

产 品 说 明 书

YF® Click-iT EdU成像试剂盒

产品货号及规格：

货号	产品名称	规格
C6015S	YF® 488 Click-iT EdU 成像试剂盒（绿色荧光）	20T
C6015M		100T
C6016S	YF® 555 Click-iT EdU 成像试剂盒（橙红色荧光）	20T
C6016M		100T
C6016L		500T
C6016XL		1000T
C6017S	YF® 594 Click-iT EdU 成像试剂盒（红色荧光）	20T
C6017M		100T
C6017XL		1000T
C6018S	YF® 647A Click-iT EdU 成像试剂盒（远红荧光）	20T
C6018M		100T
C6018L		500T
C6018XL		1000T

产品内容：

组分 \ 规格	20T	100T	500T	1000T	开封后保存温度	稳定性
A. 10 mM EdU	40 µL	0.2 mL	1 mL	2 × 1 mL	-20°C	开封后按指定温度保存 可有效放置 一年
B. YF® 488/555/594/647A Azide	4 µL	20 µL	100 µL	200 µL	-20°C，避光	
C. 10×Click-iT EdU 反应缓冲液	200 µL	1 mL	5 mL	10 mL	2-8°C	
D. CuSO ₄	100 µL	0.5 mL	2 × 1.25 mL	5 mL	2-8°C	
E. Click-iT EdU 缓冲液添加物	6 mg	30 mg	150 mg	2 × 150 mg	2-8°C	
F. Hoechst 33342	5 µL	25 µL	125 µL	250 µL	2-8°C	

规格：上述反应次数针对 96 孔板培养的细胞，不同容器的具体用量可参考附表 1。

荧光光谱数据：YF® 488 Azide: 495/519 nm; YF® 555 Azide: 555/565 nm; YF® 594 Azide: 590/617 nm

YF® 647A Azide: 650/670 nm; Hoechst 33342: 350/461 nm (bound to DNA)

储存条件

-20°C避光保存，有效期见外包装。开封后，保存温度详见说明书。



产品介绍

细胞增殖检测是评估细胞健康程度、遗传毒性及抗肿瘤药物效果的基础实验手段。检测细胞增殖最精确的方法是BrdU法。EdU法检测试剂盒是BrdU法的革命性突破。EdU（5-乙炔基-2'-脱氧尿苷）是一种嘧啶类似物，在DNA合成期整合入DNA双链。EdU法检测基于“点击”反应，一种由铜催化的叠氮化合物和炔烃作用发生共价反应，形成共价键。

本试剂盒中，EdU含有炔烃，YF® 488/555/594/647A Azide染料含有叠氮化合物。点击法的EdU标记增殖快速有效，易于使用。BrdU方法需要DNA变性（如酸变性、热变性或者用DNase消化）暴露出BrdU，从而方便BrdU抗体结合；而EdU法只需多聚甲醛固定和Triton X-100促渗就可以使检测试剂进入细胞，只需少量的叠氮化染料即可非常有效地标记出整合的EdU。

本试剂盒包含EdU法检测所需要的所有组分，可以用于体外培养细胞的增殖检测。

使用方法

实验材料（自备）

- 10 mM PBS, pH 7.2-7.6
- 4 %多聚甲醛固定液（in PBS）
- 促渗试剂（0.5 %Triton X-100 in PBS）
- 2 mg/mL 甘氨酸溶液（in ddH₂O）
- 3 %BSA in PBS, pH 7.2-7.6
- 96/24/12/6 孔培养板或培养皿

实验步骤

1. 细胞培养

取对数生长期细胞，以每孔 4×10^3 - 1×10^5 细胞（可根据细胞大小，生长速度及实验处理的具体要求调整细胞数目和密度）接种于96孔板中，培养至正常生长状态。

