

医学与免疫生物技术

结核分枝杆菌 Rv2628 蛋白的免疫生物学特性

殷月兰*, 高云飞*, 赵丹, 连凯, 陈祥, 徐正中, 潘志明, 焦新安

扬州大学江苏省人兽共患病学重点实验室 江苏省动物重要疫病与人兽共患病防控协同创新中心, 江苏 扬州 225009

殷月兰, 高云飞, 赵丹, 等. 结核分枝杆菌 Rv2628 蛋白的免疫生物学特性. 生物工程学报, 2014, 30(2): 255–264.

Yin YL, Gao YF, Zhao D, et al. Immunological characteristics of *Mycobacterium tuberculosis* antigen Rv2628. Chin J Biotech, 2014, 30(2): 255–264.

摘要: Rv2628 蛋白是结核分枝杆菌 *Mycobacterium tuberculosis* (*M. tb*) DosR 调控的潜伏感染相关抗原。本研究对 Rv2628 蛋白进行了原核表达和纯化, 并以巨噬细胞系和小鼠为研究模型, 对其免疫生物学特性进行了分析。SDS-PAGE 及 Western blotting 鉴定结果表明, Rv2628-His 融合蛋白以包涵体形式表达, 能与免抗 H37Rv 多抗血清发生特异性反应, 具有较好的免疫反应性。与巨噬细胞系 RAW264.7 的互作实验结果表明, 在 1–12 h 内 Rv2628 蛋白能诱导前炎性因子 IL-6 的上调表达。将纯化的 Rv2628 融合蛋白皮下免疫 BALB/c 小鼠, 夹心 ELISA 的测定结果表明, Rv2628 蛋白免疫组诱导产生的特异性 IFN- γ 水平显著高于 IL-4 的水平 ($P < 0.0001$), 呈现 Th1 型细胞免疫应答趋势; 以 Rv2628₁₁₋₃₀ 多肽作为包被抗原, 通过间接 ELISA 测定的血清抗体效价能达到 1 : 1 600, 表明 Rv2628 也能诱导体液免疫应答。总之, Rv2628 能促进巨噬细胞炎症反应的发生, 激发小鼠产生强烈的 Th1 型细胞免疫应答和较好的体液免疫应答, 具有作为亚单位疫苗的潜力, 为 *M. tb* 与宿主之间的相互作用奠定了一定的理论基础。

关键词: 结核分枝杆菌, Rv2628, Th1 型应答, 前炎性因子, 巨噬细胞系

Received: July 29, 2013; **Accepted:** November 5, 2013

Supported by: National Basic Research Program of China (973 Program) (No. 2012CB518805), National Science foundation of Jiangsu Province, China (No. BK2011446), National Natural Science Foundation of China (No. 31101841), Jiangsu Provincial Key Agricultural Technology Program (No. BE2012367), Priority Academic Program Development of Jiangsu Higher Education Institutions.

Corresponding author: Xin'an Jiao. Tel: +86-514-87971136; Fax: +86-514-87311374; E-mail: jiao@yzu.edu.cn

*These authors contributed equally to this study.

国家重点基础研究发展计划 (973 计划) (No. 2012CB518805), 江苏省自然科学基金 (No. BK2011446), 国家自然科学基金 (No. 31101841), 江苏省科技支撑计划 (No. BE2012367), 江苏高校优势学科建设工程资助。

Immunological characteristics of *Mycobacterium tuberculosis* antigen Rv2628

Yuelan Yin^{*}, Yunfei Gao^{*}, Dan Zhao, Kai Lian, Xiang Chen, Zhengzhong Xu, Zhiming Pan, and Xin'an Jiao

Jiangsu Key Laboratory of Zoonosis, Jiangsu Co-Innovation Center for Prevention and Control of Important Animal Infectious Disease and Zoonoses, Jiangsu Province, Yangzhou University, Yangzhou 225009, Jiangsu, China

Abstract: Antigen Rv2628 of *Mycobacterium tuberculosis* is associated with latent tuberculosis infection. In this study, Rv2628 was prokaryotic expressed and purified, its immunological characteristics was evaluated with macrophage cell line RAW264.7 and BALB/c mice. The results show that Rv2628 was mainly expressed in form of inclusion body confirmed by SDS-PAGE, and could react with rabbit anti-H37Rv polyclonal antibody detected by Western blotting assay, indicating that the protein had an effective immunoreactivity. The interactions between Rv2628 and macrophage cell line RAW264.7 confirmed that it could effectively induce cells to produce pro-inflammatory cytokines, the relative expression level of IL-6 mRNA was higher than the control group in 1–12 h. BALB/c mice were subcutaneously immunized with Rv2628 protein, the production of IFN- γ and IL-4 in the spleen cells was determined by Sandwich ELISA, in the Rv2628 immunized group, the level of IFN- γ was significantly higher than that of IL-4 ($P<0.0001$). It indicated the protein induced Th1-tendency immune responses. At the same time, Rv2628₁₁₋₃₀ peptide used as coating antigen, the murine serum antibody titer detected by indirect-ELISA was 1:1 600, which demonstrated that Rv2628 could also induce humoral immune responses. In summary, Rv2628 could induce specific pro-inflammatory cytokines, affectively induce strongly Th1-tendency immune response and humoral response, it could be a potential target for developing subunit vaccine against TB. In addition, it laid foundation for probing the cross-talk between *M. tb* and host.

