

DOI:10.13350/j.cjpb.240724

• 综述 •

重组狂犬病毒疫苗的研制现状^{*}

李文桂^{**},陈雅棠

(重庆医科大学附属第一医院传染病寄生虫病研究所,重庆 400016)

【摘要】 狂犬病是一种由狂犬病毒(*Rabies virus*, RABV)感染导致的急性中枢神经系统病变的病毒性传染病,可用RABV的减毒株进行免疫预防。这些减毒株可诱导宿主产生细胞、体液和粘膜免疫应答,是一种理想的疫苗载体,可表达病毒、细菌和寄生虫的多种蛋白。这些疫苗包括I型人类免疫缺陷病毒(rRABV-gag/env)、埃博拉病毒(rRABV-GP)、尼帕病毒(rRABV-G/F)、西尼罗病毒(rRABV-prME)、丙型肝炎病毒(rRABV-E2[△] CD4G)、水痘性口炎病毒(rRABV-GP)、淋巴细胞脉络膜炎病毒(rRABV-GPC)、犬瘟热病毒(rRABV-H/F)、猪细小病毒(rRABV-VP2)、狂犬病毒(rRABV-tRVG)、细菌(rRABV-Fla)和细粒棘球绦虫(rRABV-Eg95)等,本文就重组RABV疫苗的研制现状进行概述。

【关键词】 狂犬病毒;疫苗;综述

【文献标识码】 A

【文章编号】 1673-5234(2024)07-0859-04

[*Journal of Pathogen Biology*. 2024 Jul.;19(7):859-862.]

The status in the research of recombinant *Rabies virus* vaccine

LI Wengui, CHEN Yatang (Institute of Infectious and Parasitic Diseases, the First Affiliated Hospital, Chongqing Medical University, Chongqing 400016, China)

【Abstract】 *Rabies* caused by *Rabies virus* is one type of zoonotic, infectious diseases of central nervous system, it may be controlled by immunoprophylaxis with attenuated RABV strains, this strains may induce the host to produce cellular, humoral and mucosal immune responses, it may become ideal vaccine vector for expressing many proteins of viruses, bacteria and parasites. These vaccines include *Human immunodeficiency virus* (rRABV-gag/env), *Ebola virus* (rRABV-GP), *Nipah Virus* (rRABV-G/F), *West Nile virus* (rRABV-prME), *Hepatitis C virus* (rRABV-E2[△] CD4G), *Vesicular stomatitis virus* (rRABV-GP), *Lymphocytic choriomeningitis virus* (rRABV-GPC), *Canine distemper virus* (rRABV-H/F), *Porcine parvovirus* (rRABV-VP2), *Rabies virus* (rRABV-tRVG), *Bacteria* (rRABV-Fla) and *Echinococcus granulosus* (rRABV-Eg95). The review outlines the status in the research of recombinant *Rabies virus* vaccine.

【Keywords】 *Rabies virus*; vaccine; review

*******狂犬病是一种由狂犬病毒(*Rabies virus*, RABV)感染导致的急性中枢神经系统病变的病毒性传染病,可用RABV的ERA株、SAD株和SAG2株等减毒株进行免疫预防。狂犬病毒的糖蛋白(*Rabies virus glycoprotein*, RVG)是一种典型的跨膜糖蛋白,能与乙酰胆碱受体结合使病毒具有神经毒性。通过多位点变异或基因编辑技术可减弱RABV的毒性,使其成为疫苗载体^[1-4]。pHEP-GFP、pCW111-GFP、pRV-eGFP和pBSK-GLuc能表达绿色荧光蛋白(GFP)、增强型绿色荧光蛋白(EGFP)或高斯荧光素酶(Gluc),这为制备重组狂犬病毒提供了有利的工具^[5-7]。

目前许多重组RABV疫苗已制备,这些疫苗包括I型人类免疫缺陷病毒(rRABV-gag/env)、埃博拉病毒(rRABV-GP)、尼帕病毒(rRABV-G/F)、西尼罗病毒(rRABV-prME)、丙型肝炎病毒(rRABV-E2[△] CD4G)、水痘性口炎病毒(rRABV-GP)、淋巴细胞脉络膜炎病毒(rRABV-GPC)、犬瘟热病毒(rRABV-H/F)、猪细小病毒(rRABV-VP2)、狂犬病毒(rRABV-tRVG)、细菌(rRABV-Fla)和细粒棘球绦虫(rRABV-Eg95)等,本文概述rRABV疫苗的研制现状。

