

线粒体异柠檬酸脱氢酶(ICDHm)活性检测试剂盒

(可见分光光度法)

产品货号: BA2238

产品规格: 50T/24S

产品简介:

线粒体异柠檬酸脱氢酶(isocitrate dehydrogenase,ICDHm),广泛存在于动物、植物、微生物和培养细胞的线粒体中,与线粒体基因表达及线粒体其他的功能有关。异柠檬酸脱氢酶在生物体内有两种存在形式,以NAD为辅酶的NAD-依赖型异柠檬酸脱氢酶。

异柠檬酸脱氢酶的主要功能,是在体内三羧酸循环中,催化异柠檬酸生成 α -酮戊二酸,将NAD还原成NADH,通过测定 α -酮戊二酸的生成量,可以计算出线粒体异柠檬酸脱氢酶活力高低。

注意:实验之前建议选择2-3个预期差异大的样本做预实验。如果样本吸光值不在测量范围内建议稀释或者增加样本量进行检测。

产品组成:

试剂名称	规格	保存条件	
提取液一	液体45mL×1瓶	2-8°C	
提取液二	液体600μL×2支	-20°C	
提取液三	液体40mL×1瓶	2-8°C	
试剂一	液体10mL×1瓶	2-8°C	
试剂二	液体10mL×1瓶	室温	
试剂三	粉剂×2支	-20°C	
试剂四	液体10mL×1瓶	室温	
试剂五	液体35mL×1瓶	室温	
标准品	粉剂×1支	2-8°C	

溶液的配制:

- 1. 提取液二:易挥发试剂,用完后盖紧盖儿后及时放回-20℃保存;
- 2. 试剂三: 临用前加入0.75mL蒸馏水,充分溶解待用,用不完的试剂-20℃分装保存4周,避免反复冻融;
- 3. 标准品: 10mg α-酮戊二酸。临用前加入684μL蒸馏水,配成100μmol/mL标准液, 2-8℃保存8周;
- 4. 工作液的配制: 临用前根据用量将试剂一、试剂二按1:1比例混合, 现配现用。

需自备的仪器和用品:

低温离心机、可见分光光度计、水浴锅/恒温培养箱、1mL 玻璃比色皿、可调式移液枪、研钵/匀浆器、冰和蒸馏水。

操作步骤:

- 一、样本处理(可适当调整待测样本量,具体比例可以参考文献)
- 1. 称取约 0.3g 组织或收集 1500 万细胞,加入 1.5mL 提取液一和 15μL 提取液二,用冰浴匀浆器或研钵匀浆。
- 2. 4℃,1000g 离心 10min。将上清液移至另一离心管中,4℃,11000g 离心 15min。
- 3. 上清液即胞浆提取物,可用于测定从线粒体泄漏的异柠檬酸脱氢酶(此步可选做,可以判断线粒体提取效果)。
 - 4. 在沉淀中加入 600μL 提取液三和 6μL 提取液二,超声波破碎 (功率 300w,超声 5 秒,间隔 9 秒,4min),



邮箱: zzlybio@126.com



4℃, 10000g 离心 10min, 取上清液用于线粒体异柠檬酸脱氢酶活性测定,并且用于蛋白含量测定。

二、测定步骤

- 1. 可见分光光度计预热 30min 以上,调节波长至 505nm,蒸馏水调零。
- 2. 将标准品用提取液三稀释至 0.6、0.3、0.15、0.075、0.0375、0.01875 μmol/mL 标准溶液。
- 3. 标准品稀释表:

序号	稀释前浓度(μmol/mL)	标准液体积(μL)	提取液三体积(μL)	稀释后浓度(µmol/mL)
1	100	60	940	6
2	6	100	900	0.6
3	0.6	500	500	0.3
4	0.3	500	500	0.15
5	0.15	500	500	0.075
6	0.075	500	500	0.0375
7	0.0375	500	500	0.01875

备注: 下述实验中每个标准管需 200μL 标准溶液(注意不要在此步骤直接检测吸光值)。

4. 操作表 (在 1.5 mLEP 管中进行如下操作):

试剂名称(μL)	对照管	测定管	标准管	空白管		
上清液	200	200	-	-		
标准溶液	-	-	200	-		
工作液	200	200	200	200		
试剂三	-	20	20	20		
蒸馏水	20	-	-	200		
充分混匀, 置于 37℃水浴锅/37℃恒温培养箱中反应 1h						
试剂四	100	100	100	100		
充分混匀, 置于 37℃水浴锅/37℃恒温培养箱中 10min						
试剂五	480	480	480	480		
1						

充分混匀,室温静置 5min,尽快测定 505nm 波长处的吸光值,分别记为 A 测定管、A 对照管、A 标准管、A 空白管,计算 Δ A 测定=A 测定管-A 对照管, Δ A 标准=A 标准管-A 空白管。(空白管只需测定 $1\sim2$ 次)

三、ICDHm 活性计算

1. 标准曲线绘制:

以各个标准溶液的浓度为 x 轴,其对应的 ΔA 标准为 y 轴,绘制标准曲线,得到标准方程 y=kx+b,将 ΔA 带入方 程得到 $x(\mu mol/mL)$ 。

2. 酶活力计算:

酶活定义:每 mg 组织蛋白在反应体系中每分钟产生 1nmol α-酮戊二酸定义为一个酶活性单位。

ICDHm 酶活力(U/mg prot)=x×V 上清÷(Cpr×V 上清)÷T×10³=x÷Cpr×16.67

V上清: 加入上清液体积, 0.2mL; Cpr: 样本蛋白浓度, mg/mL, 需自行测定; T: 反应时间, 1h=60min; 10³: 单位换算系数, 1μmol=10³nmol。

注意事项:

- 1. 为保证实验结果的准确性,需先取 1-2 个样做预实验,如果测定的吸光值过高(高于 1),可用提取液三稀释上清液后再测定。计算结果时注意乘以稀释倍数。
- 2. 推荐使用样本蛋白浓度计算酶活,若用样本质量计算,则需加测胞浆提取物酶活,上清和沉淀酶活之和方为总酶活。



地址:郑州市高新区红松路36号龙鼎企业中心一期1号楼5楼25号 免费电话: 400-611-0007 13671551480 13643719799 Q Q:807961520 731791866

邮箱:zzlybio@126.com



3. 附:使用样本重量计算公式

A、上清(胞浆)中ICDHm活力计算:

按样本质量计算

酶活定义: 每 g 组织在反应体系中每分钟产生 1nmol α-酮戊二酸定义为一个酶活性单位。

ICDHm 活性(U/g 质量)=x×V样÷(W×V样÷V提取)÷T×10³=25.25×x÷W

V 提取:加入提取液体积,1.515mL; V 样:加入上清液体积,0.2mL; W:样本质量,g; T:反应时间,1h=60min; 10³:单位换算系数,1μmol=10³nmol。

B、沉淀(线粒体)中 ICDHm 活力计算:

按样本质量计算

酶活定义:每 g 组织在反应体系中每分钟产生 1nmol α-酮戊二酸定义为一个酶活性单位。

ICDHm 活性(U/g 质量)=x×V 样÷(W×V 样÷V 提取)÷T×10³=10.1×x÷W

V 提取: 沉淀重悬时加入提取液体积, 0.606mL; V 样: 加入上清液体积, 0.2mL; W: 样本质量, g; T: 反应时间, 1h=60min; 10³: 单位换算系数, 1μmol=10³nmol。

C、样本 ICDHm 总活力计算:

样本 ICDHm 总活力即为上清(胞浆)中 ICDHm 活力与沉淀(线粒体)中 ICDHm 活力之和。

按样本质量计算: ICDHm (U/g 质量) =25.25×x÷W+10.1×x÷W

实验实例:

1. 取 0.3g 小鼠肾脏加入 1.5mL 提取液一和 15μL 提取液二,用冰浴匀浆器或研钵匀浆。4℃,1000g 离心 10min。将上清液移至另一离心管中,4℃,11000g 离心 15min。上清液即胞浆提取物,在沉淀中加入 600μL 提取液三和 6μL 提取液二,超声波破碎,4℃,10000g 离心 10min,取上清液,分别按操作步骤检测,测得:胞浆ΔA 测定=A 测定管-A 对照管=0,线粒体 A 测定=A 测定管-A 对照管=0.767-0.475=0.292,带入标准曲线 y=1.0917x+0.0471 计算相应的 x 值,按样本质量计算酶活得:

胞浆中 ICDHm 活性(U/g 质量)=25.25×x÷W=0 U/g 质量

线粒体中 ICDHm 活性(U/g 质量)=10.1×x÷W=7.55 U/g 质量

样本总 ICDHm(U/g 质量)=25.25×x÷W+10.1×x÷W=7.55 U/g 质量。

2. 取 0.3g 小化眉加入 1.5mL,提取液一和 15μL 提取液二,用冰浴匀浆器或研钵匀浆。4℃,1000g 离心 10min。将上清液移至另一离心管中,4℃,11000g 离心 15min。上清液即胞浆提取物,上清液稀释 2 倍,在沉淀中加入 600μL 提取液三和 6μL 提取液二,超声波破碎,4℃,10000g 离心 10min,取上清液稀释 2 倍,分别按操作步骤检测,测得:胞浆 ΔA 测定=A 测定管-A 对照管=0,线粒体 ΔA 测定=A 测定管-A 对照管=0.635-0.487=0.148,带入标准曲线 y=1.0917x+0.047 计算相应 x 值,按样本质量计算酶活得:

胞浆中 ICDHm 活性(U/g 质量)=25.25×x÷W×2=15.49U/g 质量

线粒体中 ICDHm 活性(U/g 质量)=10.1×x÷W×2=2.28 U/g 质量

样本总 ICDHm(U/g 质量)=25.25×x÷W×2+10.1×x÷W×2=15.49 U/g 质量。

邮箱: zzlybio@126.com