生物工程学报 Chinese Journal of Biotechnology http://journals.im.ac.cn/cjbcn DOI: 10.13345/j.cjb.160401

生物技术与方法。

GST-SOD1-R9 融合蛋白的表达、纯化、稳定性 与跨膜效应

潘剑茹¹, 吴伦巧¹, 何火聪², 陈莉娟¹, 苏颖², 李玲玲¹, 刘树滔¹

1 福州大学 生物科学与工程学院, 福建 福州 350108

2 福建医科大学附属肿瘤医院 福建省科技厅转化医学重点实验室 福建省肿瘤医院放射生物学及肿瘤放射治疗学研究室,福建 福州 350014

潘剑茹, 吴伦巧, 何火聪, 等. GST-SOD1-R9 融合蛋白的表达、纯化、稳定性与跨膜效应. 生物工程学报, 2017, 33(5): 828-837.

Pan JR, Wu LQ, He HC, et al. Expression, purification, stability and transduction efficiency of GST-SOD1-R9 fusion protein. Chin J Biotech, 2017, 33(5): 828–837.

摘 要:穿膜肽 TAT 介导的双效抗氧化酶 GST (谷胱甘肽巯基转移酶)-TAT-SOD1 (Cu, Zn 超氧化物歧化酶), 可有效清除胞内自由基,其预防氧化损伤的效果强于 SOD1-TAT,但前者的跨膜能力不如后者。为增强双效抗 氧化酶的跨膜效率,本研究融合了 SOD1 和穿膜肽 R9,合成 SOD1-R9 全基因序列,并将其插入带有 GST 的 原核表达载体 pGEX-4T-1 中,成功构建了 GST-SOD1-R9 融合蛋白表达质粒。然后,将重组质粒 pGEX-4T-1-SOD1-R9 转化大肠杆菌 BL21 (DE3),用 IPTG 诱导表达融合蛋白,通过改变诱导温度和诱导时间, 确定了融合蛋白在 25 ℃下表达 11 h,可得到高表达量的可溶性 GST-SOD1-R9 融合蛋白。利用 80%硫酸铵沉 淀和 GST 琼脂糖树脂纯化得到纯蛋白,应用 SDS-PAGE 和酶活性鉴定纯化的蛋白为正确表达的目标蛋白。 GST-SOD1-R9 融合蛋白的温度和 pH 稳定性实验结果证实,该蛋白在生理条件下具有良好的 SOD和 GST 活性。 细胞跨膜实验结果证明其跨膜能力与 GST-TAT-SOD1 融合蛋白和比显著增强 (P<0.05)。这些工作为深入研究 GST-SOD1-R9 的抗氧化损伤效应建立了基础。

关键词:GST-SOD1-R9,构建,融合蛋白,表达纯化,稳定性,跨膜效应

Received: October 26, 2016; Accepted: December 22, 2016

Supported by: National Natural Science Foundation of China (No. 81472907).

Corresponding author: Jianru Pan. Tel: +86-591-83732462; E-mail: panjr@fzu.edu.cn

国家自然科学基金 (No. 81472907) 资助。

网络出版时间: 2017-01-09

网络出版地址:http://www.cnki.net/kcms/detail/11.1998.Q.20170109.1243.003.html

Expression, purification, stability and transduction efficiency of GST-SOD1-R9 fusion protein

Jianru Pan¹, Lunqiao Wu¹, Huocong He², Lijuan Chen¹, Ying Su², Lingling Li¹, and Shutao Liu¹

1 College of Biological Science and Engineering, Fuzhou University, Fuzhou 350108, Fujian, China

2 Fujian Cancer Hospital & Fujian Medical University Cancer Hospital, Laboratory of Radiation Oncology and Radiobiology, Fujian Key Laboratory of Tumor Translational Cancer Medicine, Fuzhou 350014, Fujian, China