2. 药物处理

根据实验需要进行各种药物处理。

3. EdU标记

（1）用细胞完全培养基按一定比例稀释 EdU 溶液（组分 A）至合适浓度后加入细胞中，混匀；设置不加 EdU 处理的阴性对照组。

注：EdU 的标记浓度需根据细胞类型加以调整，建议以 10 μ M 的初始浓度进行摸索。预实验中，建议设置 EdU 浓度梯度，可参考附表 2 和附表 3。

（2）细胞培养箱中孵育 2 h。

注：最佳孵育时间与细胞周期有关，大多数肿瘤细胞系均可采用 2 h 的孵育时间，可参考附表 2。EdU 浓度与孵育时间相关，短时间孵育（<2 h）宜采用高浓度，如：10~50 μ M；长时间孵育（>24 h）宜采用低浓度，如：1~10 μ M；也可参考附表 3。

4. 细胞固定及促渗

注：对于需要做细胞表面抗原标记的实验，可以考虑在完成EdU 孵育后，以含 3% BSA 洗涤液洗涤细胞 2 次，在细胞固定促渗之前进行。

（1）孵育完成后，去除培养基。以 1X PBS 清洗细胞两次，每次5 min，以除去未掺入 DNA 的 EdU 残留，贴壁不牢的细



胞可降低清洗强度。每孔加入50 μ L 4 % 多聚甲醛固定液，室温孵育20 min后，去除固定液。

(2) 每孔加入50 μ L 2 mg/mL甘氨酸溶液，室温孵育5 min，中和残留的固定液。

(3) 以每孔100 μ L 3 % BSA洗涤细胞2次。

(4) 去除洗涤液，加入100 μ L 0.5 % Triton X-100，室温孵育10 min。

5. EdU检测

注：本参考步骤每个样本使用100 μ L的工作液，用户可以根据自己的样本情况调整用量。

(1) 配置1 $\times$ Click-iT EdU反应缓冲液（组分C）：用ddH₂O将组分C稀释10倍。

(2) 配置5 $\times$ Click-iT EdU缓冲液添加物（组分E）：加300 μ L的ddH₂O至30 mg的E组分管中（终浓度100 mg/mL），混匀至全部溶解。使用后，剩余储液存放在-20 $^{\circ}$ C，可保存一年，溶液一旦呈现棕色，则说明有效成分降解不能再用。

注：不同规格的组分E均按照此比例加ddH₂O溶解，制备成5 $\times$ 储液备用。

(3) 准备1 $\times$ Click-iT EdU缓冲液添加物：用ddH₂O稀释5 $\times$ Click-iT EdU缓冲液添加物至1 $\times$ ，溶液应现配现用。

(4) 依据表 1 准备 Click-iT 工作液。

表 1: Click-iT 工作液

反应组分	以 10 个孔的样本数为例
1 $\times$ Click-iT EdU 反应缓冲液	860 μ L
CuSO ₄ （组分 D）	40 μ L
YF [®] 488/555/594/647A Azide（组分 B）	2 μ L
1 $\times$ Click-iT EdU 缓冲液添加物	100 μ L
总体积	1 mL

(5) 去除促渗剂，每孔 100 μ L 的 3% BSA 洗涤液洗涤 2 次。

(6) 每孔加入 100 μ L Click-iT 工作液，均匀覆盖细胞。

(7) 室温避光孵育 30 min。

(8) 除去 Click-iT 工作液，以 100 μ L 3% BSA 洗涤细胞 2 次后，去除洗涤液，加入 100 μ L PBS 保持细胞湿润。如其他无特别要求，即可进行拍照分析。

