

柠檬酸（CA）含量检测试剂盒说明书

可见分光光度法

注意：本产品试剂有所变动，请注意并严格按照该说明书操作。

货号：BC2150

规格：50T/48S

产品组成：使用前请认真核对试剂体积与瓶内体积是否一致，有疑问请及时联系索莱宝工作人员。

试剂名称	规格	保存条件
试剂一	液体 100 mL×1 瓶	2-8°C保存
试剂二	液体 12 mL×1 瓶	2-8°C保存
试剂三	液体 0.2 mL×1 支	-20°C保存
试剂四	粉剂×2 瓶	常温保存
试剂五	液体 6 mL×1 瓶	2-8°C保存
标准品	液体 1 mL×1 支	2-8°C保存

溶液的配制：

- 1、试剂三：为易挥发试剂，用完后尽快密封，-20°C保存；
- 2、试剂四：临用前取 1 瓶加入 3 mL 试剂一，充分溶解，用不完的试剂 2-8°C 保存一周。
- 3、标准品：2 μmol/mL 柠檬酸标准液。

产品说明：

CA是生物体内常见的有机酸，是重要的食品风味物质。此外，CA是三羧酸循环第一步反应的产物。

酸性条件下，柠檬酸还原Cr⁶⁺生成Cr³⁺，在545nm处有特征吸收峰；通过测定545nm吸光值的增加，即可计算出样本中柠檬酸含量。



技术指标：

最低检出限：0.02 μmol/mL

线性范围：0.032-4 μmol/mL

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。

需自备的仪器和用品：

可见分光光度计、低温离心机、水浴锅、可调式移液枪、1mL玻璃比色皿、研钵/匀浆器/细胞超声破碎仪、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、液体样本中柠檬酸提取：取 0.1mL 液体加试剂一 0.9mL，充分混匀，11000g，4°C 离心 10min，取上清液置于冰上待测。（若测定值较低，可适当调整液体样本和试剂一的体积比例，如（0.2mL 液体样本+0.8mL 试剂一）或（0.5mL 液体样本+0.5mL 试剂一）。）

- 2、组织：按照组织质量(g)：试剂一体积(mL)为1:5~10的比例(建议称取约0.1g组织，加入1mL试剂一)，进行冰浴匀浆。10000g 4°C离心10min，取上清，置冰上待测。
- 3、细菌或培养细胞：先收集细菌或细胞到离心管内，离心后弃上清；按照细菌或细胞数量(10⁴个)：试剂一体积(mL)为500~1000:1的比例(建议500万细菌或细胞加入1mL试剂一)，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)；10000g 4°C离心10min，取上清，置冰上待测。
- 4、线粒体中柠檬酸提取：称约0.1g组织，加入1mL试剂一，冰上充分研磨，600g，4°C离心5min；取上清至另一EP管中，11000g，4°C离心10min，弃上清(此上清液可用于细胞质CA含量测定)；向沉淀中加试剂二200μL，以及试剂三2μL，充分悬浮溶解，11000g，4°C离心10min，取上清液置于冰上待测。(推荐使用蛋白浓度计算酶活性)

二、测定步骤

- 1、分光光度计预热30min以上，调节波长到545nm，蒸馏水调零。
- 2、试剂一置于30°C水浴中预热30min以上。
- 3、操作表(按下表在1.5mLEP管中加入相应试剂)：

试剂名称(μL)	空白管	测定管	标准管
蒸馏水	100	-	-
样本	-	100	-
标准品	-	-	100
试剂一	700	700	700
试剂四	100	100	100
试剂五	100	100	100

充分混匀后室温静置30min，于545nm测定吸光度，记为A空白管、A测定管、A标准管，计算ΔA测定=A测定管-A空白管，ΔA标准=A标准管-A空白管。空白管和标准管只需做1-2次。

三、柠檬酸含量计算

- 1、按液体体积计算：

$$\text{柠檬酸含量} (\mu\text{mol/mL}) = C_{\text{标准液}} \times \Delta A_{\text{测定}} \div \Delta A_{\text{标准}} \times F = 20 \times \Delta A_{\text{测定}} \div \Delta A_{\text{标准}}$$

- 2、按组织质量计算：

$$\text{柠檬酸含量} (\mu\text{mol/g 质量}) = C_{\text{标准液}} \times \Delta A_{\text{测定}} \div \Delta A_{\text{标准}} \times V_{\text{总}} \div W = 2 \times \Delta A_{\text{测定}} \div \Delta A_{\text{标准}} \div W$$