Abstract: The fusion of cell permeable peptide TAT and bifunctional antioxidant enzymes, GST (Glutathione sulfur transferase)-TAT-SOD1 (Cu, Zn superoxide dismutase), is an intracellular superoxide scavenger. Compared with SOD1-TAT, GST-TAT-SOD1 has better protective effect on oxidative damage but less transduction efficiency. A novel cell permeable bifunctional antioxidant enzymes with the fusion of GST, SOD1 and polyarginine R9 was constructed for higher transduction efficiency. The full nucleotide sequence of SOD1-R9 was synthesized and inserted into the prokaryotic expression vector pGEX-4T-1 with the GST tag. After the successful construction of the prokaryotic expression vectors of GST-SOD1-R9, the recombinant vector was then transformed into Escherichia coli BL21 (DE3) and the GST-SOD1-R9 fusion protein was produced with the induction of IPTG. The soluble expression of GST-SOD1-R9 fusion protein was combining with the induction temperature and time. The best soluble expression was obtained with the induction temperature of 25 °C and the induction time of 11 h. The fusion protein was purified through the combination of 80% ammonium sulfate precipitation and affinity chromatography using glutathione agarose, and verified by SDS-PAGE and special enzymatic activity. The thermal and pH stability of GST-SOD1-R9 fusion protein were analyzed and the SOD and GST activity of fusion protein were proved to be well maintained under physiological conditions. Finally, the transduction efficiency of GST-SOD1-R9 fusion protein was proved to be better than GST-TAT-SOD1 fusion protein (P < 0.05). These works establish a foundation for further study of the protective effect of GST-SOD1-R9 fusion protein against oxidative damage.

Keywords: GST-SOD1-R9, construction, fusion protein, expression and purification, stability, transduction efficiency

氧化压力会导致 ROS (活性氧自由基)的大 量产生,活性氧或活性氮爆发可能影响直接或间 接参与氧化代谢的蛋白/基因^[1-2]。慢性炎症反应 就与这种对正常的氧化代谢持续不断的干扰有 关^[3-4]。超氧阴离子自由基 O₂-⁻是 ROS 中毒性较 大的一种,它不仅产生直接的氧化损伤作用,还 会作为信使,将氧化损伤带给受损细胞周围的正 常细胞^[5]。

生物体内存在维持 ROS 数量从而防止氧化

损伤的天然屏障。这个屏障由各种抗氧化酶组 成。超氧化物歧化酶(Superoxide dismutase, SOD)是这些天然抗氧化酶中一种十分重要的 胞内酶。它能催化体内不同来源的超氧阴离子生 成氧气和过氧化氢,过氧化氢可在过氧化物酶或 过氧化氢酶的作用下进一步生成水(H₂O)和氧 气,从而保护机体免受超氧阴离子自由基 O₂.⁻的 毒性作用^[6],是目前为止所发现的唯一可以清除 O₂.⁻的酶。人体内有位于胞浆的 Cu, Zn-SOD (SOD1)、位于线粒体的 Mn-SOD (SOD2) 和分泌 到胞外的 EC-SOD (SOD3),它们从不同的部位分 工清除 O₂-⁻。但由于分子量太大,天然 SOD 无 法进入细胞,清除细胞内的自由基。

起源于 HIV-1 Tat 蛋白的细胞穿膜肽 TAT (YGRKKRRQRRR) 可携带大分子跨膜进入细 胞^[7-12]。前期实验证实 SOD1 和 TAT 融合在一起 后就可以进入细胞,预防细胞内的自由基过量导 致的氧化损伤^[13-16]。但胞内自由基并非只有一 种,为了进一步增强抗氧化损伤能力,为此,我 们设计构建了双效抗氧化酶 GST-TAT-SOD1。 GST (谷胱甘肽-S-转移酶) 是生物体内一种重要 的解毒酶,它可以催化亲核性的谷胱甘肽与自 由基的结合反应,起到解毒作用^[17-18]。实验结 果表明,TAT 介导的双效抗氧化酶具有比 SOD1-TAT 更好的预防放射损伤的能力,但前者 的跨膜能力不如后者^[19-20]。这一方面是由于前 者的分子量比后者大,另一方面可能是由于前 者的 TAT 处于融合蛋白的中间部分,影响了其 与细胞膜的接触。

