



产品说明书

产品名称：AugeGreen qPCR 染液,20× in water

产品货号：S2007S, S2007L

产品规格：1 mL, 5mL

应用范围：实时定量 PCR、高分辨率溶解曲线

产品参数

$\lambda_{abs}/\lambda_{em}$ = 500/530 nm (结合 DNA)

λ_{abs} = 471 nm (未结合 DNA)

储存条件

-20℃避光保存，有效期见外包装。

产品介绍

AugeGreen 是一种用于实时定量 PCR (qPCR) 的 DNA 结合染料。该染料的诸多优点使它远胜于 SYBR Green I。除了有相似的光谱特性，AugeGreen 有三个主要特点使它区别于 SYBR Green I。

首先，AugeGreen 对 PCR 的抑制性远小于 SYBR Green I。因此，使用 AugeGreen 进行的 qPCR 实验可以使用快速 PCR 步骤。同时，AugeGreen 在实验中可以使用较高的浓度，从而获得远强于 SYBR Green I 扩增信号。较高浓度的 AugeGreen 也消除了“染料重分布”的缺陷，使 AugeGreen 既可用于多重 PCR，也可用于高分辨率（高清晰）熔解曲线分析 (HRM)。该分析正被越来越多的用于 PCR 后的基因分型和异源双链分析。由于 SYBR Green I 对 PCR 的抑制性，从而要求其使用浓度必须很低，因此 SYBR Green I 无法解决由低浓度造成的染料重分布问题，既不能用于多重 PCR 也不能用于 HRM。同时，染料重分布问题也可能影响常规熔解曲线的可靠性，因为低熔点的 DNA 链可能由于这种原

因而无法检测到。

第二，AugeGreen 的稳定性极强。在正常的储存、操作和 PCR 过程中不会被破坏。在缓冲溶液中的染料可以安全的储存在室温或冰箱里，也可以反复冻融。与之相反，SYBR Green I 不稳定而且降解后对 PCR 抑制性更强。

第三，AugeGreen 降低了细胞膜透性，因而比 SYBR Green 1 更加安全。独立实验室的测试结果显示，AugeGreen 既没有诱变性也没有细胞毒性。相反，虽然 SYBR Green I 本身诱变性很弱，但它在细胞中可能抑制了正常 DNA 的修复机制，使其有诱变增强作用。考虑到 PCR 的广泛使用，其安全性应该足够重视。

使用方法

1. 如下建立实验体系：(仅供参考)

名 称	体 积
10× 的无 Mg ²⁺ 聚合酶缓冲液	5 μL
50 mM MgCl ₂	2.5 μL
2 mM dNTP	5 μL
20×AugeGreen	2.5 μL
Taq DNA polymerase	1-5 units
F, R Primers	各 0.1-0.5 μM
模板	适量
dH ₂ O	to a final volume of 50 μL



US EVERBRIGHT

AugeGreen™ 使用说明

实验目的

实时定量 PCR 检测 20×AugeGreen

主要试剂

1. Prime

h β -actin:

forward 5'-CACCCACACTGTGCCCATCTACGA-3'

reverse 5'-CAGCGGAACCGCTCATTGCCAATGG-3'

2. HS Taq DNA Polymerase: Thermo(EP0612)

3. Glycerlo: Sigma(V900090-500 mL)

4. BSA: Sigma(A7030)

5. 10 mM dNTPs: Takara(4019)

实验方案

1. 配制 2×AugeGreen Buffer

2×AugeGreen Buffer		
组分	浓度	体积(μ L)
1 M Tris HCl pH8.5	50 mM	5
500 mM (NH4)2SO4	20 mM	4
50 mM MgCl2	7 mM	14
50% glycerol	2.5%	5
DMSO	10 %	10
20×AugeGreen	2×	10
10 mM dNTPs	0.4 mM	4
2 % Tween20	0.03 %	1.5
1 mg/mL BSA	22 mg/mL	2.2
H2O	/	44.3
Total volume	/	100

2. 配制 q-PCR 反应体系

成分	20 μ L/体系/管反应
10 μ M primers	1 μ L
模板	适量
HS Taq DNA 酶 (5 U/ μ L)	0.2 μ L
2×AugeGreen buffer	10 μ L
H2O	定容至 20 μ L

注: a. DNA 模板的添加量通常在 100 ng 以下。因不同种类的 DNA 模板中含有的靶基因的拷贝数不同, 必要时可进行梯度稀释, 确定合适的 DNA 模板添加量。cDNA 作为模板时的添加量不要超过 PCR 反应液总体积的 10%。

b. 引物终浓度一般控制在 0.1-0.5 μ M 范围内。

3. 实验分组: 标准对照样品孔 (阳性对照)、检测样品孔、空白对照孔 (阴性对照) 共三组, 同时进行检测, 分别进行三次平行实验。

4. 混匀离心、上机进行荧光定量 PCR (仪器为 Roche: LC96)。

PCR 程序:

	温度	时间
Step 1	95 °C	2 min
Step 2	95 °C	5 sec
Step 3	60 °C	30 sec
Step 2~3, 重复 45 个循环		
熔解曲线 Tm 值 57 °C~99 °C		

5. 保存数据, 判断样本质量:

A. 检测样品与标准品之间的 Ct 值差

B. 检测样品与标准品之间的荧光强度差

检测结果需达到: 以上两组检测指标无显著性差异