存条件	
试剂一	液体 110mL ×1 瓶	4°C	
试剂二	液体 lmL ×1 支	-20℃	
试剂三	液体 22mL ×1 瓶	4°C	
试剂四	粉剂 ×1 支	4℃	
试剂五	粉剂 ×1 支	4℃	
试剂六	粉剂 ×1 支	-20℃	
试剂七	粉剂 ×1 支	-20°C	
试剂八	粉剂 ×1 支: 临用前加入 0.8mL 双蒸水充分溶解, 用不完的试	-20℃,避光	
	剂-20℃保存。	-200, 姓几	
工作液的配制: 把试剂四、试剂五、试剂六、试剂七转移到试剂三中, 充分溶解混匀。			

一、产品说明

α-KGDH (EC 1.2.4.2) 广泛存在于动物、植物微生物和培养细胞的线粒体中, 是三 羧酸循环调控关键酶之一,催化α-酮戊二酸氧化脱羧生成琥珀酰辅酶 A。

α-KGDH 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, NADH 在 340 nm 有特征吸收峰, 以 NADH 的生成速率表示α-KGDH 活性。

二、自备材料

紫外分光光度计/酶标仪、水浴锅、台式离心机、可调式移液器、微量石英比色皿/96 孔板 (UV 板)、研钵、冰和蒸馏水。

三、样品准备

称取约 0.1g 组织或收集约 500 万细胞,加入 1mL 试剂一和 10uL 试剂二,冰浴用匀 浆器或研钵充分研磨, 4 ℃ 11000 g 离心 10min, 取上清, 置冰上待测。

四、操作步骤

正式测定前,必需取 2-3 个预期差异较大的样本做预测定。

- 1、酶标仪或分光光度计预热 30min 以上,调节波长至 340nm,蒸馏水调零。
- 2、空白管: 取 200μL 工作液加入微量石英比色皿或 96 孔板中, 37℃孵育 5min 后取出 比色皿, 再依次加入 8µL 试剂八和 12µL 蒸馏水, 混匀并立即测量 340nm 处 0s 的吸光值 A1, 37℃准确反应 2min, 记录 340nm 处 2min 时的吸光值 A2, 计算ΔA 空白=A2-A1。
- 3、测定管: 取 200µL 工作液加入微量石英比色皿或 96 孔板中, 在 37℃(哺乳动物)或 25℃ (其它物种) 孵育 5min 后取出比色皿, 再依次加入 8μL 试剂八和 12μL 样本, 混

地址: 南京市栖霞区迈皋桥创业园科技研发基地寅春路 18 号-A55 网址: www.yfxbio.com 电话: 025-82210064 邮箱: service@yfxbio.com



RNA/DNA 提取,qPCR Master Mix,抗体 ELISA 试剂盒,生化检测试剂盒,细胞株

匀并立即测量 340nm 处 0s 的吸光值 A3, 37℃ (哺乳动物) 或 25℃ (其它物种) 中准确 反应 2min, 记录 340nm 处 2min 时的吸光值 A4, 计算 Δ A 测定=A4-A3。

五、α-KGDH 活性的计算

A. 用 96 孔板测定的计算方法如下:

1、按照样本蛋白浓度计算:

酶活定义:每 mg 组织蛋白在反应体系中每分钟生成 1nmol 的 NADH 为一个酶活性单位。α-KGDH 活性(U/mg prot)= $[(\Delta A 测定-\Delta A 空白)\div (\epsilon \times d) \times V 反总 \times 10^9]\div (Cpr \times V 样)\div T$ =2456.2×(ΔA 测定- ΔA 空白)÷Cpr.