1 重组狂犬病毒抗病毒

1.1 I型人类免疫缺陷病毒(HIV-1) HIV-1是获得性免疫

缺陷综合征的病原体。HIV的结构基因包括gag、pol和env基因。其中Gag基因编码核衣壳蛋白P24、P7和内膜蛋白P14,env基因编码一种前体蛋白gp160, gp160可分解为gp120和gp41。这些蛋白的重组抗原或DNA疫苗可诱导恒河猴(*Macaca mulatta*)产生有效的免疫应答^[8-9]。将Gag基因克隆入表达载体pSPBN[△]CD333得到重组质粒pSPBN-Gag,将其转染BSR T7细胞,筛选培养后通过免疫印渍证实患者血清识别重组病毒表达的Gag蛋白;采取腹腔注射的途径将3.4×10⁸FFU重组病毒接种BALB/c鼠,在接种后5周显示血清的中和抗体提升,脾细胞CTL反应增强;此时将10⁷FFU重组VV-Gag株进行肌肉注射攻击,在攻击后5d经ELISPOT显示脾IFN-γ⁺SFC的数目增多^[10-11]。

猴/人类免疫缺陷病毒(*Simian/human immunodeficiency virus*, SHIV89.6P)的基因组结构类似HIV-1。将rRABV-

* 【基金项目】 国家自然科学基金项目(No. 30801052, 30671835, 30500423, 30200239)。

** 【通讯作者(简介)】 李文桂(1967-),男,湖北蕲县人,博士,研究员,主要从事病原微生物的分子生物学和分子免疫学研究。E-mail:cqliwengui@163.com

env/gag 疫苗肌肉注射恒河猴,在第 1 次接种后 7 和 19 周加强 2 次,在第 1 次接种后 25 周肌肉或静脉注射 50MID₅₀ 的 SHIV89.6P 株进行攻击,在攻击后 4 周显示血清的病毒负荷显著减少;血清的中和抗体升高,滴度为 1:1 414,流式细胞仪显现外周血单核细胞(PBMC)的 CD4⁺ T 细胞的数目增加,ELISPOT 提示 PBMC 的 IFN-γ⁺ SFC 的数目增多^[12-13]。

1.2 埃博拉病毒(Ebola virus,EBOV) EBOV 感染可诱发埃博拉出血热。将 GP1/GP2 蛋白的核酸疫苗接种小鼠可部分对抗 EBOV 的攻击^[14]。将 5×10^5 FFU 重组 EBOV-GP1/GP2 疫苗肌肉注射 BALB/c 鼠,在第 1 次接种后 2 周重复 1 次,在第 1 次接种后 4 周显示血清 IgG 升高;此时将 1×10^7 FFU 重组 VV-GP 株进行腹腔注射攻击,在攻击后 5 d 经 ELISPOT 提示脾 IFN-γ⁺ SFC 增多^[15-16]。随后,将 5×10^5 FFU 重组病毒加 GLA-SE 佐剂肌肉注射恒河猴,在第 1 次注射后 6 周重复 1 次,在第 1 次注射后 10~12 周显现血清的中和抗体升高;此时将 10^3 FFU 埃博拉病毒 CO5 株或 Mayinga 株进行肌肉注射攻击,在攻击后 4 周发现免疫组的保护力可达 100%^[17-18]。

1.3 尼帕病毒(NiV) NiV 常诱发呼吸道感染,重症伴发病毒性脑炎。将糖蛋白(G)和融合蛋白(F)接种仔猫可诱导一定的保护力^[19]。将人工合成的 G/F 基因克隆入表达载体 pCI-ERA333E 得到重组质粒 pERA333E-G/F,加辅助质粒转染 HEK293 T 细胞,经过筛选培养后,使用免疫荧光证实重组病毒可表达融合蛋白的分子;借助口服途径将 $10^{6.5 \sim 8}$ FFU 重组病毒免疫 BALB/c 鼠或仔猪,显现血清的中和抗体在第 1 次免疫后 3~11 周提升,在第 1 次免疫后 9 周达较高水平^[20]。

