出酶法提取的最佳条件:以酶料比 40:1 加入槐米干粉中,在 pH 7.0、温度 20℃ 下,酶解处理 1 h 后,总黄酮提取率可达 11.4%,比常规提取率增加了 28.7%。使用微生物粗酶辅助法是中药材提取的新方法,值得进一步探讨和进行工艺优化。

参考文献:

- [1] Schulz B, Boyle C, Draeger S, et al. Endophytic fungi: a source of novel biologically active secondary metabolites [J]. *Mycol Res*, 2002, 106: 996-1004.
- [2] 史央,戴传超,陆玲,等. 大戟科 4 种药用植物内生真菌 3 种胞外酶活性的比较[J]. *植物资源与环境学报*, 2002, 11: 17-20.
- [3] Wang J W, Wu J H, Huang W Y, et al. Laccase production by *Monotropa* sp., an endophytic fungus in *Cynodon dactylon* [J]. *Biores Technol*, 2006, 97: 786-789.
- [4] 王宜磊. 高酶活菌株的筛选及漆酶特性[J]. *微生物学杂志*, 2004, 24: 11-13.
- [5] 朱明旗,曹文敏,李振枝. 栓菌属高产漆酶菌株的筛选及其发酵产酶条件研究初报[J]. *中国农学通报*, 2006, 22: 119-121.
- [6] 王宜磊,朱陶. 漆酶高产菌株的筛选及产酶条件研究[J]. *生态学杂志*, 2002, 21: 27-29.
- [7] 廖华卫,李瑞珍,黄敏仪. 槐花米中药有效成分芦丁提取方法研究[J]. *现代食品与药品杂志*, 2006, 16: 73-75.
- [8] 王佳玲,余惠生,付时雨,等. 白腐菌漆酶的研究进展[J]. *微生物学通报*, 1998, 25: 233-236.
- [9] 蔡伟建,李峰,李济吾. 镰刀菌(*Fusarium* sp.) HJ01 对中性艳蓝 GL 的脱色降解特性研究[J]. *环境科学学报*, 2007, 27: 213-220.
- [10] Wang J W, Zhang Z, Tan R X. Stimulation of artemisinin production in *Artemisia annua* hairy roots by the elicitor from the endophytic *Colletotrichum* sp. [J]. *Biotechnol Lett*, 2001, 23: 857-860.
- [11] 陈学伟,马书林. 酶法提取黄芪多糖的研究[J]. *上海中医药杂志*, 2005, 39: 56-58.
- [12] 王邕,黎海彬,白先放,等. 酶解-溶剂法提取罗汉果中黄酮类物质的研究[J]. *食品科技*, 2006, 31: 125-127.

苦瓜籽 MAP30 的聚乙二醇化学修饰条件优化及纯化研究

张永明,刘盛邦,黄凯,聂宇,孟延发*

(四川大学生命科学学院 生物资源与生态环境教育部重点实验室,四川成都 610064)

摘要:目的 探讨聚乙二醇修饰苦瓜籽核糖体失活蛋白(MAP30)的反应条件以及修饰产物的纯化方法。方法 在不同条件下,将聚乙二醇活性酯(mPEG)₂-NHS 与 MAP30 反应,用 SDS-PAGE 分析不同反应条件对产物成分的影响;采用 Sephacryl S-300 HR 分子筛柱色谱法对修饰产物进行分离纯化, TNBS 法测定目标产物 PEG-MAP30 的氨基修饰度。结果 聚乙二醇修饰 MAP30 的最优反应条件为 4℃, pH 8.5 硼酸硼砂缓冲液, MAP30 质量浓度 1 mg/mL, MAP30 与 (mPEG)₂-NHS 质量比 1:10 为最佳修饰条件, 5 min 内反应完全;反应产物进一步纯化,经 SDS-PAGE 检测目标产物 PEG-MAP30 中不含未修饰的 MAP30; TNBS 法测定 MAP30 的氨基修饰度为 44.9%。结论 初步确定了聚乙二醇修饰 MAP30 的反应条件和修饰产物的纯化方法。

关键词: 苦瓜籽;核糖体失活蛋白(MAP30);聚乙二醇;化学修饰

中图分类号:R284.2;R286.02

文献标识码:A

文章编号:0253-2670(2008)11-1640-04

Modification conditions optimization and purification of PEGylated MAP30 from *Semen Momordicae Charantiae*

ZHANG Yong-ming, LIU Sheng-bang, HUANG Kai, NIE Yu, MENG Yan-fa

(Key Laboratory of Bio-resources and Eco-environment, Ministry of Education, College of Life Science, Sichuan University, Chengdu 610064, China)