Keywords: *Mycobacterium tuberculosis*, Rv2628, Th1 type immunity, pro-inflammatory cytokines, macrophage cell line

结核病 (Tuberculosis, TB) 是由结核分枝杆菌复合物 (*Mycobacterium tuberculosis* complex, MTBC)引起的一类慢性传染性疾病^[1]，结核分枝杆菌是结核分枝杆菌复合群中的主要病原菌。结核病的发生、发展进程主要是由 *M. tb* 与人体免疫系统之间的相互作用所决定的。当 *M. tb* 逃避人体的免疫攻击之后，可在体内持续感染或呈潜伏性感染 (Latent tuberculosis infection, LTBI)，肺部的肉芽肿组织是 *M. tb* 的主要藏身之处，但肉芽肿内是一个低氧、缺乏营养、低 pH 值等不利于 *M. tb* 生长的微环境，*M. tb* 通过调整代谢活动进入休眠期，达到在宿主体内长期生存的目的^[2-4]。最近的研究发现，*M. tb*

对氧浓度改变的适应主要是由激活体内的组分调控系统，包括两种感受激酶 (DosT 与 DosS) 以及反应调节子 DosR 构成的 DosS/DosT-DosR 调控复合物介导的^[5-7]，其中 DosR 调控系统共调控 50 个基因的表达，在下调 *M. tb* 的新陈代谢过程中发挥重要作用^[8-9]。Rv2628 是受 DosR 调控的潜伏感染相关抗原，Klein 等研究发现 Rv2628 能诱导 TST+患者产生较强的 IFN- γ 反应^[10]。但是目前对其生物学功能还知之甚少。为此，我们选取了 DosR 调控基因 Rv2628，进行原核表达和纯化，并对其免疫学特性作了初步分析，为进一步研究该蛋白的功能特性奠定了基础。

1 材料与方法

1.1 材料

1.1.1 菌株和细胞系

卡介苗 BCG、宿主菌 *E. coli* BL21(DE3)、*E. coli* BL21(DE3)-pET-32a(+)以及巨噬细胞系 RAW264.7 均由本室保存。

1.1.2 实验动物

6 周龄雌性 BALB/c 小鼠，购自扬州大学比较医学中心。

1.1.3 主要试剂

灭活的结核分枝杆菌 H37Rv 及免抗该菌的多抗血清由中国疾控预防控制中心的万康林研究员馈赠；Ni-NTA His Bind purification kit 购自 Novagen 公司；用 Ni-NTA His Bind purification kit 纯化的 BL21(DE3)-pET-32a(+)空载体蛋白及鼠抗该蛋白的多抗血清由本室制备和保存；去内毒素试剂盒购自 Norgen 公司；Anti-His antibody 购自 Roche 公司；Purified Rat Anti Mouse IFN-γ、Biotin Rat Anti Mouse IFN-γ、Recombinant Mouse IFN-γ、Purified Rat Anti Mouse IL-4、Biotin Rat Anti Mouse IL-4、Recombinant Mouse IL-4、链亲

和素-HRP 均购自 BD 公司；Bovine PPD 购自 PrionicsAG 公司；TMB 购自 eBioscience 公司；BCIP/NBT、羊抗鼠 IgG-HRP 均购自 Sigma 公司；PVDF 底 96 孔 ELISPOT 板购自 Millipore 公司；PrimeScript™ RT reagent kit 试剂盒、SYBR Premix Ex Taq™ II 试剂盒购自 TaKaRa 公司；双十八烷基二甲基溴化铵 (DDA)、单磷脂酸 A (MPL-A) 购自 Avanti 公司；Rv2628₁₁₋₃₀ 多肽由北京中科亚光生物科技有限公司合成；其余常规试剂均购自沪通国药试剂公司。

1.1.4 主要仪器设备

Biophotometer 分光光度仪购自德国 Eppendorf 公司；细胞计数仪、流式细胞仪 FACS Aria 购自 BD 公司；ELISPOT 读板仪 BIOREADER 5000-Vβ 购自 Bio-Rad 公司；酶标仪 TECAN5082 购自 TECAN 公司；7500 型实时荧光定量 PCR 仪购自 ABI 公司。

1.1.5 引物

扩增 Rv2628 基因所用引物由南京金斯瑞生物工程有限公司合成，荧光定量 PCR 引物由大连宝生物工程有限公司合成，引物序列见表 1。

表 1 本研究所用引物

Table 1 Primers used in this study

Locus	Primers	Sequence (5'-3')
<i>Rv2628</i>	P1	TAAT <u>GGTACCATGTCCACGCAACGACC</u>
	P2	ACCGA <u>AGCTTTAGACCGCAACGGCAAT</u>
mTNF-α	Forward	CATCTTCTAAAATTGAGTGACCAA
	Reverse	TGGGAGTAGACAAGGTACAACCC
mIL-12p40	Forward	TTATGTTGTAGAGGTGGACTG
	Reverse	GAAACTCTTGACAGTGATGG
mIL-1β	Forward	GAAATGCCACCTTTGACAG
	Reverse	GAGATTGAA <u>GCTGGATGC</u>
mIL-6	Forward	TACCACTCCAACAGACCTG
	Reverse	GTGCATCATCGTTGTTCATAC
GAPDH	Forward	TGCCTGCTTCACCACCTT C
	Reverse	GCCTTCCGTGTTCCCTACCC

Restriction enzyme sites incorporated into primers are underlined.