1.4 西尼罗病毒(WNV) WNV 是西尼罗热的病原体,将前膜蛋白(prM)和包膜蛋白(E)聚合的异二聚体蛋白(prME)接种宿主可对抗 WNV 的攻击感染^[21-22]。将 prME 基因克隆入表达载体 pSAETOPO 得到重组质粒 pSAETOPO-prME,加 pH-N/P/L/G 辅助质粒转染 BHK-21 细胞,经过筛选培养后,通过免疫荧光证实重组病毒可呈现融合蛋白的分子^[23],但未进行接种动物的免疫试验。

1.5 丙型肝炎病毒(HCV) 丙型肝炎是 HCV 感染引起的,E2 糖蛋白存在大量 B 细胞和 CTL 表位,具有一定的免疫原性^[24]。E2[△]CD4G 是删除跨膜结构域 CD4G 的 E2 蛋白,将质粒 pTM1-E2₆₆₁-CD4 用作模板克隆 E2[△]CD4G 基因,插入表达载体 pSPBN 得到重组质粒 pSPBN-E2[△]CD4G,加辅助质粒转染 BSR-T7 细胞,筛选重组病毒;将 10^7 FFU 重组病毒腹腔注射 BALB/c 鼠,在初次注射后 5 周肌肉注射重组 E2[△]CD4G 蛋白进行强化,显示血清的中和抗体在第 1 次注射后 45d 升高,脾 CTL 反应增强^[25]。

1.6 水疱性口炎病毒(VSV) VSV 诱发水疱性口炎,将糖蛋白(glycoprotein,GP)接种宿主可抵抗 VSV 有毒株的攻击感染^[26]。采用质粒 pVSV-XN1 作为模板克隆 G 基因,插入质粒 pSN 得到重组质粒 pSN-G,加辅助质粒转染 BSR-T 细胞,筛选重组病毒;借助肌肉注射途径将 10^6 FFU 重组病毒接种 BALB/c 鼠,显现血清的中和抗体在初次注射后 9 d 提升;此时通过肌肉注射途径将 5.5×10^6 FFU 狂犬病毒 CVS-N2C 株进行攻击,在攻击感染后 4 周提示免疫组的小鼠全部死亡,表明该疫苗的免疫效果差^[27]。

1.7 淋巴细胞脉络膜炎病毒(LCMV) LCMV 基因组的 S 节段基因编码糖蛋白前体(glycoprotein precursor, GPC),GPC 可裂解为 GP1 和 GP2,两者聚合为成熟的 GP 蛋白具有较好的免疫原性^[28]。将 GPC 基因插入 p3.1-defp 得 p3.1-defp-GPC,加 pH-N/P/L/G 辅助质粒转化 HEK293 T 细胞,筛选重组病毒;采取腹腔注射将 10^6 FFU 重组病毒接种 C57BL/6 鼠,在初次接种后 1 周重复 1 次,显示血清的中和抗体在初次接种后 1~7 周提升,在初次接种后 5 周达较高水平;此时通过脑内注射途径将 10 PFU 的 WE 株进行感染攻击,在攻击感染后 3 周计算存活率,发现免疫组和对照组的存活率分别为 88.2%(15/17/10) 和 10%(1/10)^[29]。

1.8 犬瘟热病毒(CDV) CDV 是犬瘟热的病原体。血凝素 H 和融合蛋白 F 是主要的表面糖蛋白,CDV 通过 H 蛋白吸附到细胞表面的受体上,起细胞趋向作用,而 F 蛋白介导 CDV 与感染细胞以及感染细胞与非感染细胞的融合,使 CDV 具有在宿主体内扩散的能力。将其 DNA 疫苗免疫幼犬可诱导较强的保护力^[30-31]。将 H 基因插入质粒 pLBSNE 得到 pLBSNE-H,转化 BSR 细胞,筛选重组病毒;经肌肉注射途径将 10^6 FFU 重组病毒免疫幼犬,在免疫后 3 周发现血清的中和抗体提升;此时采用滴鼻途径将 10^7 TCID₅₀ 犬瘟热病毒 ZJ7 株进行攻击感染,在攻击感染后 2 周显示血液的病毒负荷显著减少,脑和肺组织的病理显著减轻。随后,将重组病毒肌肉注射雪貂 (*Mustela putorius furo*) 也可完全对抗犬瘟热病毒 5804PEH 株的滴鼻攻击^[32-33]。