为了进一步增强双效抗氧化酶的跨膜能力, 以提升其应用潜力,我们引入了 TAT 衍生物 R9 取代 TAT, R9 是带有 9 个 Arg 的穿膜肽,其跨 膜效率是 TAT 的 20 倍^[21],并将其融合在双效抗 氧化酶 GST-SOD1 的 C 端。本研究拟合成 SOD1-R9 全长基因,将 SOD1-R9 克隆至带有 GST 标签 的 pGEX-4T-1 质粒,构建重组质粒 pGEX-4T-1-SOD1-R9,转化后表达得到 GST-SOD1-R9 融合 蛋白,优化表达条件,并对表达的蛋白进行纯化、 鉴定及稳定性研究,最后对其跨膜效应进行了验 证,为进一步研究 GST-SOD1-R9 融合蛋白抗氧 化损伤效应等提供实验基础。

1 材料与方法

1.1 材料

pGEX-4T-1 质粒、大肠杆菌 DH5α、大肠杆 菌 BL21 (DE3) 均为本实验室保存; Taq 酶购自 TaKaRa 公司; 质粒提取试剂盒、胶回收试剂盒 购自 QIAGEN 公司;各种限制性内切酶购自 NEB 公司;GST 亲和柱购自生工生物工程上海 (股份)有限公司;IPTG、考马斯亮蓝 R-250 购自 AMRESCO 公司;蛋白 marker 购于 Fermentas 公司;DNA marker 购自北京天根生化科技有限 公司;基因合成与 DNA 测序由生工生物工程上 海(股份)有限公司进行。SOD 和 GST 活力检 测试剂盒购自南京建成生物工程研究所。BCA 蛋白含量检测试剂盒购自 Thermo Scientific (美 国)。FITC 购自 Sigma (美国)。L-02 人正常肝细 胞株购自中国科学院典型培养物保藏委员会细 胞库。

1.2 质粒的构建

全基因合成 SOD1-R9 的基因序列,在其上、 下游分别引入 *Eco*R I和 *Xho* I 酶切位点,将其 与 pGEX-4T-1 质粒均用 *Eco*R I和 *Xho* I 进行双 酶切,然后用 T4 DNA 连接酶将酶切后经胶回 收纯化的 SOD1-R9 和 pGEX-4T-1 于 4 ℃连接过 夜,转化大肠杆菌 BL21 (DE3),挑取单菌落培 养后提取质粒进行 *Eco*R I和 *Xho* I 双酶切鉴 定,并将双酶切鉴定正确的阳性克隆进行 DNA 测序鉴定。

1.3 GST-SOD1-R9 融合蛋白的诱导表达

将 DNA 测序正确的阳性克隆菌于 37 ℃培 养至 *OD*₆₀₀=0.6-0.8 时,分别加入 CuSO₄、ZnSO₄ 和 IPTG 至终浓度为 0.5 mmol/L、0.1 mmol/L 和 0.25 mmol/L,诱导 GST-SOD1-R9 融合蛋白表 达,同时探索诱导时间及诱导温度对表达量的 影响。取诱导后的菌液,10000 r/min离心2min, 弃上清收集菌体沉淀,一部分菌体直接加入 SDS-PAGE 电泳样品处理液,用于检测全菌蛋 白;另一部分加入9倍体积的缓冲液1(50mmol/L Tris-HC1,pH 8.0,100mmol/L NaC1,5%甘油, 2mmol/L DTT),冰浴超声破碎 30min,然后 10000 r/min离心 20min,取上清电泳检测。

用 12.5% SDS-PAGE 和考马斯亮蓝染色比 较不同条件下的菌体全蛋白与超声破碎上清中 的蛋白比例,分析融合蛋白在不同条件下的表 达量,筛选较好的可溶表达条件。

1.4 GST-SOD1-R9 融合蛋白的纯化

在最佳诱导条件下诱导 GST-SOD1-R9 融合 蛋白的表达。收集诱导后菌体超声破碎的上清液, 按体积在冰浴中缓慢加入硫酸铵 (561 g/L),待硫 酸铵全部溶解后,继续搅拌 30 min 后,置于 4 $^{\circ}$ C 冰箱静置过夜。沉淀结束后 4 $^{\circ}$ C、12 000 r/min 离 心 20 min,收集沉淀,加入 2 倍体积的缓冲液 2 (10 mmol/L Na₂HPO₄, 1.8 mmol/L KH₂PO₄, 2.7 mmol/L KCl,pH 7.3) 溶解 4 C、12 000 r/min 离心 10 min,收集上清,利用 GST 亲和柱,按 照柱子说明书进行纯化。分别收集亲和柱穿透 峰和洗脱峰,进行 12.5%的 SDS-PAGE。