1.2 方法

1.2.1 目的基因的扩增

根据 GenBank 上公布的 *M. tb* 标准株 H37Rv 的 Rv2628 基因序列 (ID: 888566), 使用 Primer Premier 5.0 软件分别设计扩增引物, PCR 扩增条件: 94 °C 5 min; 94 °C 50 s, 61 °C 1 min, 72 °C 1 min, 30 个循环; 72 °C 10 min。

1.2.2 原核表达载体的构建与鉴定

将纯化的 PCR 产物以 *Kpn* I /*Hind* III 于 37 °C 双酶切 4 h, 进行 1% 的琼脂糖凝胶电泳。对目的 DNA 片段进行纯化回收, 原核表达载体 pET-32a(+) 经同样方法处理, 通过连接后转化至大肠杆菌 DH5 α 感受态细胞, 对长出的菌落通过 PCR 与双酶切进行鉴定, 并送南京金斯瑞公司进行测序。将测序正确的阳性重组质粒通过热击法转化至表达宿主菌 BL21(DE3) 感受态细胞中, 对鉴定后正确的重组菌命名为 BL21(DE3)-pET-32a(+) -Rv2628。

1.2.3 融合蛋白的诱导表达

将构建好的细菌 BL21(DE3)-pET-32a(+) -Rv2628 及对照菌 BL21(DE3)-pET-32a(+) 进行诱导表达, IPTG 诱导浓度为 0.4 mmol/L, 30 °C 诱导 6 h。诱导产物经 12% 的十二烷基硫酸钠聚丙烯酰胺凝胶电泳 (SDS-PAGE) 分析。

1.2.4 融合蛋白的纯化和鉴定

将以包涵体形式表达的 Rv2628 蛋白, 按照 Novagen 公司的 Ni-NTA His Bind purification kit 说明书进行纯化, 并对纯化蛋白进行透析去盐处理。将重组蛋白、pET-32a 空载体蛋白进行 12% 的 SDS-PAGE, 并电转移至硝酸纤维膜上, 以免抗 H37Rv 多抗血清为一抗, 辣根过氧化物酶标记的羊抗鼠 IgG 的抗体为二抗, 以 DAB 显色, 进行蛋白印迹分析。

1.2.5 融合蛋白与细胞表面结合测定

取 6 μ g 纯化的融合蛋白 Rv2628、pET-32a 空载体蛋白及 DMEM 培养基分别与小鼠巨噬细胞系 RAW264.7 于冰上孵育 15 min 后, 1 000 r/min 离心 10 min, 去除上清。洗涤后分别加入 1 : 200 稀释的 Rv2628 多抗血清、空载体蛋白免疫的血清, 4 °C 孵育 1 h。每组样品加入 1 μ L 羊抗鼠 IgG-FITC, 4 °C 孵育 40 min。洗涤后, 用 200 μ L 含 1% BSA 的 PBS 重悬, 以流式细胞仪检测融合蛋白与细胞表面的结合。

1.2.6 前炎性因子 mRNA 相对表达量测定

将纯化的蛋白去除内毒素, 具体操作参照 Norgen 去内毒素试剂盒的说明书。将透析后的蛋白用碧云天 BCA 蛋白浓度测定试剂盒进行浓度测定。将 6 孔细胞板中的 RAW264.7 细胞更换新鲜培养基后, 分别加入 6 μ g 的融合蛋白 Rv2628、pET-32a 空载体蛋白及不加蛋白的对照组进行刺激。于互作后的 1、12、24、48 h, 以 Trizol 裂解液收集细胞, 提取总 RNA, 并对提取的总 RNA 进行 DNA 的去除。反转录后作为荧光定量 PCR 试验模板, 进行荧光定量 PCR。

1.2.7 动物免疫试验

免疫样品的制备和免疫: 15 只 6 周龄 BALB/c 小鼠随机分为 3 组, 每组 5 只, 分别为蛋白免疫组、BCG 阳性对照组以及 PBS 阴性对照组。将 25 μ g Rv2628 融合蛋白重悬于 50 μ L PBS 中, 与 150 μ L 的 DDA 佐剂 (250 μ g/mL) 及 50 μ L 的 MPL 佐剂 (25 μ g/mL) 充分乳化混合。取乳化充分的 Rv2628 蛋白按 25 μ g/只, 皮下注射免疫; BCG 按 100 μ L/只 (1×10^6 CFU), 皮下注射免疫; 阴性对照组以 PBS-DDA/MPL 按 200 μ L/只, 皮下注射免疫。第 1 次免疫 2 周后, 以同样的剂量与方式进行第 2 次免疫。

夹心 ELISA 试验检测特异性 IFN- γ 和 IL-4 分泌水平：于二次免疫后的第 7 天，制备小鼠脾脏淋巴细胞，加入到分别包被抗小鼠 INF- γ 单抗及抗小鼠 IL-4 单抗的 ELISPOT 板中，并向孔中分别加入 50 μL 终浓度为 10 $\mu\text{g/mL}$ 的 Rv2628₁₁₋₃₀、Rv2628 和 PPD 作为刺激原，培养 48 h。洗涤后加入生物素化抗小鼠 INF- γ 、IL-4 单抗，作用 3 h。加入链亲和素-AKP 加入孔中，作用 3 h 后显色，再加入 BCIP/NBT 底物液显色，拍干，观察计数。将孔置于立体显微镜下观察，计数每个孔中的蓝斑数。

间接 ELISA 检测血清中特异性抗体水平：将 Rv2628₁₁₋₃₀ 多肽用包被液稀释为 10 $\mu\text{g/mL}$ ，100 $\mu\text{L}/\text{孔}$ ，4 °C 过夜；次日封闭后，取上述制备的小鼠特异性多抗血清以及阴性血清，以含 1% BSA 的 PBS 从 1 : 100 开始作系列倍比稀释，100 $\mu\text{L}/\text{孔}$ ，37 °C 静置孵育 3 h；加入羊抗鼠 IgG-HRP 抗体，100 $\mu\text{L}/\text{孔}$ ，37 °C 静置孵育 1 h；以 80 $\mu\text{L}/\text{孔}$ 加入 TMB 显色底物，2 mol/L H₂SO₄ 终止反应，以酶标仪读取 OD₄₅₀ 数值。