1.9 猪细小病毒(PPV) CPV 诱发初孕母猪繁殖障碍综合症,将结构蛋白 VP2 免疫仔猪可诱导有效的免疫应答^[34]。将 VP2 基因克隆入质粒 pHEP-Flury 得到重组质粒 pHEP-VP2,转染 BSR 细胞,筛选重组病毒;经肌肉注射途径将 10^5 FFU 重组病毒接种昆明鼠,在初次免疫后 3 周发现血清 IgG 提升,滴度可达 1:80;此时将 50 MILD₅₀ 狂犬病毒 CVS-24 株进行脑内注射攻击,在攻击后 3 周发现免疫组产生 80%(8/10) 的保护力。重复实验表明重组病毒接种小鼠诱导的血清 IgG 滴度可达 1:256,浓度 > 0.6 IU/mL^[35-36]。

1.10 RABV 狂犬病毒的糖蛋白(RVG)具有较强的免疫原性,将重组 RVG 抗原或核酸疫苗接种幼犬可产生中和抗体^[37-38]。tG 是 RVG 的三聚体编码序列,将人工合成的 tG 基因克隆入质粒 pS1-Ig 得到重组质粒 pS1-tG,加 RABV 减毒株转染 HEK293 T 细胞,筛选重组病毒;将 1 μg 重组病毒加 Matrix-MTm 佐剂肌肉注射 Swiss 鼠,在初次注射后 28 d 重复 1 次,在初次注射后 7 周显示血清 IgG 升高,滴度可达 1:12.56;此时经脑内注射途径将 10^4 TCILD₅₀ 狂犬病毒 CVS-11 株进行攻击感染,在攻击感染后 4 周发现脑组织的病毒负荷下降 4 个数量级;免疫组产生 100%(10/10) 的保护效果^[39]。

2 重组狂犬病毒抗细菌

细菌鞭毛素(flagellin, Fla)是 TLR5 的配体,促进树突状细胞的成熟,是一种免疫佐剂,提高机体的免疫应答^[40-41]。将 Fla 基因克隆入质粒 pLBNSE 得到重组质粒 pLBNSE-Fla,加 pH-N/P/L/G 辅助质粒转染 BSR T 细胞,挑选重组病毒。采用口服或肌肉注射途径将 10^6 FFU 重组菌苗接种 ICR 鼠,在第 1 次接种后 3 周强化 1 次,显示血清的中和抗体在第 1 次接种后 4

周达较高水平;此时将 50 MILD₅₀ 狂犬病毒 CVS-24 株进行脑内注射攻击,在攻击后 3 周计数存活,结果表明口服组、肌肉注射免疫组和对照组的存活率分别为 80% (8/10)、70% (7/10) 和 0(0/10)^[42]。

3 重组狂犬病毒抗细粒棘球绦虫

细粒棘球绦虫(Eg)的续绦期幼虫是囊型棘球蚴病的病原体。将 Eg95 抗原接种绵羊可对抗 Eg 虫卵的口服攻击,产生 96%~98% 的减蚴率^[43]。经肌肉注射途径将 $1 \times 10^{6.5}$ TCID₅₀ 重组 RABV-Eg95 疫苗免疫 BALB/c 鼠,在免疫后 2 周经 ELISPOT 显示 IFN-γ⁺ 脾细胞和 IL-4⁺ 脾细胞的数目增加;流式细胞仪提示脾 DC 细胞和 B 细胞的数目增多;在免疫后 4 周显现血清的中和抗体和 IgG 升高;在免疫后 8 周采取肌肉注射途径将 100 MLD₅₀ 狂犬病毒进行感染攻击,在攻击感染后 3 周显示免疫组存可产生 100% (8/8) 的保护力^[44-45]。

