# 游离胆固醇(Free cholesterol, FC)含量试剂盒说明书

(货号: G0911F 分光法 48样)

# 一、产品简介:

游离胆固醇(FC)不仅参与形成细胞膜,而且是合成胆汁酸,维生素  $\mathbf{D}$  以及甾体激素的原料。其血清浓度可作为脂代谢的指标。

游离胆固醇(FC)在胆固醇氧化酶作用下被氧化生成 4-胆甾烯酮和  $H_2O_2$ ;接着与 4-氨基氨替吡啉等反应生成红色醌类化合物,其在 510nm 处有特征吸收峰,通过检测 510nm 处吸光值,即可得出 FC 含量。

## 二、试剂盒的组分与配制:

试剂名称	规格	保存要求	备注
提取液	液体 60mL×1 瓶	4℃保存	
试剂一	粉剂 mg×1 支	4℃保存	用前甩几下使试剂落入底部,再加
			2.2mL 蒸馏水, 充分震荡溶解
试剂二	液体 18mL×1 瓶	4℃保存	
试剂三	液体 12mL×1 瓶	4℃保存	
标准品	液体 1mL×1 支	4℃保存	

### 三、所需的仪器和用品:

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

# 四、游离胆固醇(FC)含量测定:

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 组织样本加入研钵中,加入 1mL 提取液,在冰上进行匀浆,12000rpm,4℃或室温离心 10min,取上清液待测。

【注】: 若增加样本量,可按照组织质量(g):提取液(mL)为1:5~10的比例进行提取。

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;取约 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,功率 200W,超声 3s,间隔 10s,重复 30 次); 12000rpm 4 ℂ 离心 10min,取上清,置冰上待测。

【注】: 若增加样本量,可按照细菌/细胞数量(104):提取液(mL)为500~1000:1的比例进行提取。

③ 液体样本:澄清的液体样本直接测定,若浑浊则离心后取上清检测。

### 2、上机检测:

- ① 可见分光光度计预热 30 min,调节波长到 510 nm,蒸馏水调零。
- ② 所有试剂解冻至室温(25℃)。
- ③ 在 EP 管中依次加入:

   试剂名称(μL)	测定管	标准管	空白管
政刑右称 (μL)		(仅做一次)	(仅做一次)
标准品		80	
样本	80		
试剂一	40	40	40
试剂二	340	340	420

试剂三	240	240	240				
混匀, <b>避光孵育</b> 60min, 全部液体转移至 1mL 玻璃比色皿							
中, 于 510nm 处读取各管吸光值 A。							

【注】:若测定管的 A 值大于 1.5,则需将样本进行稀释(用提取液稀释)或减少样本加样量 V1(如减至  $40\mu L$ ,则试剂二相应增加),稀释倍数 D 或样本量 V1 需代入计算公式重新计算。

## 五、结果计算:

1、按样本质量计算

FC(μg/g 重量)=(C 标准×V2) ×Mr×(A 测定-A 空白)÷(A 标准-A 空白)÷(W×V1÷V) ×D =193.3×(A 测定-A 空白)÷(A 标准-A 空白) ÷W×D

2、按细胞数量计算:

FC(μg/10<sup>4</sup> cell)=(C 标准×V2)×(A 测定-A 空白)÷(A 标准-A 空白)÷(500×V1÷V)×D =0.39×(A 测定-A 空白)÷(A 标准-A 空白)×D

3、液体中 FC 含量计算:

FC (μg/mL) =(C 标准×V2) ×Mr×(A 测定-A 空白)÷(A 标准-A 空白)÷V1×D =193.3×(A 测定-A 空白)÷(A 标准-A 空白)

C 标准---0.5µmol/mL;

V1---样本加入体积, 0.08mL;

V---提取液体积, 1mL;

500---细胞数量;

Mr=386.6---胆固醇分子量;

V2---标准品加入体积, 0.08mL;

D---稀释倍数;

W---样本取样质量。