2 结果

2.1 Rv2628 重组质粒的构建

以 H37Rv 基因组为模板扩增 Rv2628 基因，由图 1A 可以看出，Rv2628 基因在相应位置均出现特异性的目的条带，说明该基因扩增成功。将阳性克隆质粒 pET-32a(+)-Rv2628 双酶切后的回收片段与表达载体连接，进行双酶切鉴定，由图 1B 可以看出，在相应位置均有载体条带与目的条带出现，说明 Rv2628 基因与表达载体连接成功。

2.2 Rv2628 蛋白的诱导表达及纯化

用 Lasergene protean 软件分析结果表明，

Rv2628 是一个等电点为 9.01、分子量为 13.130 kDa 的蛋白，而标签蛋白 His-tag、S-tag 和 Trx-tag 的分子量为 16.93 kDa，故预期融合蛋白分子量为 30 kDa。而经 IPTG 诱导后的重组菌 BL21(DE3)-pET30a-Rv2628 进行的 SDS-PAGE 结果显示，与空载体菌相比，重组菌的诱导产物在约 30 kDa 位置出现明显的蛋白条带，表明重组蛋白成功表达（图 2A）。进一步分析发现，Rv2628 蛋白主要以包涵体的形式存在。以 His 标签蛋白纯化试剂盒获得纯化的重组蛋白（图 2B），经 BCA 蛋白浓度测定试剂盒测定其浓度为 2.5 mg/mL。

2.3 Rv2628 蛋白的 Western blotting 鉴定

将融合蛋白 Rv2628 与兔抗 H37Rv 血清反应，在 30 kDa 处有一条特异性条带，而空载体菌则未见明显特异性条带（图 3），说明原核表达的 Rv2628 融合蛋白具有较好的免疫反应性。

2.4 Rv2628 蛋白与细胞结合能力分析

对 Rv2628 蛋白与巨噬细胞的结合能力测定结果表明，Rv2628 蛋白+Rv2628 多抗组与其他

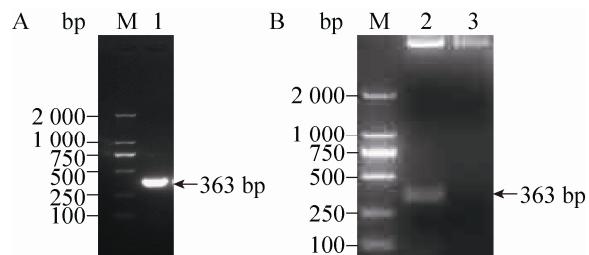


图 1 Rv2628 基因的 PCR 扩增及 pET-32a(+)-Rv2628(b) 的鉴定结果

Fig. 1 PCR amplification of Rv2628 gene and identification of pET-32a(+)-Rv2628. (A) PCR amplification of Rv2628 gene. (B) Identification of recombinant plasmid by Kpn I / Hind III. M: DL2000 DNA marker; 1: PCR products of Rv2628 gene; 2: pET-32a(+)-Rv2628 digested with Kpn I / Hind III; 3: pET-32a(+) digested with Kpn I / Hind III.

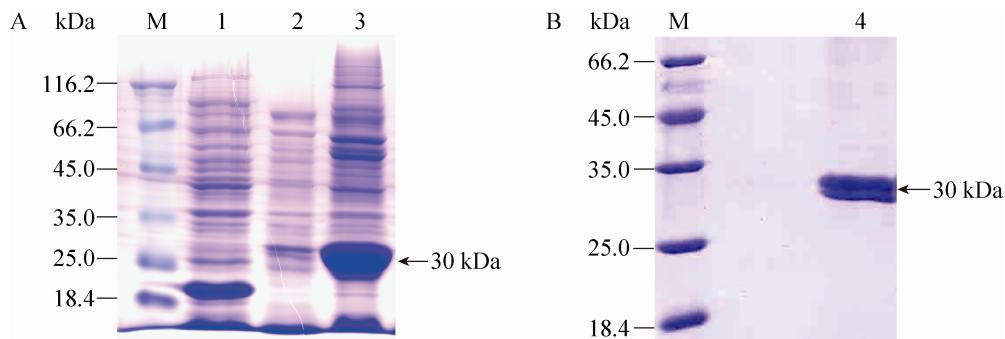


图2 Rv2628蛋白的 SDS-PAGE 分析

Fig. 2 SDS-PAGE analysis of Rv2628 protein. (A) Supernatants and sediments of lysate of recombinant *E. coli*. (B) Rv2628-His after purification. M: protein marker; 1: BL21(DE3)-pET32a induced by IPTG; 2: supernatants of lysate of BL21(DE3)-pET32a(+)-Rv2628 induced by IPTG; 3: sediments of lysate of BL21(DE3)-pET32a(+)-Rv2628 induced by IPTG; 4: Rv2628-His purified by Ni-NTA His Bind purification kit.

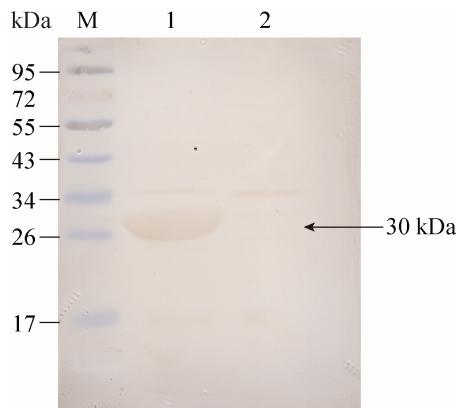


图3 Rv2628蛋白的 Western blotting 分析

Fig. 3 Western blotting analysis of Rv2628 protein. M: protein marker; 1: fusion protein of Rv2628; 2: BL21(DE3)-pET32a induced by IPTG.