2、按照样本鲜重计算:

酶活定义: 每 g 组织在反应体系中每分钟生成 1 nmol 的 NADH 为一个酶活性单位。 α-KGDH活性 (U/g 鲜重) = $[(\Delta A$ 测定- ΔA 空白)÷ $(\epsilon \times d) \times V$ 反总×10°]÷(V 样÷V 样总×W)÷V =2480.7× $(\Delta A$ 测定- ΔA 空白)÷(V 空白)÷(V 样总×(V 受白)÷(V 样总×(V 受白)÷(V 样总×(V 受白)÷(V 种。

3、按照细菌/细胞密度计算:

酶活定义:每1万个细菌/细胞在反应体系中每 min 生成 1nmol 的 NADH 为一个酶活性单位。 α-KGDH 活性 $(U/10^4 \text{ cell}) = [(\Delta A 测定-\Delta A 空白)÷ (ε×d) × V 反总×10^9]÷(V 样÷V 样总×500) ÷T =4.962×(ΔA 测定-ΔA 空白)。$

V 反总: 反应体系总体积, 2.2×10⁻⁴L; ε: NADH 摩尔消光系数, 6.22×10³L/mol/cm; d: 96 孔板光径, 0.6cm; V 样: 加入样本体积, 0.012 mL; V 样总: 加入试剂—和试剂二体积, 1.01 mL; T: 反应时间, 2min; Cpr: 样本蛋白质浓度, mg/mL; W: 样品质量, g; 500: 细菌或细胞总数, 500 万。

B. 用微量石英比色皿的计算方法如下:

1、按照样本蛋白浓度计算:

酶活定义:每 mg 组织蛋白在反应体系中每分钟生成 1nmol 的 NADH 为一个酶活性单位。 α-KGDH 活性 (U/mg prot) = $[(\Delta A$ 测定- ΔA 空白)÷ $(\epsilon \times d) \times V$ 反总×10°]÷(Cpr×V 样)÷T = $1473.7 \times (\Delta A$ 测定- ΔA 空白)÷Cpr。

2、按照样本鲜重计算:

酶活定义:每 g 组织在反应体系中每分钟生成 1nmol 的 NADH 为一个酶活性单位。

 α -KGDH(U/g 鲜重) = [(Δ A 测定- Δ A 空白)÷(ϵ ×d)×V 反总×10°]÷(V 样÷V 样总×W)÷T =1488.5×(Δ A 测定- Δ A 空白)÷W。

3、按照细菌/细胞密度计算:

酶活定义:每1万个细菌/细胞在反应体系中每分钟生成 1nmol 的 NADH 为一个酶活力单位。α-KGDH 活性 $(U/10^4 \text{ cell}) = [(\Delta A 测定-\Delta A 空白)÷(ε×d)×V 反总×10^9]÷(V 样÷V 样总×500)÷T =2.977×(ΔA 测定-ΔA 空白)。$

V 反总: 反应体系总体积, 2.2×10⁻⁴L; ε: NADH 摩尔消光系数, 6.22×10³L/mol/cm; d: 比色皿光径, 1cm; V 样: 加入样本体积, 0.012 mL; V 样总: 加入试剂一和试剂二体积, 1.01mL; T: 反应时间, 2min; Cpr: 样本蛋白质浓度, mg/mL; W: 样品质量, g; 500: 细菌或细胞总数, 500 万。





六、注意事项

- 1、 测定过程中所有试剂和样本在冰上放置, 以免变性和失活。
- 2、 比色皿中反应液的温度必须保持 37℃或25℃,取小烧杯一只装入一定量的 37℃或25℃蒸馏水, 将此烧杯放入 37℃或25℃水浴锅中。在反应过程中把比色皿连同反应液放在此烧杯中。
- 3、 最好两个人同时做此实验, 一个人比色, 一个人计时, 以保证实验结果的准确性。
- 4、 测定管的ΔA 值在 0.01-0.25 之间, 若测定管的ΔA 值大于 0.25, 需将样本进行稀释。

 地址: 南京市栖霞区迈皋桥创业园科技研发基地寅春路 18 号-A55
 网址: www.yfxbio.com

 电话: 025-82210064
 邮箱: service@yfxbio.com