组织及血液 α -淀粉酶(α -AL)活性检测试剂盒说明书

产品货号	产品名称	包装规格	测定方法
AMHA6-M48	组织及血液α-淀粉酶(α-AL) 试剂盒	48T	微量法

产品说明:

淀粉水解酶,包括α-淀粉酶和β-淀粉酶。α-AL (EC 3.2.1.1)随机催化淀粉中 α -1,4-糖苷键水解,生成葡萄糖、麦芽糖、麦芽三糖、糊精等还原糖,同时使淀粉的粘度降低,因此又称为液化酶。

淀粉水解酶催化淀粉水解生成还原糖,还原糖还原 3,5-二硝基水杨酸生成棕红色物质,在 540nm 有吸收峰;通过测定 540nm 吸光度增加速率,计算淀粉酶活性。 α -AL 耐热,但是 β -淀粉酶可在 70 α -C 钝化 15min。因此粗酶 液经过 70 α -C 钝化 15min,就只有 α -AL 能够催化淀粉水解。

试剂组成:

试剂名称	规格	保存条件	
试剂一	液体20 mL×1 瓶	常温保存	
试剂二	液体 5 mL×2 瓶	2-8℃保存	
试剂三	粉剂×2 支	2-8℃保存	
标准品	粉剂×1支	2-8℃保存	

溶液的配制:

- 1、试剂一: 若有黄色晶体析出, 需加热溶解后再用;
- 2、试剂二:临用前取1 支试剂三加入1 瓶试剂二中,置于常温水中并加热至煮沸,期间不断搅拌粉剂至溶解, 用不完的试剂2-8℃保存4 周;
- 3、标准品: 10 mg 无水葡萄糖。临用前加 1 mL 蒸馏水,配成 10 mg/mL 葡萄糖标准液,2-8℃保存2 周。

操作步骤:

一、样本处理

称取约0.1g 样本,加0.8mL 蒸馏水匀浆;匀浆后在室温下放置提取15min,每隔5min 振荡1 次,使其充分 提取;6000g,室温离心10min,吸取上清液并且加蒸馏水定容至10mL,摇匀,即为淀粉酶原液。

二、测定步骤

- 1、分光光度计/酶标仪预热30min 以上,调节波长至540 nm,分光光度计蒸馏水调零。
- 2、标准液的稀释:将葡萄糖标准液用蒸馏水稀释为 0.5、0.25、0.125、0.0625、0.03125、0.015625、0.0078 mg/mL 的标准溶液。
- 3、标准液稀释可参考下表:

序号	稀释前浓度(mg/mL)	标准液体积(μL)	蒸馏水体积(μL)	稀释后浓度(mg/mL)
1	10	50	950	0.5

2	0.5	200	200	0.25
3	0.25	200	200	0.125
4	0.125	200	200	0.0625
5	0.0625	200	200	0.03125
6	0.03125	200	200	0.015625
7	0.015625	200	200	0.0078

备注:实验中每个标准管需75μL标准溶液。

4、对照管样本处理: 取250μL 样本沸水浴5min 作为对照管使用。

5、按照操作表依次加入各个试剂:

试剂(μL)	对照管	测定管	标准管	空白管
α-淀粉酶原液	75 (煮沸样本)	75	-	-
蒸馏水	_	-	_	75
标准溶液	_	-	75	-
置于70℃水浴锅中准确反应 15min,冷却至室温				
试剂二	_	75	-	-
置于 40℃水浴锅中准确保温 5min				
试剂一	150	150	150	150
试剂二	75	-	75	75

混匀,沸水浴 10min,取 200μ L 至96 孔板或微量比色皿中,540nm 处读取吸光度,分别记为A 对照、A 测定、A 标准和A 空白,计算 Δ A 测定=A 测定-A 对照, Δ A 标准=A 标准-A 空白。每个测定管需设一个对照管。标准曲线 和空白管只需测 1-2 次。

三、α-淀粉酶活性计算

1、标准曲线的绘制:

根据标准管的浓度(x,mg/mL)和吸光度 ΔA 标准(y, ΔA 标准),建立标准曲线。根据标准曲线, 将 ΔA 测定 代入方程得到x(mg/mL)。

2、α-淀粉酶活性的计算:

(1) 按照样本质量计算

单位定义:每g 组织每分钟催化产生1mg 还原糖定义为1个酶活力单位。

α-淀粉酶活性(U/g 质量)=x×V样÷(W×V样÷V样总)÷T=2×x÷W

(2) 按照蛋白质浓度计算

单位定义:每mg 组织蛋白每分钟催化产生1mg 还原糖定义为1个酶活性单位。

α-淀粉酶活性(U/mg prot)= x×V样÷(V样×Cpr)÷T=0.2×x÷Cpr

V样:加入反应体系中样本体积,0.075mL; V样总:提取液总体积,10mL; Cpr: 样本蛋白质浓度,mg/mL; W:样本质量,g; T:反应时间,5min。

注意事项:

测定的吸光值大于 1.5 时,可以对样本进行适当稀释后测定。若吸光值过小,可以浓缩淀粉酶稀释液或者淀粉酶原液。注意同步修改计算公式。