4 结语

重组狂犬病毒具有自然靶向神经元的特性,是中枢神经系统感染治疗的优选载体之一;宿主范围广,能感染几乎所有的哺乳动物细胞,能诱导宿主产生较强的体液和细胞免疫应答,体内并不预先存在抗病毒的抗体,使用相对安全。在重组 RABV 的构建过程中要研究启动子和起始密码子的距离以及启动子之间相互作用可否影响外源基因的表达效率;挑选不同的启动子构建载体可否提高重组 RABV 的遗传稳定性;不同启动子的反向串联可否降低外源基因在转录水平上的干扰,提高外源基因的表达;重组 RABV 共表达细胞因子的探索;重组 RABV 共表达多种病原蛋白的探索;新型佐剂和疫苗载体的研制;这些研究可为重组 RABV 疫苗的研发提供理论基础。

【参考文献】

- [1] Tuffereau C, Lebiois H, Benejean J, et al. Arginine or lysine in position 333 of ERA and CVS glycoprotein is necessary for rabies virulence in adult mice[J]. Virol, 1989, 172(1): 206-212.
- [2] Nakagawa K, Ito N, Masatani T, et al. Generation of a live rabies vaccine strain attenuated by multiple mutations and evaluation of its safety and efficacy[J]. Vaccine, 2012, 30(19): 3610-3617.
- [3] McGettigan JP, David F, Figueiredo MD, et al. Safety and serological response to a matrix gene-deleted Rabies virus-based vaccine in dogs[J]. Vaccine, 2014, 32(15): 1716-1719.
- [4] Yang DK, Kim HH, Choi SS, et al. Safety and immunogenicity of recombinant Rabies virus(ERAGS) in mice and raccoon dogs[J]. Clin Exp Vac Res, 2016, 5(1): 159-168.
- [5] Du JL, Tang Q, Huang Y, et al. Development of recombinant Rabies virus vectors with gaussia luciferase receptor based on chines vaccine straion CTN181[J]. Virus Res, 2011, 160(1): 82-88.
- [6] Tang HB, Lu ZL, Wei XK, et al. A recombinant Rabies virus expressing a phosphoprotein-eGFP fusion is rescued and applied to the rapid virus neutralization antibody assay[J]. J Virol Meth, 2015, 219(1): 75-83.
- [7] Qin SY, Volokhov D, Rodionova, et al. A new recombinant Rabies virus expressing a green fluorescent protein: a novel and fast approach to quantify virus neutralizing antibodies[J]. Biologicals, 2019, 59: 56-61.
- [8] Wyatt R, Sodroski J. The HIV-1 envelope glycoproteins: fusogens, antigens, and immunogens [J]. Science, 1998, 280 (5371): 1884-1888.
- [9] Graham BS, Koup RA, Roederer M, et al. Phase 1 safety and immunogenicity evaluation of a multiclade HIV-1 DNA candidate vaccine[J]. J Infect Dis, 2006, 194(12): 1650-1660.
- [10] McGettigan J, Foley HD, Belyakov IM, et al. Rabies virus-based vectors expressing human immunodeficiency virus type 1(HIV-1) envelope protein induce a strong cross-reactive cytotoxic T-lymphocyte response against envelope proteins from different HIV-1 isolates[J]. J Virol, 2001, 75(9): 4430-4434.
- [11] McGettigan J, Pomerantz RJ, Siler CA, et al. Second-generation Rabies virus-based vaccine vectors expressing human immunodeficiency virus type 1 (HIV-1) Gag have greatly reduced pathogenicity but are highly immunogenic[J]. J Virol, 2003, 77(1): 237-244.
- [12] McKenna PM, Aye PP, Dietzschold B, et al. Immunogenicity study of glycoprotein-deficient Rabies virus expressing Simian/human immunodeficiency virus SHIV89. 6P envelope in a rhesus macaque[J]. J Virol, 2004, 78(24): 13455-13459.
- [13] McKenna PM, Koser ML, Carlson KR, et al. Highly attenuated Rabies virus-based vaccine vectors expressing Simian/human immunodeficiency virus SHIV89. 6P env and Simian immunodeficiency virus Mac239 Gag are safe in rhesus macaque and protect from an AIDS-like disease[J]. J Infect Dis, 2007, 195 (5): 980-988.
- [14] Vanderzanden L, Bray M, Fuller D, et al. DNA vaccines expressing either the GP or NP genes of Ebola virus protect mice from lethal challenge[J]. Virol, 1998, 246(1): 134-144.
- [15] Papaneri AB, Wirblich C, Cann JA, et al. A replication-deficient Rabies virus vaccines expressing Ebola virus glycoprotein is highly attenuated for neurovirulence[J]. Virol, 2012, 434(1): 18-26.
- [16] Papaneri AB, Wirblich C, Cooper K, et al. Further characterization of the immune response in mice to inactivated and live rabies vaccines expressing Ebola virus glycoprotein[J]. Vaccine, 2012, 30(42): 6136-6141.
- [17] Johnson RF, Kurup D, Hagen KR, et al. An inactivated Rabies virus-based Ebola vaccine, FILORAB1, adjuvanted with glucopyranosyl lipid A in stable emulsion confers complete protection in nonhuman primate challenge models[J]. JID, 2016, S1-S13.
- [18] Blaney JE, Marzi A, Willet M, et al. Antibody quality and protection from lethal Ebola virus challenge in nonhuman primates immunized with Rabies virus based bivalent vaccine [J]. PLoS Pathogens, 2013, 9(5): e1003389.
- [19] McEachern JA, Bingham J, Crameri G, et al. A recombinant subunit vaccine formulation protects against lethal Nipah virus challenge in cats[J]. Vaccine, 2008, 26(22): 3842-3852.
- [20] Shuai L, Ge JY, Wen ZY, et al. Immune responses in mice and pigs after oral vaccination with Rabies virus vectored Nipah disease vaccines[J]. Vet Microbiol, 2020, 24: 108549.
- [21] Seregin A, Nistler R, Borisevich V, et al. Immunogenicity of West Nile virus infectious DNA and its noninfectious derivatives [J]. Virol, 2006, 356(1): 115-125.
- [22] Ledizet M, Kar K, Foellmer HG, et al. Antibodies targeting