对照组相比，没有显著性的差异 ($P>0.05$) (图4)，表明 Rv2628 蛋白显示未能明显与巨噬细胞结合。

2.5 前炎性因子 mRNA 相对表达量的测定

对3种前炎性因子mRNA的相对表达量测定结果显示，Rv2628诱导IL-6 mRNA的相对表达量与对照组相比，在1 h最高，比对照组高20倍 ($P<0.05$)。随着时间的延长，逐渐下降 (图5A)。

由以上结果可知，Rv2628能有效地诱导前炎性因子IL-6的产生。

2.6 夹心 ELISA 测定结果

各免疫组细胞上清中细胞因子的含量如图6所示，以 Rv2628 蛋白刺激各免疫组的脾脏淋巴细胞时，Rv2628 免疫组的 IFN- γ 和 IL-4 的含量与阴性对照组的相比，有显著性差异 (* $P < 0.05$)；以 Rv2628₁₁₋₃₀ 多肽刺激的各免疫组中，Rv2628 免疫组的 IFN- γ 水平与阴性对照组相比，有极显著性差异 (** $P < 0.01$)，IL-4 的水平有显著性差异 (* $P < 0.05$)；并且 IFN- γ 水平要显著高于 IL-4 的水平 (** $P < 0.0001$)。以上结果说明 Rv2628 能够诱导强烈的 Th1 型细胞免疫应答。从图 6 还可看出，PPD 不能有效地诱导 Rv2628 蛋白免疫组产生 IFN- γ 与 IL-4。

2.7 间接 ELISA 测定结果

以 Rv2628₁₁₋₃₀ 多肽包板，通过间接 ELISA 测定了蛋白免疫组的血清中 Rv2628 抗体水平。结果如图 7 所示，蛋白免疫组的血清抗体效价为 1 : 1 600，说明 Rv2628 蛋白能诱导体液免疫应答。

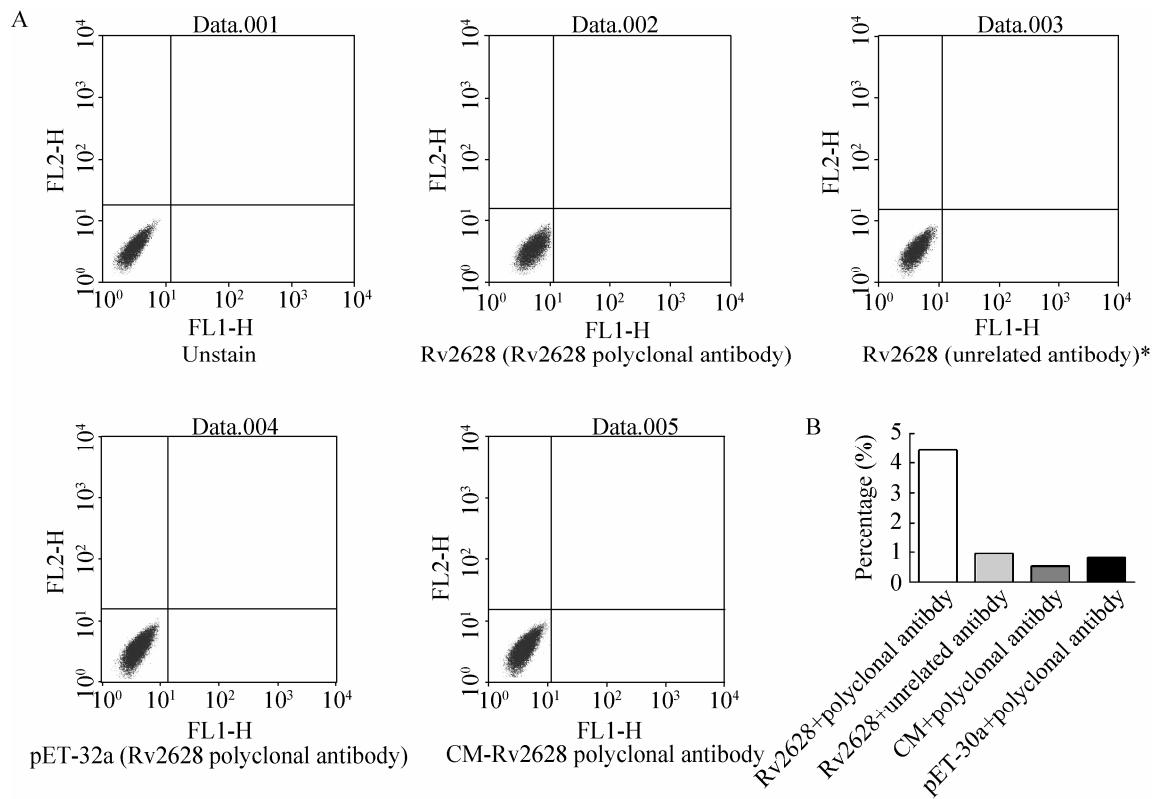


图 4 FACS 检测 Rv2628 蛋白与巨噬细胞的结合活性

Fig. 4 FACS analysis of Rv2628 protein binding activity with RAW264.7. (A) The labeled positive cells detected by FACS. (B) Percentage of positive cells. *Polyclonal antibody against Ag85A.