1.5 GST-SOD1-R9 融合蛋白的鉴定

使用 SOD 和 GST 活力检测试剂盒,按试剂 盒说明书分别测定纯化后的GST-SOD1-R9融合 蛋白的 SOD 和 GST 活力,结合 SDS-PAGE 测 定的蛋白分子量,鉴定是否为目标蛋白。

1.6 GST-SOD1-R9 融合蛋白的稳定性

取等份 GST-SOD1-R9 融合蛋白,分别置于 25 ℃、37 ℃、50 ℃、60 ℃、80 ℃的水浴中保 温 30 min,取出,待回至室温,取样分别测定 残留 SOD 活力和 GST 活力 ,分析融合蛋白的热 稳定性。

取等份 GST-SOD1-R9 融合蛋白,用广泛缓 冲液分别调至 pH 4.0、5.0、6.0、7.0、8.0,4 ℃ 放置 30 min,取出,待回至室温,取样分别测 定残留 SOD 活力和 GST 活力,分析融合蛋白的 pH 稳定性。

1.7 GST-SOD1-R9 融合蛋白的跨膜效应

参照文献[19],分别用 FITC 标记 GST-TAT-SOD1 和 GST-SOD1-R9 融合蛋白。

取对数生长期的 L-02 细胞用含 15% 小牛血 清的细胞培养液配成单个细胞悬液,将其接种 到 24 孔板,每孔 40 000 个细胞,培养 24 h。吸 去培养液,加磷酸缓冲液 (PBS)清洗 2 次,往 每孔中分别加入 400 μ L 不同浓度的 FITC-蛋白, 37 ℃作用 3 h。吸去蛋白液,用 PBS 清洗 2 次, 加入 250 μ L 细胞裂解液 (0.5% Triton-X-100+0.1% SDS),漩涡振荡 2 min,放置 4 ℃、15 min 后、 1 200 r/min 离心 5 min,取 200 μ L 上清液用荧 光酶标仪检测,并以 BCA 试剂盒测定上清液的 蛋白含量。以每 μ g 细胞蛋白所对应的荧光强度 来比较 2 种融合蛋白的跨膜效率。

每组数据 3 个平行孔,采用 Excel 软件进行 统计处理,作标准差计算、t 检验等。以 P>0.05 为相差无显著性。

2 结果与分析

2.1 pGEX-4T-1-SOD1-R9 原核表达载体的 构建

将合成的 SOD1-R9 基因片段和 pGEX-4T-1 质粒均用 *Eco*R I 和 *Xho* I 内切酶进行双酶切, 胶回收纯化酶切后的 SOD1-R9 基因片段和 pGEX-4T-1 质粒片段,通过 T4 DNA 连接酶将 SOD1-R9 基因定向插入到 pGEX-4T-1 质粒的多 克隆位点中。挑取单菌落培养后提取质粒进行 *Eco*R I 和 *Xho* I 酶切鉴定,结果见图 1。重组子 经酶切鉴定后得到 2 条目的带,大约为 4 946 bp 和 492 bp,分别与 pGEX-4T-1 质粒和 SOD1-R9 预期分子量一致。将酶切鉴定正确的质粒进行 DNA 测序鉴定,测序结果与预期的序列一致, 证明 SOD1-R9 基因已经成功插入 pGEX-4T-1 载 体,pGEX-4T-1-SOD1-R9 重组质粒构建成功。

2.2 GST-SOD1-R9融合蛋白的诱导表达及可 溶性分析

将重组质粒 pGEX-4T-1-SOD1-R9 转化大肠 杆菌 BL21 (DE3),收集细菌进行 SDS-PAGE 分 析,结果如图 2 和图 3 所示。

由图 2 可知,与未诱导的菌体相比,诱导温 度为 20 ℃时,随着诱导时间的增加,融合蛋白 的表达量也逐渐增加。对比图 2A 与图 2B 可知, 融合蛋白基本处于菌体超声破碎液的上清中,表 明诱导而得的 GST-SOD1-R9 融合蛋白主要以可 溶性的形式存在,最佳诱导时间为 11 h。

由图 3 可知,同样诱导 6 h,不同的诱导温 度对 GST-SOD1-R9 融合蛋白的表达量与可溶表



图 1 重组质粒 pGEX-4T-1-SOD1-R9 的构建 Fig. 1 Construction of pGEX-4T-1-SOD1-R9 recombinant plasmid. M: DNA marker; 1: pGEX4T-1-SOD1-R9 recombinant plasmid; 2: digestion identification of pGEX4T-1-SOD1-R9 with *Eco*R I and *Xho* I.





