

# α-淀粉酶 (α-amylase, α-AL) 试剂盒说明书

# 试剂盒说明书

分光光度法 50 管/48 样

### 正式测定前务必取 2-3 个预期差异较大的样本做预测定

# 测定意义 V

淀粉酶负责水解淀粉,包括 $\alpha$ -淀粉酶和β-淀粉酶。 $\alpha$ -淀粉酶(EC 3.2.1.1)可随机地作用于淀粉中的 $\alpha$ -1,4-糖苷键,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。

#### 测定原理:

还原糖还原 3,5-二硝基水杨酸生成棕红色物质。β-淀粉酶不耐热,在 70  $^{\circ}$   $^{\circ}$  钝化 15  $^{\circ}$   $^{\circ}$  从而测定α-淀粉酶活性。

### 组成:

产品名称	SA009-50T/24S	Storage
试剂一: 液体	25ml	RT
试剂二:液体	20ml	4℃
说明书	1 份	

#### 自备仪器和用品:

可见分光光度计、恒温水浴锅、台式离心机、可调式移液器、玻璃比色皿、研钵和蒸馏水。

#### 粗酶液制备:

**组织:** 称取  $0.1\sim0.2g$  样本(建议称取约 0.1g 样本),加 1 mL 蒸馏水匀浆;将匀浆倒入离心管中,在室温下放置提取 15 min,每隔 5 min 振荡 1 次,使其充分提取;3000 g,25 飞离心 10 min,吸取上清液并且加蒸馏水定容至 10 mL,摇匀,即为淀粉酶原液。

血清(浆):直接检测。

# 操作步骤和加样表(在 1.5mLEP 管中依次加入下列试剂):

- 1、分光光度计预热 30min 以上,调节波长到 540 nm,蒸馏水调零。
- 2、试剂一或试剂二 40℃预热 10min
- 3、测定步骤

试剂 (μL)	对照管	测定管

最终解释权所有 © 伊势久(江苏连云港)生物科技有限责任公司,保留一切权利







	α- 淀粉酶原液	250	250		
	70℃水浴 15min 左右,冷却				
	蒸馏水	250			
	试剂二		250		
在 40℃恒温水浴中准确保温 5min					
	试剂一	500	500		

混匀, 95℃水浴 5min, 冷却, 540nm 处读取对照管和测定管吸光度, 计算△A=A 测定管-A 对照管。

#### α-淀粉酶活性计算:

- 1、标准条件下测定回归曲线为 y=3.7215x -0.1778; x 为标准品浓度 (mg/mL), y 为吸光值。
- 2、α-淀粉酶活性
- (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(mg/min/g 鲜重)=[(ΔA + 0.1778)÷3.7215×V 反总]÷(W×V 样÷V 样总)÷T=1.075×(ΔA + 0.1778)÷W
  - (2) 按照蛋白质含量计算

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(mg/min/mg prot)= [(ΔA + 0.1778)÷3.7215×V 反总]÷ (V 样×Cpr)÷T=0.1075×(ΔA + 0.1778) ÷Cpr
  - (3) 血清(浆) 样本中α-淀粉酶活性计算

单位定义: 每 mL 血清(浆)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(mg/min/mL)= [(ΔA + 0.1778)÷3.7215×V 反总]÷V 样÷T=0.1075×(ΔA + 0.1778)

V 反总: 反应体系总体积, 0.5mL; V 样: 加入反应体系中样本体积, 0.25 mL; V 样总: 提取液总体积, 10 mL; Cpr: 样本蛋白质浓度, mg/mL; W: 样本质量, g; T: 反应时间, 5min。



