

支链氨基酸转氨酶(Branched-chain amino acid aminotransferase, BCAT)试剂盒

分光法 24 样

产品简介

支链氨基酸转氨酶(BCAT, E.C.2.6.1.42) 属于以磷酸吡哆醛作为辅酶的IV类转氨酶。该酶分布十分广泛，已经发现广泛存在于原核生物和大多数真核生物中。

支链氨基酸转氨酶(BCAT)催化特异 L-型氨基酸氨基转移到 α -酮戊二酸，形成相应的支链 α -酮酸和谷氨酸 再用特异作用于谷氨酸的酶复合体分解谷氨酸，同时与显色剂反应生成黄色物质，该物质在 450nm 处有最大吸收峰，进而得到支链氨基酸转氨酶(BCAT)的酶活性大小。

该 酶 催 化 反 应：L-leucine+2-oxoglutarate=4-methyl-2-oxopentanoate + L-glutamate。

试剂盒组成和配制

试剂名称	规格	保存要求	备注
提取液	液体 55mL×1 瓶	4℃保存	
试剂一	粉剂 mg×1 支	-20℃保存	用前甩几下或 4℃离心使试剂落入试管底部，再加 2.2mL 的蒸馏水充分溶解，仍 4℃保存。
试剂二	粉剂 mg×1 支	4℃保存	用前甩几下或 4℃离心使试剂落入试管底部，再加 1.2mL 蒸馏水溶解备用。仍 4℃保存。
试剂三	粉剂 mg×1 支	4℃保存	用前甩几下或 4℃离心使试剂落入试管底部，再加 1.1mL 蒸馏水溶解备用。仍 4℃保存。

试剂四	液体 15mL×1 瓶	4℃保存	
试剂五	液体 4mL×1 支	4℃保存	
试剂六	粉剂 mg×1 支	-20℃保存	用前甩几下或 4℃离心使试剂落入试管底部，再加 1.1mL 蒸馏水溶解备用。仍-20℃保存。
试剂七	液体 1mL×1 支	4℃保存	
标准品	液体 mL×1 支	4℃保存	

所需的仪器和用品

可见分光光度计、1mL 玻璃比色皿（光径 1cm）、水浴锅、可调式移液器、研钵和蒸馏水。

支链氨基酸转氨酶(BCAT)活性检测

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（水分多的样本取 0.5g），加入 1mL 提取液，进行冰浴匀浆。

12000rpm，4℃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 1:5~10 的比例提取。

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 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，300W，超声 3s，间隔 7s，总时间 3min）；12000rpm，

4℃离心 10min，取上清，置冰上待测。

[注]：若增加样本量，按照细菌/细胞数量(10^4 个):提取液体积(mL)为 500~1000:1 的比例

进行提取。

2、上机检测:

① 可见分光光度计预热 30min 以上, 调节波长至 450nm, 蒸馏水调零。

② 所有试剂解冻至室温 (25°C), 在 EP 管中依次加入:

试剂名称 (μL)	测定管	对照管
试剂一	40	40
试剂二	40	
试剂三	20	20
试剂四	200	200
样本	150	150
混匀, 37°C反应 60min (准确时间), 立即于 95°C沸水中水浴 2min 后, 上下振动几下 混匀后, 12000rpm 室温离心 5 分钟, 上清液待测。		

③ 显色反应: 在 EP 管中依次加入:

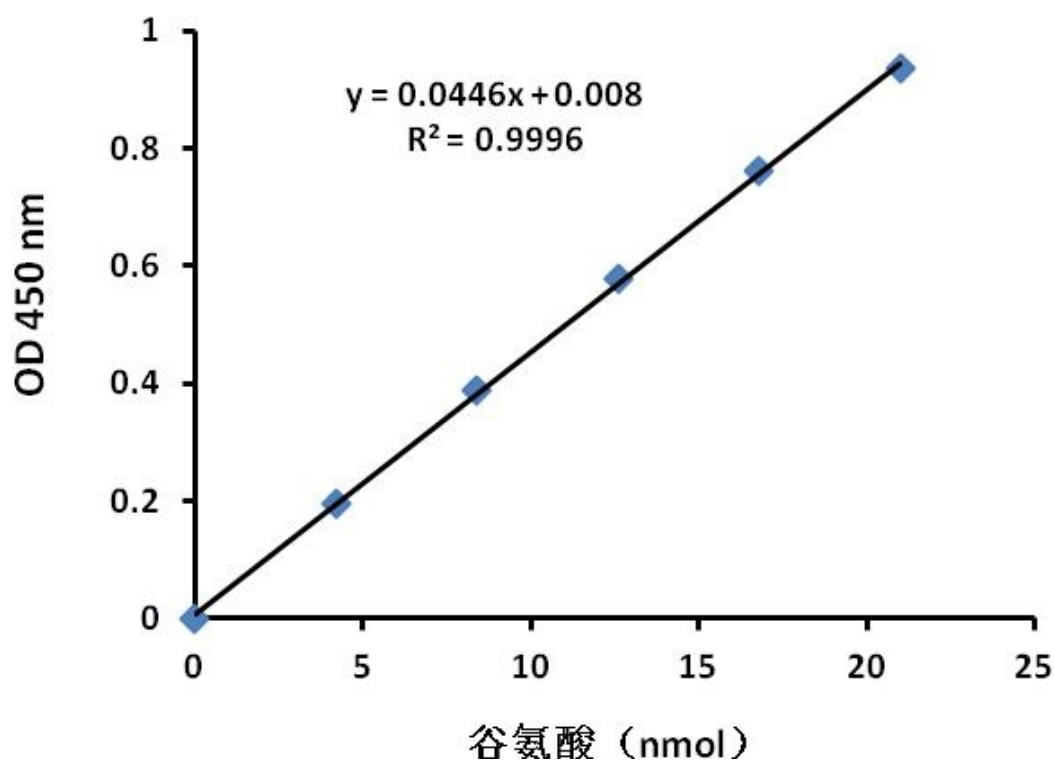
试剂名称 (μL)	测定管	对照管
提取液	370	370
试剂五	80	80
试剂六	20	20
试剂七	20	20
上清液	210	210
混匀, 30°C反应 15min, 液体全部转移至 1mL 玻璃比色皿 (光径 1cm) 中, 立即于 450nm 处读取吸光值 A, $\Delta A = A_{\text{测定}} - A_{\text{对照}}$ (每个样本需设一个自身对照)。		

[注]: 若 ΔA 差值在零附近徘徊, 可以在显色反应阶段增加上清液 (V3) 的量 (如增加到 300 μL , 则提取液相应减少), 则改变后的 V3 重新代入公式计算; 或延长第②步中 30°C 反应时间 T (如由 60min 增加至 90min), 则改变后的反应时间 T 需代入计算公式重新计算。

结果计算

1、标准曲线方程:

$y = 0.0446x + 0.008$; x 为谷氨酸摩尔质量 (nmol), y 为 ΔA 。



2、按样本蛋白浓度计算:

单位定义: 每毫克组织蛋白每小时生成 1 nmol 的谷氨酸定义为一个酶活力单位。

$$\text{BCAT (nmol/h/mg prot)} = [(\Delta A - 0.008) \div 0.0446] \times (V2 \div V3) \div (V1 \times \text{Cpr}) \div T = 320.3 \times (\Delta A - 0.008) \div \text{Cpr}。$$

3、按样本鲜重计算:

单位定义: 每克组织每小时生成 1 nmol 的谷氨酸定义为一个酶活力单位。

$$\text{BCAT (nmol/h/g 鲜重)} = [(\Delta A - 0.008) \div 0.0446] \times (V2 \div V3) \div (W \times V1 \div V) \div T = 320.3 \times (\Delta A - 0.008) \div W。$$

4、按细菌或细胞密度计算:

单位定义: 每百万细菌或细胞每小时生成 1 nmol 的谷氨酸定义为一个酶活力单位。

$$\text{BCAT (nmol/h/10}^4\text{cell)} = [(\Delta A - 0.008) \div 0.0446] \times (V2 \div V3) \div (500 \times V1 \div V) \div T = 0.64 \times (\Delta A - 0.008)$$

V--提取液体积, 1 mL; V1--加入样本体积, 0.15mL; V2--反应总体积, 0.45mL;

V3--显色阶段上清液体积, 0.21mL; T--反应时间, 60min=1h; W--样本质量, g;

500---细胞数量, 百万; Cpr--样本蛋白质浓度, mg/mL; 建议使用本公司 BCA 蛋白含量测定试剂盒。

附: 标准曲线制作过程:

1. 标准品母液 (10nmol/μL)。
2. 把母液稀释成以下浓度梯度的标准品: 0, 0.02, 0.04, 0.06, 0.08, 0.1. nmol/μL。也可根据实际样本来调整标准品浓度。
3. 依据显色反应阶段, 测定管的加样表操作, 根据结果即可制作标准曲线。