图 2 诱导时间对 GST-SOD1-R9 融合蛋白表达量的影响

Fig. 2 Effect of inducing time on the expression of GST-SOD1-R9 fusion protein. (A) Total protein. (B) Soluble fractions. M: protein weight marker; \leftarrow : GST-SOD1-R9.



图 3 诱导温度对 GST-SOD1-R9 融合蛋白表达量的影响

Fig. 3 Effect of inducing temperature on the expression of GST-SOD1-R9 fusion protein. (A) Total protein. (B) Soluble fractions. M: protein weight marker; ←: GST-SOD1-R9.

达有很大影响。诱导温度为 16 ℃,融合蛋白的 表达量较低,随着诱导温度的增加,融合蛋白 的表达量随之增加。但当诱导温度达到 37 ℃时, 菌体超声破碎液的上清中的融合蛋白量开始降 低,这表明可能有部分融合蛋白形成了包涵体。 对比图 3A 与图 3B 可知,最佳诱导温度为 25 ℃。

2.3 GST-SOD1-R9 融合蛋白的纯化与鉴定

GST-SOD1-R9 表达菌超声破碎后,收集上 清,进行 80%硫酸铵沉淀。沉淀溶解液使用 GST 亲和柱纯化后,最终得到高纯度的 GST-SOD1-R9 融合蛋白,结果如图 4 所示。

通过计算,可知图 4 中 GST-SOD1-R9 融合 蛋白实际分子量约为 46 kDa,GST-SOD1-R9 蛋 白理论分子量为 45 kDa 左右,二者基本相符。 由于 GST-SOD1-R9 融合蛋白是由 SOD 和 GST 两种抗氧化酶融合而得的独特蛋白,同时具有 SOD 和 GST 活力,因此我们进一步使用 SOD 和



图 4 GST-SOD1-R9 融合蛋白的纯化

Fig. 4 Purification of GST-SOD1-R9 fusion protein. 1: precipitation of supernatant with 80% ammonium sulfate; 2–3: flow-through of GST affinity chromatography resin; 4–9: elutions of GST affinity chromatography resin; M: protein marker.

GST 检测试剂盒分别测定了该蛋白的酶活力。 结果表明,纯蛋白的 SOD 活力为 7 800 U/mL, GST 活力为 740 U/mL。综合分子量与活性分析 的结果,可确认 GST-SOD1-R9 融合蛋白得到正 确的表达。

2.4 GST-SOD1-R9 融合蛋白的稳定性

834

由图 5 可以看出,温度对 GST-SOD1-R9 融 合蛋白酶活的影响很大。融合蛋白的 SOD 活力 在 50 ℃以内随温度的升高缓慢降低,当处理温 度超过 50 ℃后,活性随温度的升高迅速降低, 在 60 ℃水浴 30 min 后,SOD 活力几乎完全丧 失。融合蛋白的 GST 活力在 50 ℃以内随温度的 升高缓慢升高,当处理温度超过 50 ℃后,活性 开始随温度的升高而降低,在 60 ℃水浴 30 min 后,GST 活力还有约 33%,在 80 ℃水浴 30 min 后,GST 活力接近于 0。

由图 6 可以看出, pH 对 GST-SOD1-R9 融 合蛋白酶活也有很大影响。融合蛋白的 SOD 活 力在 pH \leq 6 的范围内随 pH 的降低而降低,在 pH 6-7 的范围内活力基本不变,当 pH 超过 7 后,活性随 pH 的升高而降低。融合蛋白的 GST 活力在 pH \leq 5.3 的范围内随 pH 的降低而迅速降 低,在 pH 5-6 的范围内活力基本不变,当 pH 超过 6 后,活性随 pH 的升高而降低。