- linear determinants of the envelope protein protect mice against *West Nile virus*[J]. *J Infect Dis*, 2007, 196(12):1741-1748.
- [23] 刘蛊钰,袁慧君,朱武洋,等.狂犬病毒载体的构建与鉴定[J].中国人兽共患病学报,2008,24(11):1047-1051.
- [24] Gordon EJ,Bhat R,Liu Q,et al. Immune responses to *Hepatitis C virus* structural and non-structural proteins induced by plasmid DNA immunizations[J]. *J Infect Dis*,2000,181(1):42-50.
- [25] Siler CA,McGettigan JP,Dietzschold B,et al. Live and killed *Rhabdovirus*-based vectors as potential hepatitis C vaccine[J]. *Virol*,2002,292(1):24-34.
- [26] Cantlon JD,Gordy PW,Bowen RA. Immune responses in mice, cattle and horses to a DNA vaccine for vesicular stomatitis[J]. *Vaccine*,2000,18(22):2368-2374.
- [27] Foley HD,McGettigan JP,Siler CA,et al. A recombinant *Rabies virus* expressing *Vesicular stomatitis virus* glycoprotein fails to protect against *Rabies virus* infection[J]. *PNAS*,2000,97(26):14680-14685.
- [28] Yokoyama M,Zhang J,Whitton JL,et al. DNA immunization confers protection against lethal *Lymphocytic choriomeningitis virus* infection[J]. *J Virol*,1995,69(4):2684-2688.
- [29] Takayama-Ito M,Lim CK,Yamaguchi Y,et al. Replication-incompetent *Rabies virus* vector harboring glycoprotein gene of *Lymphocytic choriomeningitis virus* (LCMV) protects mice from LCMV challenge[J]. *PLoS Negl Trop Dis*,2018;1-21.
- [30] Jensen TH,Nielsen L,Aasted B,et al. Early life DNA vaccination with the H gene of *Canine distemper virus* induces robust protection against distemper[J]. *Vaccine*,2009,27(38):5178-5183.
- [31] Plattet P,Rivals JP,Zuber B,et al. The fusion protein of wild-type *Canine distemper virus* is a major determinant of persistent infection[J]. *J Virol*,2005,337(2):312-326.
- [32] Wang FX,Zhang SQ,Zhu HW,et al. Recombinant *Rabies virus* expressing the H protein of *canine distemper virus* protects dogs from the lethal distemper challenge[J]. *Vet Microbiol*,2014,1724(26):362-371.
- [33] Budaszewski RDF,Hudacek A,Sawatsky B,et al. Inactivated recombinant *Rabies virus-based vaccine vectors* displaying *Canine distemper virus* glycoproteins induce protective immunity against both pathogens[J]. *J Virol*,2017,91(8):e02077.16.
- (上接 858 页)
- [40] Nivedita. Knowledge, attitude, behaviour and practices (KABP) of the community and resultant IEC leading to behaviour change about dengue in Jodhpur City, Rajasthan[J]. *Vector Borne Dis*, 2016,53(3):279-282.
- [41] Jeelani S,Sabesan S,Subramanian S. Community knowledge, awareness and preventive practices regarding dengue fever in Puducherry - South India[J]. *Public Health*,2015,129(6):790-796.