3 讨论

结核病是目前全世界共同面临的主要公共卫生问题, *M. tb* 是导致人类 TB 的最主要的病原菌, 其在长期进化过程中, 掌握了多种狡黠的机制来逃避宿主免疫系统的监控和清除, 得以在宿主体内存活^[11-13]。当 *M. tb* 在宿主体内面临缺乏营养、低氧等不利条件时, 激活 DosS/DosT-DosR 调控系统, 下调其代谢活动、进入休眠期, 宿主则处于潜伏感染状态^[14], LTBI 是 TB 复发的主要来源, 是结核不能被彻底清除的原因之一^[15]。DosR 调控系统的激活是 *M. tb* 进入休眠期的必需途径^[4-5], 目前对 DosR 所调控的大部分

蛋白的功能还知之甚少, 弄清它们在 LTBI 时期诱导机体免疫应答规律, 对于阐明潜伏感染的机制、诊断抗原的筛选、药物靶标的选择以及疫苗的开发具有深远意义。

Rv2628 蛋白是受 DosR 调控的蛋白之一, 在功能分类上被列为一种假定蛋白, 对其免疫功能特性的报道很少^[16-18]。我们通过生物信息学的手段, 对 Rv2628 与其他 *M. tb* 蛋白的互作预测结果显示, 该蛋白只与 DosR 调控的 16 个蛋白之间具有互作关系, 提示该蛋白在 *M. tb* 潜伏感染过程中发挥重要作用。另外, 我们利用网站的 VaxiPred 软件对 Rv2628 蛋白进行表位预测, 结果显示该蛋白富含 B 细胞、CTL 表位及 T 细胞表位, 其中第

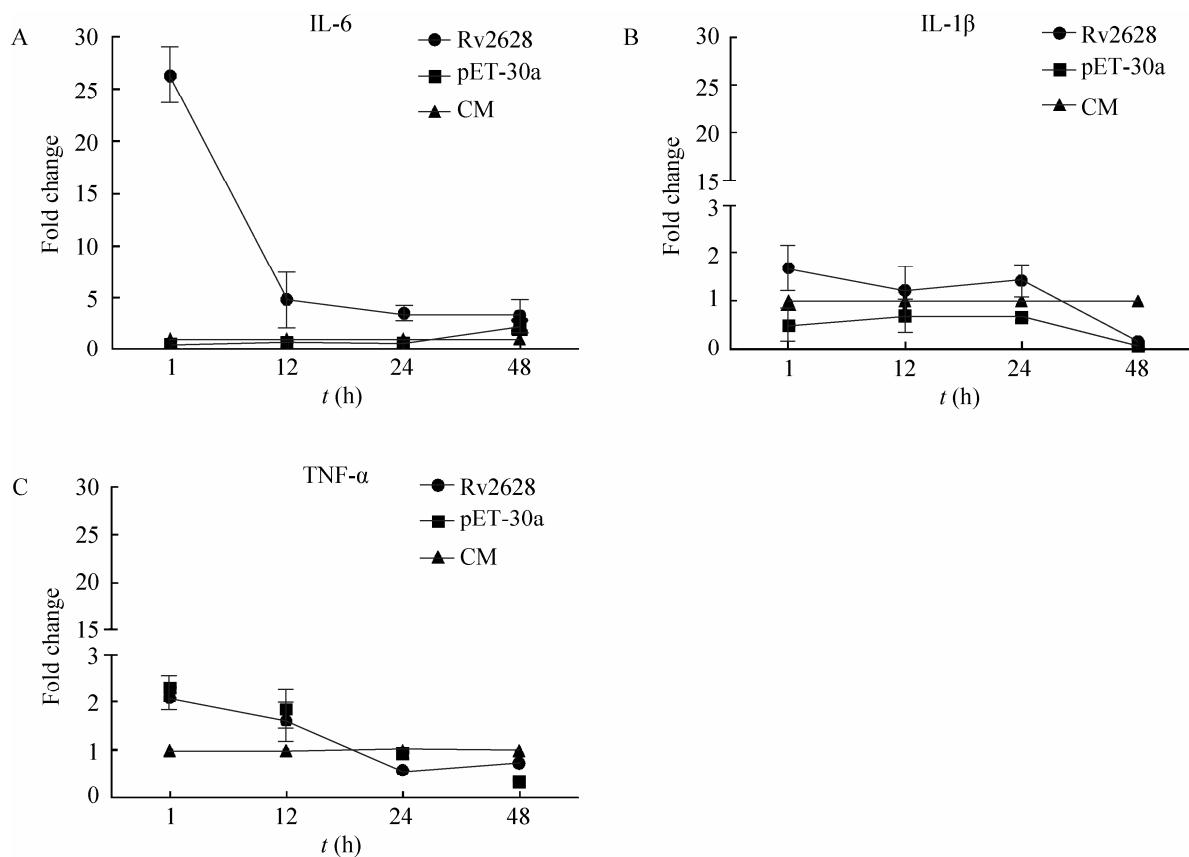


图 5 Rv2628 蛋白刺激下细胞中前炎性子 mRNA 的相对表达量

Fig. 5 Relative expression of the proinflammatory cytokine mRNAs after stimulation with Rv2628 protein. (A) IL-6. (B) IL-1 β . (C) TNF- α .

