Glycopeptidase F

(Peptide: N-glycosidase F)

Code No. 4450 包装量: 25 mU/vial

附带试剂:

(A)	Denature Buffer	500	μI		
(B)	Native Buffer	500	μI		
(C)	Stabilizer Solution	500	μI		
(D)	Control glycoprotein	10	μl		

酶名称:

Peptide- N^4 -(N-acetyl- β -glucosaminyl) asparagine amidase

酶编码: 3.5.1.52

起源:

Escherichia coli carrying the plasmid containing Glycopeptidase F gene.

浓度: 500 mU/ml **制品形态:** 溶液

组成: 20 mM 磷酸钠缓冲液 pH7.2, 50 mM EDTA,

0.05% NaNa溶液。

底物特异性:

特异性切断糖蛋白或糖肽的 N-糖苷键(GlcNAc-Asn)。不能作用于还原末端 GlcNAc 与 Fucosidic 以 α -1,3 键结合的糖链。

活性定义:

在37°C, pH8.5 条件下,每分钟水解 1 μmol dansyl fetuin glycopeptide 所需要的酶量定义为 1 个活性单位 (U)。

质量均割:

请查阅各批次 Certificates of Analysis。产品 CoA 请在 Takara Bio Inc.网站中下载:

http://catalog.takara-bio.co.jp/search/doc_index.php。

特性:

· 分子量:约 36,500 (SDS-PAGE)

(注)取决于宿主菌的蛋白水解酶活性,在重组体 Glycopeptidase F (GPF) 的氨基末端有 15-18 个额外的氨基酸残基(1)。使用 RNase B 和 Fetuin 作为底物,作用于蛋白的活性与天然体的 GPF 是一样的。

・ 最适 pH: pH8.6

保存:

-20°C

融化后 4℃保存,避免反复冻融。

方 法

GPF 作用糖蛋白有 2 种脱-N-糖基化方法, 非变性条件和变性条件。 根据实验的目的选择适合的条件。

附带试剂:

(A) Denature Buffer: 1% SDS/1 M Tris-HCI (pH8.6)

(B) Native Buffer: 1 M Tris-HCI (pH8.6)

(C) Stabilizer Solution: 5% NP-40

(D) Control glycoprotein: 10 mg/ml Bovine fetuin

样 品

样品的溶液浓度应低于 50 mM。如果高于 50 mM,通过适当的方法使溶液浓度低于 50 mM(例如透析),也可以加酸或碱调整 pH 值接近 8.6 (GPF 最适 pH)。当样品加入到溶液中时,建议检测 pH。样品中不可含有柠檬酸缓冲液和尿素。

反应条件:

GPF 用于三个目的: 1.检测蛋白样品中是否有 N-Glycan; 2.检测 从蛋白中去除 N-Glycan 的效果; 3.从蛋白样品中去除 N-Glycan 并分析糖链结构。选择适用于每个实验目的的反应条件。

适用于目的 1. 每 25 μ g 的糖蛋白使用 1 mU 的 GPF 在变性条件下过夜反应。

适用于目的2. 在非变性条件下反应, 糖蛋白的切断效率取决于糖蛋白的种类。首先, 试着使用10 mU的 GPF 进行过夜反应, 如果没有切断, 增加 GPF 添加量,继续过夜反应。

适用于目的3. 在变性条件下,使用少量的 GPF 就能将糖链完全去除,但是必须去除去污剂。如果要避免去污剂去除的步骤,那么在非变性条件下进行反应检测切断效果。

当糖蛋白的量小时,酶量可以减少,但是每个反应 (25 μI) 的 GPF量不能少于 0.5 mU。

SDS-PAGE:

考马斯亮蓝染色时, 每泳道上样 $1-5 \mu g$ 样品能检测到切断的条带。银染时, 每泳道上样 10-50 ng 样品能检测到切断的条带。

根据糖蛋白的分子量选择合适的丙烯酰胺凝胶的浓度。10%的丙烯 酰胺凝胶适用于对照糖蛋白——胎球蛋白。如果糖蛋白的

N-Glycan 含量低于 5%,由于很难检测到糖链切断后的分子量变化,所以必须延长电泳时间。

使用注意:

产品使用 NaN3 作为防腐剂。NaN3 与许多重金属反应形成爆炸化合物,当泄漏时,请使用大量水处理。

注意

本产品仅供科学研究使用,不能用于人、动物的医疗或诊断程序,不能 使用本产品作为食品、化妆品或家庭用品等。

未经Takara Bio Inc.书面许可授权或批准,不得制造、许诺销售、销售、进口Takara产品,或者使用Takara产品所有的相关专利及相关商标

如果您需要其他用途的许可授权,请联络我们,或访问我们网站www.takara-bio.com。

您使用本产品必须遵守产品网页上适用的全部许可要求。阅读、了解并 遵守此类声明的所有限制性条款是您的责任。

所有商标均属于各自商标所有者的财产。某些商标并未在全部行政区注 册。

本文件由宝日医生物技术(北京)有限公司翻译制作,最新版本文件请参考 Takara Bio Inc.网站。为正确使用 Takara 产品,您应当掌握本产品的相关 知识和使用设明

v201908Da

技术咨询电话

4006518761 4006518769

宝日医生物技术(北京)有限公司网址: http://www.takarabiomed.com.cn

Glycopeptidase F-Protocol

<试剂和设备(未提供)>

- · 2-mercaptoethanol (2-ME 巯基乙醇)
- 灭菌水
- · 移液枪、微量 tube、微型离心机、加热器、水浴槽、SDS-PAGE 装置