- [42] Kusuma YS,Burman D,Kumari R,et al. Impact of health education based intervention on community's awareness of dengue and its prevention in Delhi, India[J]. *Glob Health Promot*,2019, [34] Antonis AF,Bruschke CJ,Rueda P,et al. A novel recombinant virus-like particle vaccine for prevention of *Porcine parvovirus*-induced reproductive failure[J]. *Vaccine*,2006,24(26):5481-5490.
- [35] Luo J,Shi HH,Tan YP,et al. Two potential recombinant *Rabies* vaccines expressing *Canine parvovirus* virion protein 2 induce immunogenicity to *canine parvovirus* and *rabies virus* [J]. *Vaccine*,2016,34(26):4392-4398.
- [36] 谭业平,赵静,郭晓峰,等.一株携带犬细小病毒VP2融合基因的重组狂犬病毒的构建[J].江苏农业学报,2018,34(4):866-870.
- [37] Prehaud C,Takehara K,Flamand A,et al. Immunogenic and protective properties of *Rabies virus* glycoprotein expressed by *Baculovirus* vectors[J]. *Virol*,1989,173(2):390-399.
- [38] Perrin P,Jacob Y,Aguilarsetien A,et al. Immunization of dogs with a DNA vaccine induces protection against *Rabies virus*[J]. *Vaccine*,1999,18(5-6):479-486.
- [39] Koraka P,Bosch B,Cox M,et al. A recombinant rabies vaccine expressing the trimeric form of the glycoprotein confers enhanced immunogenicity and protection in outbreed mice[J]. *Vaccine*,2014,32(31):4644-4650.
- [40] Means TK,Hayashi F,Smith KD,et al. The toll-like receptors 5 stimulus bacterial flagellin induces maturation and chemokine production in human dendritic cells[J]. *J Immunol*,2003,170(26):5165-5175.
- [41] McSorley SJ,Ehst BD,Yu Y,et al. Bacterial flagellin is an effective adjuvant for CD4⁺ T cells in vivo[J]. *J Immunol*,2002,169(20):3914-3919.
- [42] Zhou M,Zhang GQ,Ren GP,et al. Recombinant *Rabies virus* expressing GM-CSF or flagellin are effective vaccine for both intramuscular and oral immunization[J]. *PLoS One*,2013,8(5):e63384.
- [43] Lightowers MW,Lawrence SB,Gauci CG,et al. Vaccination against hydatidosis using a defined recombinant antigen [J]. *Parasite Immunol*,1996,18(9):457-462.
- [44] 许彤,刘乐乐,田莉,等.表达细粒棘球蚴Eg95蛋白重组狂犬病毒的构建、鉴定与免疫研究[J].军事医学,2020,44(5):379-384.
- [45] Xu T,Liu LL,Shi CJ,et al. A recombinant *Rabies virus* expressing *Echinococcus granulosus* Eg95 induce protective immunity in mice [J]. *Transbound Emerg Dis*,2021,1-13.
- 【收稿日期】 2024-02-27 【修回日期】 2024-05-13
- 26(1):50-59.
- [43] Mathur D,Patel M,Vyas P,et al. Revitalising community engagement and surveillance challenges for strengthening dengue control in Jodhpur, Western Rajasthan, India-A mixed method study[J]. *Infect Public Health*,2020,13(11):1755-1761.
- [44] Dhiman S,Rabha B,Yadav K,et al. Insecticide susceptibility and dengue vector status of wild *Stegomyia albopicta* in a strategically important area of Assam,India[J]. *Parasit Vectors*,2014,7:295.
- 【收稿日期】 2024-02-11 【修回日期】 2024-04-26