Abstract: Objective To explore conditions for the modification of MAP30 from *Semen Momordicae Charantiae* with polyethylene glycol (PEG) and the method for the purification of PEG-MAP30. **Methods** To analyze the influence of various conditions on the components of PEG-MAP30 by SDS-PAGE, purify PEG-MAP30 by Sephacryl S-300 HR molecular sieve column chromatography, and detect the modification rate of amino by TNBS under the optimal reaction condition with the reaction of (mPEG)₂-NHS and MAP30. **Results** Temperature 4℃, boric acid-borax buffer with pH 8.5, concentration of MAP30 1 mg/mL, the mass ratio of MAP30 to (mPEG)₂-NHS (1:10), and, 5 min for reaction time were selected as the optimal reaction condition. Molecular sieve column showed a good purification effect. The

收稿日期:2008-04-07

基金项目:国家自然科学基金资助项目(C01020404)

作者简介:张永明(1982-),男,河南新乡人,硕士研究生,2005年毕业于河南师范大学生命科学学院,研究方向为蛋白质工程与酶工程。E-mail: dongxiel10@tom.com

* 通讯作者 孟延发 E-mail: yfmgeng@163.net

modification rate of amino was 44.9% tested by TNBS under the optimal reaction condition. **Conclusion** The factors influencing the modification of MAP30 with PEG are determined, and a purification method for PEG-MAP30 is developed.

Key words: *Semen Momordicae Charantiae*; momordica anti-HIV protein of 30 kDa (MAP30); polyethylene glycol (PEG); chemical modification

MAP30 (maomordica anti-HIV protein of 30 kDa) 是从苦瓜籽中提取的一种相对分子质量为 3.0×10^4 的蛋白质, 具有 *N*-糖苷键活性, 破坏DNA 拓扑结构以及抑制HIV-1 整合酶的活性^[1]。MAP30 可以特异性地抑制肿瘤细胞和受病毒感染的细胞, 诱发其凋亡, 对正常细胞却没有不良反应^[1,2]。但是作为一类外源蛋白, MAP30 注射时容易引起体内的免疫反应, 体内半衰期较短, 限制了它在临床上的应用。聚乙二醇(PEG)是一种两性亲性聚合物, 是一种具有较好生物相容性的高分子化合物, 对人体无毒性。PEG 本身无免疫原性和蛋白酶识别位点, 其修饰蛋白质会因掩盖某些抗原决定位点而降低PEG 化蛋白药物的免疫原性^[3], 也可能封闭蛋白酶作用位点而保护蛋白质不被降解^[4]。相对分子质量的增大会降低肾小球的清除速率, 增加药物在体内循环半衰期, 从而提高药物的生物利用度^[5,6]。目前PEG 修饰的腺苷脱氨酶和天冬酰胺酶已获批准上市^[7]。本研究采用(mPEG)₂-NHS(*N*-hydroxysuccinimide-PEG₂)修饰MAP30, 进行PEG 修饰条件筛选、修饰产物分离纯化及部分性质研究, 为MAP30-PEG 研制开发提供一定的依据。

1 材料

Mini I 型电泳仪(Bio-Rad); MAP30 参照文献报道制得^[1]; (mPEG)₂-NHS (Mr 20 000), Shearwater 公司产品; Sephacryl S-300 HR, Pharmacia 公司产品; MW Calibration Kit (Hou-Bio); 其余试剂均为国产或进口分析纯。

2 方法与结果

2.1 修饰条件的优化

2.1.1 修饰反应进程分析: 温度4℃条件下, MAP30 终质量浓度采用1 mg/mL, MAP30 与PEG 活性酯按质量比1:10 进行反应, 即1 mL 反应体系中加入10 mg PEG 活性酯进行反应。修饰反应进行10 s、5、10、15、20、30 min 后分别取样40 μL 加入到装有40 μL 1 mol/L Gly 的EP 管中中止反应。分别取样进行SDS-PAGE。结果显示5、10、15、20、30 min 所取样品的组成无明显差别, 表明至少在5 min 内

已反应完全, 见图1。

1~6-反应时间为10 s、5、10、15、20、30 min

1-6-reaction time: 10s, 5, 10, 15, 20, and 30 min

图1 不同反应时间 PEG 修饰 MAP30 的反应进程分析

Fig. 1 SDS-PAGE of MAP30 reaction by PEG modification at various reaction times

2.1.2 MAP30 与 PEG 活性酯比例对修饰反应的影响: 温度4℃条件下, MAP30 终质量浓度采用1 mg/mL, 分别按MAP30 与PEG 活性酯的质量比1:2、1:5、1:10 进行修饰反应, 即3个1 mL 反应体系中分别加入2、5、10 mg PEG 活性酯, 反应30 min, 取样进行SDS-PAGE。结果显示, 随着PEG 活性酯与MAP30 质量比的增加, MAP30 带所占比例逐渐下降, PEG-MAP30 带比例逐渐上升, 并且出现更高修饰度的条带, 见图2。

1-MAP30 2~4-MAP30 与(mPEG)₂-NHS 的质量比为1:2、1:5、1:10

1-MAP30 2-4-mass ratios of MAP30

to (mPEG)₂-NHS 1:2, 1:5, and 1:10

图2 MAP30 与(mPEG)₂-NHS 质量比对修饰反应的影响

Fig. 2 SDS-PAGE of modification reaction at various mass ratios of MAP30 to (mPEG)₂-NHS.