2.5 GST-SOD1-R9 融合蛋白的跨膜效应

为比较两种融合蛋白的跨膜能力,将它们进 行 FITC 标记后通过细胞内荧光强度的变化检测 其对正常人肝细胞株 L-02 的跨膜效果,结果如 图 7 所示。由图 7 可知,两种融合蛋白都有显著 的跨膜能力 (P<0.05)。但无论在 0.125 mg/mL 还 是 0.25 mg/mL 的剂量下,GST-SOD1-R9 融合蛋 白进入细胞的量都显著高于 GST-TAT-SOD1 融 合蛋白 (P<0.05),尤其是 0.25 mg/mL 的剂量下, 前者的跨膜量是后者的 2.5 倍以上 (P<0.05)。这表 明 GST-SOD1-R9 融合蛋白比 GST-TAT-SOD1 融 合蛋白具有更强的跨膜能力。







图 6 GST-SOD1-R9 融合蛋白的温度稳定性 Fig. 6 pH stability of GST-SOD1-R9 fusion protein.



图 7 GST-SOD1-R9 融合蛋白的跨膜效应

Fig. 7 Transduction of GST-SOD1-R9 fusion protein *in vitro*. The bars indicate the $\overline{x} \pm s$. (*n*=3, compared with control group, ^{##}*P*<0.01, [#]*P*<0.05, compared with GST-TAT-SOD1 group, ^{*}*P*<0.05).

3 讨论

超氧阴离子是引起机体氧化损伤的主要原 因之一, SOD 是唯一一种可以清除超氧阴离子 的天然酶,在抗氧化损伤方面具有重要应用价 值。然而受分子量限制, SOD 对胞内的自由基束 手无策。为此,我们先是将其与穿膜肽 TAT 融合, 突破了 SOD 的应用屏障^[13-16],并在此基础上, 融合载体自带的 GST,设计构建了 TAT 介导的 双效抗氧化酶 GST-TAT-SOD1, 取得了更好的清 除胞内自由基的效果,但它的跨膜能力却不如单 纯的 SOD1-TAT,约为其 80%左右^[19-20]。

现有的研究结果表明, TAT 可以穿膜的首 要原因在于其含有多个碱性氨基酸,这使其带 有大量正电荷,易于吸附在细胞膜上,然后诱 发细胞内吞实现跨膜^[22]。TAT 的跨膜能力主要 与其精氨酸残基有关,它们不仅提供了正电荷, 其特有的胍基使其跨膜能力强于其他几种阳离 子氨基酸 (组氨酸、赖氨酸和鸟氨酸)。在所有 的 TAT 类似肽衍生物中 L-精氨酸的 9 聚体 (R9) 被证实比 TAT 的效率高 20 倍^[21,23-25]。融合了 R9 穿膜肽的过氧化氢酶 (CAT) 的跨膜效率是 融合了TAT穿膜肽的过氧化氢酶的1.5倍左右^[26]。 此外,穿膜肽在蛋白中所处的位置也会影响其 介导的蛋白的跨膜能力。我所早期研究结果表 明,在自由C端融合穿膜肽的GST-GFP(绿色) 荧光蛋白)-TAT 的跨膜效率是将穿膜肽融合在 两个蛋白中间的 GST-TAT-GFP 的 2 倍以上^[27]。

为此,本研究重新设计了可穿膜的双效抗 氧化酶。在新的设计中,我们以 R9 作为穿膜肽, 将其融合在 SOD1 的 C 端,再在 SOD1 的 N 端, 融合载体自带的 GST,得到可穿膜的新型双效 抗氧化酶 GST-SOD1-R9 融合蛋白。GST-SOD1R9 融合蛋白在其 N 端融合的 GST 的帮助下, 可实现可溶表达,其可溶表达量受诱导时间和 诱导温度影响。经过诱导条件的优化,本研究 利用 IPTG, 在 25 ℃时诱导 11 h, 得到高表达 量的可溶性 GST-SOD1-R9 融合蛋白。然后通过 超声破碎,80%硫酸铵沉淀和 GST 亲和柱纯化 得到了电泳纯蛋白,该蛋白分子量与理论分子 量相符,同时具有SOD和GST活力,证实我们 构建与表达了正确的蛋白。