操作步骤:

- 1. 根据图 1 消化 Control Glycoprotein (D)和样品。(使用灭菌水 代替 GPF 做相同的反应作为负对照)
- 2. 通过 SDS-PAGE 分析反应混合液,每 1 个分子胎球蛋白(对照糖蛋白)结合 3 个 N-Glycan,当被脱糖基化时,SDS-PAGE显示条带发生变化,因为胎球蛋白除了结合 3 个 3N-Glycan 外,还结合 3 或 4 个 O-Glycan,所以 SDS-PAGE 上显示的分子量比实际分子量要大。

1)变性条件

准备 2.5 μl 样品 (糖蛋白, 约 25 μg)

一加入含有 0.2 M 2-ME 的 Denature Buffer (A) 2.5 μ 100°C. 3 min

一加入 Stabilizer Solution (C): 5 μI

混合均匀

-加入灭菌水: 13 μI

混合均匀

—加入 Glycopeptidase F: 2 μI (1 mU)

混合均匀

--37℃, 15-20 小时

SDS-PAGE 分析 (10%丙烯酰胺胶)

2)非变性条件

准备 2.5 µl 样品 (糖蛋白,约 25 µg)

一加入 Native Buffer (B) 2.5 µI

-加入 Glycopeptidase F: 20 μI (10 mU)

混合均匀

─37℃, 15-40 小时

SDS-PAGE 分析 (10% 丙烯酰胺胶)

应用实验:(使用本体酶实验)

在变性和非变性条件下,GPF 都能将糖蛋白(人 α 1-AGP,牛胎球蛋白,鸡卵清蛋白,人转铁蛋白,人免疫球蛋白 G; 表 1)和人血浆切断。通过 10% SDS-PAGE 分析糖链的切除效果。

表 1

糖蛋白	来源	分子量	N-Glycan 数量
α1-AGP	人	44,100	5
Fetuin	4	48,400	3
Ovalbumin	鸡	45,000	1
Transferrin	人	75,000	2
lgG	人	150,000 (H 链, 50,000)	2(1/mol H链)

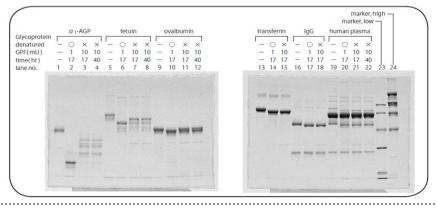
结果:

在变性条件下,当 25 μ g 的糖蛋白与 1 mU 的 GPF 反应 17 小时, N-Glycan 能从糖蛋白中完全去除(图 1: lane2, 6, 10, 14, 17)。 另一方面,在非变性条件下,对不同种糖蛋白的切断效率明显不同。在 10 mU GPF 作用 17 小时条件下,Transferrin 和 lgG 能被完全切断(图 1: lane15, 18),而 α 1-AGP、Fetuin 和 Ovalbumin 不能被完全切断(图 1: lane3, 7, 11)。即使延长反应时间也没有改善切断效果。

无论在变性条件下还是在非变性条件下,人血浆都能被完全切断 (图 1: lane20, 21, 22)。除了相当于 Transferrin 和 IgG 条带外, 其他条带都明显被去除了。

参考文献

- Barsomian G D, Johnson T L, Borowski M, Denman J,Ollington J F, Hirani S, McNeilly D S, and Rasmussen J R. J Biol Chem. (1990) 265: 6967–6972.
- Tarentino A L and Plummer Jr T H. Methods Enzymol. (1994) 230: 44–57.
- Tretter V, Altmann F, and Marz L. Eur J Biochem . (1991) 199: 647–652.
- Maley F, Trimble R B, Tarentino A L, and Plummer Jr T H. Anal *Biochem*. (1989) 180: 195–204.
- 5) Tarentino A L, Gomez C M, and Plummer Jr T H. Biochemistry. (1985) **24**: 4665-4671.
- Plummer Jr T H, Elder J H, Alexander S, Phelan A W, and Tarentino A L. J Biol Chem (1984) 259: 10700–10704.
- Rasmussen J and Davis J. J Am Chem Soc. (1992) 114: 1124–1126.
- 8) Green E D, Adelt G, Baenziger J U, Wilson S, and Van Halbeek H. *J Biol Chem* . (1988) **263**: 18253–18268.



v201908Da

图 1 结果