2.1.3 MAP30 蛋白质量浓度以及缓冲液对修饰反应的影响: 温度4℃条件下, MAP30 终质量浓度采用1、2 mg/mL, 缓冲体系为pH 8.5 50 mmol/L 磷

酸盐和硼酸硼砂缓冲液,按质量比 1 : 10 加入 PEG 活性酯,即 1 mL 蛋白质质量浓度为 1 mg/mL 的反应体系中,加入 10 mg PEG 活性酯;1 mL 蛋白质质量浓度为 2 mg/mL 的反应体系中,加入 20 mg PEG 活性酯,反应 30 min。取样进行 SDS-PAGE。结果显示,在两种缓冲液中,蛋白质质量浓度 1 mg/mL 的修饰效果皆比 2 mg/mL 略好,同时磷酸盐缓冲液比硼酸硼砂的修饰效果略差,见图 3。

1, 2-磷酸盐缓冲液 3-MAP30
4, 5-硼砂硼酸缓冲液
1, 2-phosphate buffer 3-MAP30
4, 5-boric acid-borax buffer

图 3 不同 MAP30 质量浓度及缓冲液对修饰反应的影响
Fig. 3 SDS-PAGE of modification reaction at different MAP30 concentration and buffers

2.1.4 温度对修饰反应的影响:MAP30 分别置于 4、12、25 °C 预冷或恒温 10 min,按质量比 1 : 10 加入 PEG 活性酯,即 1 mL 反应体系中加入 10 mg PEG 活性酯,反应 30 min。取样进行 SDS-PAGE。经 SDS-PAGE 分析,在 3 种温度(4、12、25 °C)下修饰反应产物相对比无明显差别,表明温度对修饰反应影响不大,见图 4。

2.2 PEG-MAP30 的分离纯化:采用 Sephacryl S-300 HR 分子筛柱色谱,以 pH 7.0,含 0.15 mol/L NaCl 的 50 mmol/L 磷酸盐缓冲液为流动相,收集各洗脱峰。MAP30 通过自由氨基与 PEG 以稳定的酰胺键共价结合成 PEG 化 MAP30,即 MAP30-PEG,同时(mPEG)₂-NHS 上的官能团 N-羧基琥珀酰亚胺(N-hydroxysuccinimide, NHS)脱落。经 Sephacryl S-300 HR 分子筛柱色谱纯化,得到 3 个洗脱峰,SDS-PAGE 分析显示保留时间最短的为 MAP30-PEG,其次为未反应的 MAP30,最后是修饰反应的另一个产物 NHS。见图 5。

2.3 蛋白凝胶电泳(SDS-PAGE 法):以 10%或 12%分离胶和 4%浓缩胶进行 SDS-PAGE 测定,考

1-MAP30
2~4-反应温度 4、12、25 °C
1-MAP30

2-4- reaction temperatures 4, 12, and 25 °C

图 4 不同反应温度对修饰反应的影响
Fig. 4 SDS-PAGE of modification reaction at different temperatures

1-PEG-MAP30 2-MAP30 3-NHS

图 5 Sephacryl S-300 HR 分子筛色谱分离纯化 MAP30-PEG

Fig. 5 Purification of MAP30-PEG by Sephacryl S-300 HR molecular sieve chromatography.

马斯亮蓝 R-250 染色后,脱色液脱色至背景近无色。经过分子筛色谱分离后,由于 MAP30-PEG 与 MAP30 的洗脱峰未完全分开,为了保证 PEG-MAP30 的质量分数,弃去了 PEG-MAP30 洗脱峰后面的一小部分,见图 6。

2.4 MAP30 氨基修饰度的测定:蛋白的测定采用 BCA 法^[8]。采用 TNBS 法测定 MAP30 氨基修饰度。用紫外(UV)吸收法调节 MAP30 和 MAP30-PEG 到相同蛋白质质量浓度,分别取 200 μL 加入 5 μL 0.001 g/mL TNBS 溶液,避光反应 1 h 后测定 420 nm 处吸光度值,以 0.1 mol/L pH 8.5 的硼酸缓冲液为对照,测定 420 nm 吸光度值,计算 MAP30 的修饰度[修饰度 = (A_{MAP30} - A_{MAP30-PEG}) / A_{MAP30}]。计算得氨基修饰度为 44.9%,说明 MAP30 分子中 44.9%