此外,本研究还对GST-SOD1-R9融合蛋白 的温度和 pH 稳定性进行了研究,结果表明,在 37-50 ℃的范围内,该蛋白的 SOD 活力残留 91%-89% GST 活力残留 86%-100% 注 pH 6-7 的范围内,该蛋白的 SOD 活力残留 99%-100%, GST 活力残留 100%-88% , 表明 GST-SOD1-R9 融合蛋白在生理条件下具有良好的活性。与 GST-TAT-SOD1 的稳定性^[28]相比,二者 pH 稳定 性相当,但当蛋白的处理温度大于 50 ℃时, GST-SOD1-R9 更容易丧失活性。最终的细胞跨 膜实验结果表明,本研究构建的 GST-SOD1-R9 融合蛋白低剂量 (0.125 mg/mL) 下,跨膜能力 是 GST-TAT-SOD1 融合蛋白的 1.6 倍以上 (P < 0.05), 高剂量 (0.25 mg/mL) 下, 跨膜能力 超过 GST-TAT-SOD1 融合蛋白 2.5 倍以上 (P < 0.05)。由此可知, GST-SOD1-R9融合蛋白 的跨膜能力已超过 SOD1-TAT。

综上所述,重新构建的GST-SOD1-R9融合蛋 白可取代 GST-TAT-SOD1 融合蛋白,更有效地发 挥双效抗氧化能力,防治机体各种氧化损伤。

REFERENCES

[1] Mikkelsen RB, Wardman P. Biological chemistry of reactive oxygen and nitrogen and radiationinduced signal transduction mechanisms. Oncogene, 2003, 22(37): 5734–5754.

- [2] Wu CG, Parrott AM, Fu CX, et al. Thioredoxin 1-mediated post-translational modifications: reduction, transnitrosylation, denitrosylation, and related proteomics methodologies. Antioxid Redox Signal, 2011, 15(9): 2565–2604.
- [3] Formenti SC, Demaria S. Local control by radiotherapy: is that all there is? Breast Cancer Res, 2008, 10(6): 215.
- [4] Robbins MEC, Zhao W. Chronic oxidative stress and radiation-induced late normal tissue injury: a review. Int J Radiat Biol, 2004, 80(4): 251–259.
- [5] Azzam EI, Jay-Gerin JP, Pain D. Ionizing radiation-induced metabolic oxidative stress and prolonged cell injury. Cancer Lett, 2012, 327(1/2): 48–60.
- [6] McCord JM, Fridovich I. Superoxide dismutase: an enzymic function for erythrocuprein (hemocuprein). J Biol Chem, 1969, 244(22): 6049–6055.
- [7] Eguchi A, Akuta T, Okuyama H, et al. Protein transduction domain of HIV-1 tat protein promotes efficient delivery of DNA into mammalian cells. J Biol Chem, 2001, 276(28): 26204–26210.
- [8] Josephson L, Tung CH, Moore A, et al. Highefficiency intracellular magnetic labeling with novel superparamagnetic-tat peptide conjugates. Bioconjug Chem, 1999, 10(2): 186–191.
- [9] Lewin M, Carlesso N, Tung CH, et al. Tat peptide-derivatized magnetic nanoparticles allow *in vivo* tracking and recovery of progenitor cells. Nat Biotechnol, 2000, 18(4): 410–414.
- [10] Rothbard JB, Garlington S, Lin Q, et al. Conjugation of arginine oligomers to cyclosporin a facilitates topical delivery and inhibition of inflammation. Nat Med, 2000, 6(11): 1253–1257.
- [11] Torchilin VP, Rammohan R, Weissig V, et al. TAT peptide on the surface of liposomes affords their efficient intracellular delivery even at low temperature and in the presence of metabolic inhibitors. Proc Natl Acad Sci USA, 2001, 98(15):

8786-8791.

- [12] Wadia JS, Dowdy SF. Protein transduction technology. Curr Opin Biotechnol, 2002, 13(1): 52–56.
- [13] Pan JR, Zhou JH, Peng SM, et al. The preventing effects of recombinant protein PTD-SOD on guinea pigs damaged by Ultraviolet B. J Radiat Res Radiat Process, 2009, 27(5): 297-302 (in Chinese).
 潘剑茹,周静宏,彭树美,等.融合蛋白 PTD-SOD 对豚鼠 UVB 损伤的预防效应,辐射

PTD-SOD 対豚鼠 UVB 损伤的预防效应. 辐射研究与辐射工艺学报, 2009, 27(5): 297-302.