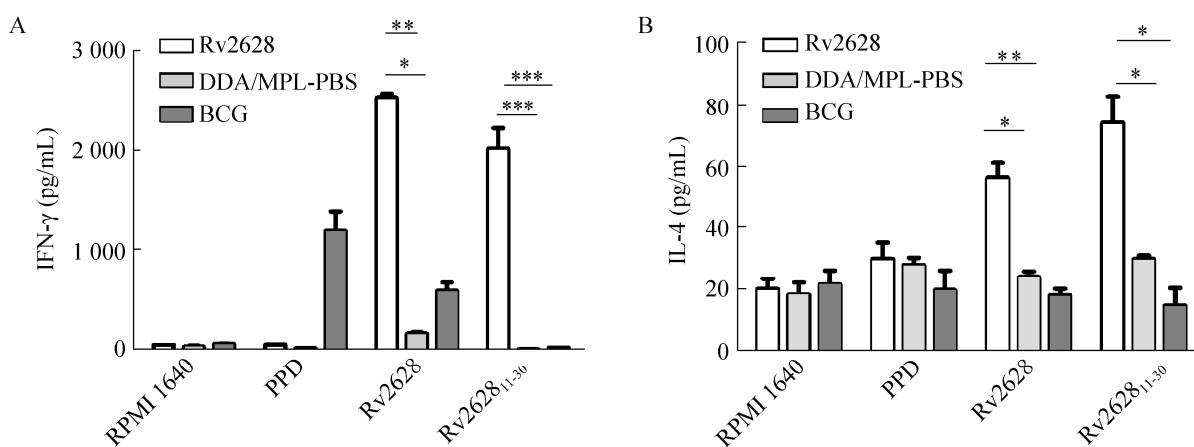


图 6 不同免疫组脾脏淋巴细胞分泌 IFN- γ 和 IL-4 的水平

Fig. 6 Levels of secreting IFN- γ and IL-4 in the spleen cells. (A) The concentration of IFN- γ . (B) The concentration of IL-4. * $P<0.05$, ** $P<0.01$, *** $P<0.001$.

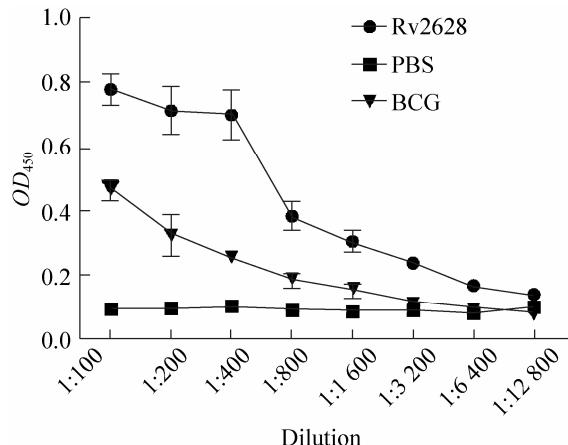


图 7 不同免疫组血清中 Rv2628 抗体水平
Fig. 7 Serum antibodies against Rv2628 in different groups.

11–30 位氨基酸既是 B 细胞表位，也是 T 细胞表位。因此我们选取 Rv2628 基因进行了原核表达及免疫功能特性的研究。在以大肠杆菌作为原核表达系统表达 Rv2628 的过程中，虽然先后尝试了多种表达载体和诱导条件的优化，但仅获得以包涵体形式表达的 Rv2628 蛋白。在未获得可溶性表达的情况下，对包涵体蛋白进行了变复性，通过 Western blotting 结果得知，包涵体蛋白仍具有较好的免疫生物学活性。Rv2628 蛋白的原核表达，为进一步研究蛋白的免疫学特性以及功能特性奠定了基础。

M. tb 在感染宿主后，机体会激活保护性免疫应答，阻止其进一步发展为活动性结核。肺部巨噬细胞是宿主抵抗外来细菌入侵的第一道防线^[19–21]，在对抗病原菌免疫反应的早期起到了至关重要的作用。本研究中 Rv2628 蛋白与小鼠巨噬细胞系的相互作用结果显示，Rv2628 蛋白不具有与细胞膜结合活性，但能有效地刺激 IL-6 的上调表达。该细胞因子具有促进炎症反应的特性；此外，IL-6 还能促进 T 细胞等多种

细胞增殖及 CTL 等多种细胞分化功能^[22]。由此推断 Rv2628 能促进炎症反应的发生，在先天性免疫应答中发挥作用。另此，还能促进细胞免疫应答的发生，从而达到控制 *M. tb* 的早期感染的目的。

M. tb 为胞内寄生菌，一般认为以 CD4⁺T 细胞产生 IFN-γ 为特征的 Th1 型免疫应答，在控制 *M. tb* 感染过程中起到了重要作用^[23–24]。本研究中将 Rv2628 蛋白皮下初次免疫和加强免疫小鼠后，能够有效诱导脾脏淋巴细胞产生 Rv2628 特异性的 IFN-γ，并且显著高于诱导产生的 IL-4 水平，呈现显著的 Th1 型免疫应答趋势。另外，本实验中 Rv2628 蛋白及 Rv2628_{11–30} 多肽均不能有效地诱导 BCG 免疫组产生 IFN-γ 与 IL-4。这与 Lin 等的报道相一致，他们研究发现，无论是将 BCG 接种受试儿童或者是免疫 BALB/c 小鼠，均不能有效地诱导机体产生 Rv2628 等潜伏感染相关抗原的特异性免疫反应^[25]。上述实验结果表明，Rv2628 蛋白显示了良好的预防性结核病疫苗潜能。

综上所述，Rv2628 蛋白能促进前炎性因子的产生，从而对 *M. tb* 起到杀伤作用，抑制 *M. tb* 的早期感染。而 Rv2628 在获得性免疫方面，显示了较明显的 Th1 型细胞免疫应答。以上结果为阐明 Rv2628 蛋白的功能以及 *M. tb* 与宿主之间的相互作用奠定了一定的理论基础。

REFERENCES

- [1] Barry CE, Boshoff HI, Dartois V, et al. The spectrum of latent tuberculosis: rethinking the biology and intervention strategies. *Nat Rev Microbiol*, 2009, 7(12): 845–855.
- [2] Reece ST, Kaufmann SHE. Floating between the poles of pathology and protection: can we pin down the granuloma in tuberculosis. *Curr Opin Microbiol*, 2011, 15: 63–70.