图6 Sephacryl S-300 HR 凝胶过滤色谱分离纯化 MAP30-PEG

Fig. 6 Purification of PEG-MAP30 by Sephacryl S-300 HR gel filtration chromatography

的氨基结合了 PEG。每个 MAP30 分子中含有 15 个赖氨酸残基,由此可推断出每个 MAP30 分子上平均结合了约 7 个 PEG。

2.5 体外抑制肿瘤细胞生长活性测定:正常人胚肺细胞和人白血病细胞 K562、人肝癌细胞、3T3、小鼠黑色素瘤 B16 分别在含 10% 小牛血清的 Nissui-1640 培养基 (pH 7.0~7.2) 和 Nissui-MEM 培养基 (pH 7.0~7.2) 中,于 37 °C, 5% CO₂ 培养箱中培养。取对数生长期细胞,用培养液调整细胞浓度至 5 × 10⁴/mL,用此细胞液将样品 MAP30 和 MAP30-PEG 稀释至不同质量浓度。每孔 150 μL, 3 个复孔。阴性对照加放线菌酮(终质量浓度 0.05 μL/mL),阳性对照孔中加入细胞液。培养 48、72、96 h 后加入 MTT (25 μL/孔),继续培养 4 h,倾去上清液,加入二甲基亚砜 (150 μL/孔),用酶标仪测定 570 nm 波长处吸光度值。在本实验条件下,经纯化的 MAP30 和 MAP30-PEG 对供试的几种肿瘤细胞株均表现出不同程度的抑制生长作用,与熊术道等报道结果相似^[9]。其中 MAP30-PEG 的活性回收率较高,详细数据及结果将连同专利另发表。

3 结论

影响 (mPEG)₂-NHS 修饰 MAP30 反应的因素

为 MAP30 与 PEG 活性酯的比例,MAP30 蛋白质量浓度和温度不是主要因素。因此,修饰反应的条件设计为蛋白质量浓度 1 mg/mL, 4 °C, pH 8.5 硼酸缓冲液反应体系,MAP30 与 PEG 活性酯质量比为 1 : 10,反应 5 min 即可。

由于蛋白质在 PEG 修饰前后的等电点和分子大小发生改变,修饰反应混合物的分离纯化可选择离子交换或分子筛色谱。本研究中使用的 PEG 活性酯相对分子质量相对较大,MAP30 修饰前后的相对分子质量相差较大,使用 Sephacryl S-300 HR 分子筛色谱能较好地分离 MAP30-PEG,并且能彻底地去除相对分子质量较小的反应副产物 NHS 和交换缓冲体系。故本研究采用分子筛柱纯化修饰反应混合物。

分离得到的样品 MAP30-PEG 对肿瘤细胞有选择性的毒性作用,对正常二倍体细胞毒性极小,为其在临床方面的应用提供了一定的依据。

参考文献:

- [1] Lee H S, Huang P L, Nara P L, et al. MAP30: a new inhibitor of HIV infection and replication [J]. *FEBS Lett*, 1990, 272(1,2): 12.
- [2] Huang P L, Sun Y, Chen H C, et al. Proteolytic fragments of anti-HIV and anti-tumor proteins MAP30 and GAP31 are biologically active [J]. *Biochem Biophys Res Commun*, 1999, 262 (3): 615-623.
- [3] Katre N V. Immunogenicity of recombinant IL-2 modified by covalent attachment of polyethylene glycol [J]. *J Immunol*, 1990, 44: 209-213.
- [4] Monfardini C, Schiavon O, Caliceti P, et al. A branched monomethoxypoly (ethylene glycol) for protein modification [J]. *Bioconjug Chem*, 1995, 6: 62-69.
- [5] Frey R E. Chemical modification of proteins: comments and perspectives [J]. *Int Pept Protein Res*, 1987, 29: 145-158.
- [6] Yamaoka T, Tabata Y, Ikada Y. Distribution and tissue uptake of poly (ethylene glycol) with different molecular weights after intravenous administration to mice [J]. *J Pharm Sci*, 1994, 83: 601-606.
- [7] Veronese F M, Harris J M. Introduction and overview of peptide and protein pegylation [J]. *Adv Drug Deliv Rev*, 2002, 54: 453.
- [8] Kozlowski A, Harris J M. Some recent developments in the chemical modification of proteins with a note on applications to biopharmaceuticals [J]. *J Controlled Release*, 2001, 72: 217-225.
- [9] 熊术道,尹丽慧,李景善,等. 苦瓜籽 RIP 的分离纯化及其对 K562 细胞作用的研究 [J]. *中华中医药学刊*, 2007, 25(1): 81-84.