多胺氧化酶 (Polyamine oxidases, PAO) 试剂盒说明书

(分光法 48样)

一、产品简介:

多胺氧化酶 (PAO, EC 1.5.3.3) 广泛存在于动物、植物和微生物中。催化多胺氧化为醛, 其活性与核酸和蛋白合成密切相关。也与植物逆境生理有一定关系。

PAO 催化多胺产生醛和过氧化氢,产物过氧化氢与 4-氨基氨替吡啉等反应产生一种 有色物质,其在 510nm 处有最大吸收峰。通过检测 510nm 处吸光值的变化量得出 PAO 酶活性大小。

二、试剂盒组成和配置:

试剂名称	规格	保存要求	备注
提取液	液体 60mL×1 瓶	4℃保存	
试剂一	液体 6mL×1 瓶	4℃保存	
试剂二	液体 26mL×1 瓶	4℃保存	
试剂三	粉剂 mg×1 瓶	4℃保存	用前甩几下使试剂落入底部, 再加 5mL 蒸馏水溶解备用。

三、所需的仪器和用品:

可见分光光度计、1mL 玻璃比色皿(光径 1cm)、可调式移液器、天平、低温离心机、蒸馏水。

四、多胺氧化酶(PAO)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。 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: $5\sim10$ 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 \mathbb{C} 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 可见分光光度计预热 30min,调节波长至 510nm,蒸馏水调零。
- ② 所有试剂解冻至室温(25℃)。
- ③ 在 1mL 玻璃比色皿中依次加入:

试剂名称(μL)	测定管	
样本	60	
试剂一	120	
试剂二	520	
试剂三	80	
源匀 20℃下 立即	立即左 510mm 协读取吸来	

混习,30°C \wedge ,立即在 510nm 处读取吸光

值 A1, 30min 后读取 A2, △A=A2-A1。

【注】 若△A 差值较小,则需增加样本量 V1 (如增至 120μL,则试剂二相应减少),或延长反应时间 T (如增加至 1h 或更长),则改变后的加样体积 V1 和反应时间 T 需加入计算公式重新计算。

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在反应体系中使 510nm 处吸光值变化 0.005 为一个酶活单位。

PAO (\triangle **OD**₅₁₀/min/mg prot) = \triangle A÷(V1×Cpr)÷0.005÷T =111.1× \triangle A÷Cpr

2、按样本质量计算:

酶活定义:每克组织每分钟在反应体系中使 510nm 处吸光值变化 0.005 为一个酶活单位。 PAO 活性(Δ **OD**₅₁₀/min/g 鲜重)= Δ A÷(W× V1÷V)÷0.005÷T=111.1× Δ A÷W

3、按细胞数量计算:

酶活定义: 每 10^4 个细胞每分钟在反应体系中使 510nm 处吸光值变化 0.005 为一个酶活单位。 PAO 活性(Δ **OD**₅₁₀/min/ 10^4 cell)= Δ A÷(500×V1÷V)÷0.005÷T=0.22× Δ A

4、 按液体体积计算

酶活定义: 每毫升液体每分钟在反应体系中使 510nm 处吸光值变化 0.005 为一个酶活单位。 PAO 活性(Δ **OD**₅₁₀/min/mL)= Δ A÷V1÷0.005÷T=111.1× Δ A

V---加入提取液体积, 1mL;

V1---反应中样本体积, 0.06mL;

W---样本质量, g;

T---反应时间, 30min

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