- 3、按细胞/细菌数量计算：

$$\text{柠檬酸含量} (\mu\text{mol}/10^4 \text{ cell}) = C_{\text{标准液}} \times \Delta A_{\text{测定}} \div \Delta A_{\text{标准}} \times V_{\text{总}} \div N = 2 \times \Delta A_{\text{测定}} \div \Delta A_{\text{标准}} \div N$$

- 4、按蛋白浓度计算：

$$\text{柠檬酸含量} (\mu\text{mol/mg prot}) = C_{\text{标准液}} \times \Delta A_{\text{测定}} \div \Delta A_{\text{标准}} \times V_{\text{样}} \div (C_{\text{pr}} \times V_{\text{样}}) = 2 \times \Delta A_{\text{测定}} \div \Delta A_{\text{标准}} \div C_{\text{pr}}$$

C标准液：标准品的浓度，2μmol/mL；F：样本稀释倍数，(0.1mL样本+0.9mL试剂一)÷0.1mL样本=10；V总：上清液总体积，1.0mL；W：样本质量，g；N：细胞/细菌数量，以万计；Cpr：上清液蛋白浓度，mg/mL，需自行测定；V样：加入的样本体积，100μL=0.1mL。

注意事项：

- 1、样本处理等过程均需要在冰上进行。
- 2、试剂五为易致癌物质，实验过程中，需佩戴手套，避免试剂五溅到皮肤上。

- 3、柠檬酸试剂一不能用于蛋白含量测定，如需测定蛋白含量，需另取组织进行测定。
- 4、若反应30min后有明显的黑色小颗粒，属于正常现象，需将样本稀释后再测。
- 5、如果样本吸光值大于0.5，建议将样本用试剂一稀释后进行测定。

实验实例：

- 1、取 0.1065g 竹子叶片加入 1mL 试剂一，冰上充分研磨，11000g，4℃离心 10min，取上清液按照测定步骤操作，测并计算 ΔA 测定=A 测定管-A 空白管=0.281-0.130=0.151， ΔA 标准=A 标准管-A 空白管=0.438-0.130=0.308，按样本质量计算得：
柠檬酸含量（ $\mu\text{mol/g}$ 质量）= $2 \times \Delta A$ 测定 $\div \Delta A$ 标准 $\div W = 9.21 \mu\text{mol/g}$ 质量。
- 2、取 0.1094g 兔肾脏组织加入 1mL 试剂一，冰上充分研磨，11000g，4℃离心 10min，取上清液按照测定步骤操作，测得计算 ΔA 测定=A 测定管-A 空白管=0.440-0.130=0.310， ΔA 标准=A 标准管-A 空白管=0.438-0.130=0.308，按样本质量计算得：
柠檬酸含量（ $\mu\text{mol/g}$ 质量）= $2 \times \Delta A$ 测定 $\div \Delta A$ 标准 $\div W = 18.40 \mu\text{mol/g}$ 质量。
- 3、取 0.1mL 兔血清加试剂一 0.9mL，充分混匀，11000g，4℃离心 10min，取上清液按照测定步骤操作，测得计算 ΔA 测定=A 测定管-A 空白管=0.271-0.130=0.141， ΔA 标准=A 标准管-A 空白管=0.438-0.130=0.308，按液体样本的体积计算：
柠檬酸含量（ $\mu\text{mol/mL}$ ）= $20 \times \Delta A$ 测定 $\div \Delta A$ 标准 $= 9.156 \mu\text{mol/mL}$ 。

相关发表文献：

- [1] Meixi Peng,Dan Yang,Yixuan Hou,et al. Intracellular citrate accumulation by oxidized ATM-mediated metabolism reprogramming via PFKP and CS enhances hypoxic breast cancer cell invasion and metastasis. *Cell Death and Disease*.March 2019;(IF5.959)
- [2] Luo M,Luo Y, Mao N,et al. Cancer-Associated Fibroblasts Accelerate Malignant Progression of Non-Small Cell Lung Cancer via Connexin 43-Formed Unidirectional Gap Junctional Intercellular Communication. *Cellular Physiology and Biochemistry*. November 2018;
- [3] Zhou Z, Duan Y, Zhou M. Carbendazim-resistance associated $\beta 2$ -tubulin substitutions increase deoxynivalenol biosynthesis by reducing the interaction between $\beta 2$ -tubulin and IDH3 in *Fusarium graminearum*[J]. *Environmental microbiology*, 2019.

相关系列产品：

- BC0710/BC0715 α -酮戊二酸脱氢酶（ α -KGDH）活性检测试剂盒
BC0950/BC0955 琥珀酸脱氢酶（SDH）活性检测试剂盒
BC0380/BC0385 丙酮酸脱氢酶（PDH）活性检测试剂盒