6. DNA 复染（可选）

(1) 用 100 μ L PBS 洗涤细胞 1 次，去除洗涤液。

(2) 用 PBS 将 Hoechst 33342（组分 F）稀释 2000 倍。

(3) 每孔加 100 μ L 1 $\times$ Hoechst 33342 溶液，室温避光孵育 15-30 min。

(4) 去除 Hoechst 33342 溶液，用 100 μ L PBS 洗涤细胞 2 次。

7. 成像及分析

建议染色完成后立即进行荧光显微镜拍照观察；如果条件限制，请于 4 $^{\circ}$ C 条件下避光湿润保存 3 天之内完成拍照。

注意事项

- 使用前请将产品瞬时离心至管底，再进行后续实验。
- 荧光染料均存在淬灭问题，实验操作时请尽量注意避光，以减缓荧光淬灭。



3. Click-iT EdU 缓冲液添加物溶液最好现配现用，以保证最佳结果。
4. 为了您的安全和健康，请穿实验服并戴一次性手套操作。



附录：

附表 1. EdU 培养基及染色反应液的参考使用量

	96 孔板	48 孔板	24 孔板	12 孔板	6 孔板	5.5 cm 小皿
EdU 培养基	100 μ L	150 μ L	200 μ L	500 μ L	1 mL	2 mL
染色反应液	100 μ L	150 μ L	200 μ L	500 μ L	1 mL	2 mL

附表 2. EdU 的参考孵育时间

细胞系	人胚胎细胞	酵母细胞	鼠成纤维细胞	人宫颈癌细胞	人胚肾细胞系	人神经细胞
细胞周期	~30 min	~3 h	~18 h	~21 h	~25 h	~5 d
孵育时间	5 min	20 min	2 h	2 h	2 h	1 d

注：（1）EdU 孵育时间取决于细胞周期，一般为细胞周期的 1/10 至 1/5，但大多数细胞系均可采用 2 h 孵育时间；
（2）考虑到细胞培养基、温度、湿度、光线等其他因素的影响，细胞周期会有所变化。

附表 3. 文献中 EdU 孵育浓度及时间

PubMed ID	Reference	Cell Line	Concentration	Time
18272492	Salic A, <i>et al.</i> PNAS.2008	NIH3T3, HeLa	10 nM~10 μ M	1 h
18521918	Cappella P, <i>et al.</i> Cytometry A.2008	HL-60, A2780, U2OS	1~10 μ M	0.5 h
18996411	Chehehara F, <i>et al.</i> Neurosci Methods.2009	Neurospheres	1~20 μ M	24 h
19179371	Limsirichaikul S, <i>et al.</i> Nucleic Acids Res.2009	Primary fibroblasts	10 μ M	1,2,4 h
19253396	Warren M, <i>et al.</i> Dev Dyn.2009	Chick embryos	10 μ M~2 mM	4 h
19647746	Yu Y, <i>et al.</i> J Immunol Methods.2009	Spleen cells	50 μ M	24 h
19544417	Momcilovic O, <i>et al.</i> Stem Cells.2009	Human ES cells	10 μ M	0.5 h
20080700	Cinquin O, <i>et al.</i> PNAS.2010	emb-30	1 μ M	12 h
20025889	Han W, <i>et al.</i> Life Sci.2009	VSMC	50 μ M	2 h
20659708	Huang C, <i>et al.</i> J Genet Genomics.2010	ESC	50 μ M	2 h
21310713	Hua H, <i>et al.</i> Nucleic Acids Res.2011	Fission yeast strains	10 μ M	3 h
20824490	Li L, <i>et al.</i> Mol Cell Biochem.2011	EJ cells	50 μ M	4 h
21248284	Yang S, <i>et al.</i> Biol Reprod.2011	GC cells	50 μ M	2 h
21227924	Zhang YW, <i>et al.</i> Nucleic Acids Res.2011	U2OS, HT29	30 μ M	1.5 h
21829621	Guo T, <i>et al.</i> PLoS One. 2011	HIT-T15	50 μ M	4 h
21980430	Zeng T, <i>et al.</i> PLoS One. 2011	MCF-10A	25 μ M	2 h
22012572	Ding D, <i>et al.</i> Int Orthop.2011	C3H10T1/2	10 μ M	24 h
22000787	Zeng W, <i>et al.</i> Biomaterials.2011	EPC	50 μ M	4 h
21913215	Xue Z, <i>et al.</i> J Cell Biochem.2011	SGC7901	25 μ M	24 h
22016038	Peng F, <i>et al.</i> Lasera Med Sci.2011	MSC	50 μ M	2 h
21878637	Li D, <i>et al.</i> J Biol Chem.2011	HCC	50 μ M	2 h