- [14] Pan JR, Peng SM, Zhou JH, et al. Protective effects of recombinant protein PTD-SOD on guinea pigs damaged by ultraviolet B. Radiat Protect, 2010, 30(5): 284–288 (in Chinese).
 潘剑茹,彭树美,周静宏,等.融合蛋白 PTD-SOD 对受紫外线照射豚鼠皮肤损伤的保护 作用.辐射防护, 2010, 30(5): 284–288.
- [15] Pan JR, Zhou KJ, Zheng GJ, et al. Crystallization and preliminary X-ray diffraction analysis of the SOD-TAT fusion protein. Acta Crystallogr Sect F: Struct Biol Cryst Commun, 2012, 68(5): 543–546.
- [16] Pan JR, Su Y, Hou XJ, et al. Protective effect of recombinant protein SOD-TAT on radiation-induced lung injury in mice. Life Sci, 2012, 91(3/4): 89–93.
- [17] Douglas KT. Mechanism of action of glutathionedependent enzymes. Adv Enzymol Relat Areas Mol Biol, 1987, 59: 103–167.
- [18] Leaver MJ, George SG. A piscine glutathione S-transferase which efficiently conjugates the end-products of lipid peroxidation. Mar Environ Res, 1998, 46(1/5): 71–74.
- [19] Pan JR, He HC, Su Y, et al. GST-TAT-SOD: cell permeable bifunctional antioxidant enzyme—a potential selective radioprotector. Oxid Med Cell Longev, 2016, 2016: 5935080.
- [20] Pan JR. Radioprotective effect of intracellular free radical scavenger[D]. Fuzhou: Fuzhou University, 2012 (in Chinese).
 潘剑茹. 细胞内自由基清除剂的放射防护效应[D]. 福州: 福州大学, 2012.

- [21] Wender PA, Mitchell DJ, Pattabiraman K, et al. The design, synthesis, and evaluation of molecules that enable or enhance cellular uptake: peptoid molecular transporters. Proc Natl Acad Sci USA, 2000, 97(24): 13003–13008.
- [22] Li H, Tsui TY, Ma WX. Intracellular delivery of molecular cargo using cell-penetrating peptides and the combination strategies. Int J Mol Sci, 2015, 16(8): 19518–19536.
- [23] Rothbard JB, Kreider E, Vandeusen CL, et al. Arginine-rich molecular transporters for drug delivery: role of backbone spacing in cellular uptake. J Med Chem, 2002, 45(17): 3612–3618.
- [24] Gammon ST, Villalobos VM, Prior JL, et al. Quantitative analysis of permeation peptide complexes labeled with technetium-99m: chiral and sequence-specific effects on net cell uptake. Bioconjug Chem, 2003, 14(2): 368–376.
- [25] Wright LR, Rothbard JB, Wender PA. Guanidinium rich peptide transporters and drug

delivery. Curr Protein Pept Sci, 2003, 4(2): 105-124.

- [26] Jin LH, Bahn JH, Eum WS, et al. Transduction of human catalase mediated by an HIV-1 tat protein basic domain and arginine-rich peptides into mammalian cells. Free Radic Biol Med, 2001, 31(11): 1509–1519.
- [27] Chen J, Fu R, Liu ST, et al. Transmembrane activity of PTD of tat protein fused at carboxyl-terminus of heterologous protein. Chin J Biochem Mol Biol, 2005, 21(4): 459–464 (in Chinese).
 陈菁,傅蓉,刘树滔,等. Tat 蛋白转导区域位于融合蛋白 C 端时的跨膜递送作用.中国生物化 学与分子生物学报, 2005, 21(4): 459–464.
- [28] Pan JR, Zheng GJ, Huang WB, et al. Stability comparison of SOD from different sources. J Fuzhou Univ: Nat Sci Ed, 2009, 37(5): 756–759 (in Chinese).
 潘剑茹,郑光进,黄文斌,等.不同来源SOD蛋白的稳定性比较. 福州大学学报:自然科学版, 2009, 37(5): 756–759.

(本文责编 陈宏宇)