- [3] Kapoor N, Pawar S, Sirakova TD, et al. Human granuloma *in vitro* model, for TB dormancy and resuscitation. PLoS ONE, 2013, 8(1): e53657.
- [4] Boon C, Dick T. How *Mycobacterium tuberculosis* goes to sleep: the dormancy survival regulator DosR a decade later. Future Microbiol, 2012, 7(4): 513–518.
- [5] Voskuil MI. *Mycobacterium tuberculosis* gene expression during environmental conditions associated with latency. Tuberculosis (Edinb), 2004, 84(3/4): 138–143.
- [6] Park HD, Guinn KM, Tompa M, et al. Rv3133c/dosR is a transcription factor that mediates the hypoxic response of *Mycobacterium tuberculosis*. Mol Microbiol, 2003, 48(3): 833–843.
- [7] Kendall SL, Movahedzadeh F, Duncan K, et al. The *Mycobacterium tuberculosis* dosR/S two-component system is induced by multiple stresses. Tuberculosis (Edinb), 2004, 84(3/4): 247–255.
- [8] Hu YM, Movahedzadeh F, Stoker NG, et al. Deletion of the *Mycobacterium tuberculosis* α-Crystallin-Like *hspX* gene causes increased bacterial growth *in vivo*. Infect Immun, 2006, 74(2): 861–868.
- [9] Sherman DR, Voskuil M, Schnappinger D, et al. Regulation of the *Mycobacterium tuberculosis* hypoxic response gene encoding alpha-crystallin. Proc Natl Acad Sci USA, 2001, 98(13): 7534–7539.
- [10] Klein MR, Leyten EMS, Lin MY, et al. Human T-cell responses to 25 novel antigens encoded by genes of the dormancy regulon of *Mycobacterium tuberculosis*. Microbes Infect, 2006, 8: 2052–2060.
- [11] Jo'zefowski S, Sobota A, Kwiatkowska K. How *Mycobacterium tuberculosis* subverts host immune responses. BioEssays, 2008, 30: 943–954.
- [12] Mariotti S, Sargentini V, Pardini M, et al. *Mycobacterium tuberculosis* may escape helper T cell recognition by infecting human fibroblasts. Hum Immunol, 2013, 74(6): 722–729.
- [13] Chen T, He L, Deng W, et al. The *Mycobacterium* DosR regulon structure and diversity revealed by comparative genomic analysis. J Cell Biochem, 2013, 114(1): 1–6.
- [14] Gengenbacher M, Kaufmann SH. *Mycobacterium tuberculosis*: success through dormancy. FEMS Microbiol Rev, 2012, 36(3): 514–532.
- [15] Druszczyńska M, Kowalewicz-Kulbat M, Fol M, et al. Latent *M. tuberculosis* infection-pathogenesis, diagnosis, treatment and prevention strategies. Pol J Microbiol, 2012, 61(1): 3–10.
- [16] Huygen K, Roupie V, Romano M, et al. Immunogenicity of eight dormancy regulon-encoded proteins of *Mycobacterium tuberculosis* in DNA-vaccinated and tuberculosis-infected mice. Infect Immun, 2007, 75(2): 941–949.
- [17] Koide Y, Yamamura Y, Tsujimura K, et al. Immunogenicity of latency-associated antigens of *Mycobacterium tuberculosis* in DNA-vaccinated mice. Procedia Vaccinol, 2010, 3: 19–26.
- [18] Chiacchio T, Petraccioli E, Vanini V, et al. Higher frequency of T-cell response to *M. tuberculosis* latency antigen Rv2628 at the site of active tuberculosis disease than in peripheral blood. PLoS ONE, 2011, 6(11): e27539.
- [19] Liu PT, Modlin RL. Human macrophage host defense against *Mycobacterium tuberculosis*. Curr Opin Immunol, 2008, 20: 371–376.
- [20] Nathan C, Shiloh MU. Reactive oxygen and nitrogen intermediates in the relationship between mammalian hosts and microbial pathogens. Proc Natl Acad Sci USA, 2000, 97: 8841–8848.
- [21] Deretic V, Delgado M, Vergne I, et al. Autophagy in immunity against *Mycobacterium tuberculosis*: a model system to dissect immunological roles of autophagy. Curr Top Microbiol Immunol, 2009, 335: 169–188.
- [22] Chakraborty P, Kulkarni S, Rajan R, et al. Drug resistant clinical isolates of *Mycobacterium tuberculosis* from different genotypes exhibit differential host responses in THP-1 cells. PLoS ONE, 2013, 8(5): e62966.
- [23] George PJ, Anuradha R, Kumaran PP, et al. Modulation of mycobacterial-specific Th1 and Th17 cells in latent tuberculosis by coincident hookworm infection. J Immunol, 2013, 190(10): 5161–5178.
- [24] Caccamo N, Guggino G, Joosten SA, et al. Multifunctional CD4(+) T cells correlate with active *Mycobacterium tuberculosis* infection. Eur J Immunol, 2010, 40(8): 2211–2220.
- [25] Lin MY, Geluk A, Tom HM, et al. Lack of immune responses to *Mycobacterium tuberculosis* DosR regulon proteins following *Mycobacterium bovis* BCG vaccination. Infect Immun, 2007, 75(7): 3523–3530.

(本文责编 郝丽芳)