

文章编号:1000-0615(2011)05-0787-06

DOI:10.3724/SP.J.1231.2011.17322

## 冻融循环过程中虾过敏原的免疫原性变化

吴丽莎, 李振兴, 刘一璇, 陈瑜, 林洪\*

(中国海洋大学食品科学与工程学院, 食品安全实验室, 山东青岛 266003)

**摘要:**采用凡纳滨对虾为研究对象, 分别将过敏原提取物在-3, -20和-80℃的贮存条件下反复冻融1~5次, 通过测定每次冻融后的蛋白浓度, 过敏原免疫原性等探讨过敏原在不同温度循环下的变化, 分析冻融循环对过敏原提取物活性的影响。结果表明, 虾过敏原提取物在-80、-20、-3℃冻融循环5次时, 蛋白浓度分别下降33.1%、30.0%和24.2%; 在-80和-20℃冻融循环4次时, 主要过敏原条带发生降解, -3℃冻融循环5次, 主要过敏原条带不会发生变化。在-80和-20℃冻融循环5次以及在-3℃冻融3次时, 过敏活性降低; 在-80和-20℃冻融5次, 主要过敏原的免疫印迹条带消失, 在-3℃冻融的免疫印迹条带没有变化。因此, 应尽量减少过敏原蛋白冻融次数, 保证贮存在-80和-20℃的过敏原冻融循环4次以内以及-3℃冻融循环2次以内, 以保证实验结果的准确性。

**关键词:** 凡纳滨对虾; 过敏原; 冻融; 免疫原性

中图分类号: R 392.8; S 968.22

文献标识码:A

近年来随着社会环境和生活方式的巨大改变, 食物过敏性疾病发病率呈现出持续快速的上升趋势, 尤其是在发达国家。在美国, 约有3.7%的成年人和6%的儿童受到食物过敏的困扰<sup>[1-2]</sup>。在联合国粮农组织提出的八大类容易引起过敏的食物中, 虾蟹等甲壳类动物及其制品是其中重要的一类<sup>[3-5]</sup>, 已经分离纯化出的凡纳滨对虾(*Litopenaeus vannamei*)主要过敏原为分子量36 ku的原肌球蛋白<sup>[6]</sup>。皮肤点刺测试(SPT)为临床常用的检测过敏原特异性IgE的体内试验<sup>[7]</sup>。目前, 市场上点刺液的剂量一般为3~5 mL, 治疗时的最小剂量一般为0.05~0.1 mL<sup>[8-10]</sup>, 因此用于点刺液的过敏原难免会出现反复冻融的现象。本实验以虾蛋白提取物为研究对象, 研究了冻融过程中过敏原免疫原性的变化情况, 以为过敏原点刺液以及口服激发药物的贮存与使用提供理论指导。

### 1 材料与方法

#### 1.1 实验材料

凡纳滨对虾购于青岛市市南区南山水产品批

发市场, 三羟甲基氨基甲烷(Tris, 青岛福林生物化学公司), 二硫苏糖醇(DTT, solarbio公司); 十二烷基硫酸钠( SDS, 山东爱博科技贸易公司); 虾免疫的兔抗(实验室制备); HRP-山羊抗兔 IgG(北京中杉金桥生物技术有限公司)。其他试剂如无特殊说明均为分析纯。

#### 1.2 实验仪器

电泳仪(DYY-7C, 北京六一); 冷冻干燥机(FD1, 丹麦Heto公司); pH计(PHS23C, 上海伟业仪器厂); 冷冻离心机(BR4i, 法国Jouan公司); 高速组织捣碎机(DS21, 上海标本模型厂); 96孔Costar酶标板(美国Costar公司); 酶标仪(MuLtiskan MK3, 芬兰Labsystems公司); 紫外可见分光光度计(TU1810型, 北京普析仪器有限公司)。

#### 1.3 虾过敏原丙酮粉的制备

参照文献[11]的方法改进, 将虾去头去壳去肠线的500 g虾肉放在匀浆器中, 用500 mL的生理盐水悬浮, 匀浆。悬浮液在0~4℃悬浮5 min后加入2 000 mL的冷丙酮(-20℃预冷), 充分

收稿日期: 2011-01-06 修回日期: 2011-02-22

资助项目: 国家自然科学基金项目(30800859)

通讯作者: 林洪, E-mail: linhong@ouc.edu.cn

混匀,放在0~4℃下作用30 min,期间混匀数次,抽滤。抽滤后,将布氏漏斗上的固体转移到容器中,再加入2 000 mL的冷丙酮(-20℃预冷),0~4℃下作用1 h,期间混匀数次,抽滤。抽滤后,将布氏漏斗上的固体转移到容器中,再加入1 000 mL的冷丙酮(-20℃预冷),0~4℃下作用1 h,期间混匀数次,抽滤,收集漏斗上固体并转移至干净的滤纸上,分散并让其在室温下风干,直到固体充分干燥和分散。待粉末干燥后研磨,200目筛并收集转移至密闭的容器中,即为丙酮粉。

#### 1.4 虾过敏原提取物的抽提

含1 mol/L KCl 0.05%的二硫苏糖醇(DTT)的抽提液,与丙酮粉的质体比为1:10的比例抽提12 h,10 000 r/min离心30 min后,取上清,沉淀用抽提液继续以质体比为1:10的比例抽提4 h,10 000 r/min离心30 min后,取上清液。两次的上清液合并后用双蒸水透析,直到透析液用氯化银溶液检测没有沉淀产生时,冻干。

#### 1.5 虾过敏原提取物的冻融处理

将浓度为1 mg/mL的虾过敏原提取物分别贮存于-80、-20、-3℃的冰箱中12 h,然后取出融化12 h,如此反复,每冻融1次为1个循环,分别循环1到5次。

#### 1.6 二喹啉甲酸法(BCA法)测定蛋白浓度

以二喹啉甲酸法(BCA法)测定蛋白浓度,牛血清白蛋白溶液作为标准品绘制标准曲线,在590 nm处测定不同浓度下冻融5次的蛋白浓度。每个处理重复3次,取平均值,并对数据进行标准差分析。

#### 1.7 十二烷基硫酸钠-聚丙烯酰胺凝胶电泳(SDS-PAGE)

采用LAEMMLI<sup>[12]</sup>建立的不连续电泳体系,以十二烷基硫酸钠-聚丙烯酰胺凝胶电泳(SDS-PAGE)研究蛋白在不同温度条件下贮存冻融后可溶性蛋白组成变化。电泳分离胶浓度为15%(ρ),浓缩胶浓度为5%(ρ),经样品缓冲液处理样品,上样量20 μL。电泳完毕后用考马斯亮蓝R-250染色,用10%的乙酸、甲醇溶液进行脱色。

#### 1.8 间接酶联免疫吸附法(Indirect ELISA)

参考文献[6]的方法,采用间接酶联免疫吸附法(Indierct ELISA)测定贮存后过敏原蛋白活性的变化情况。用0.05 mol/L pH 9.6 碳酸盐包被缓冲液,将贮存于不同温度的虾蛋白分别稀释

10倍、100倍、1 000倍、10 000倍。在每个聚苯乙烯板的反应孔中加100 μL(空白孔加入100 μL双蒸水),4℃过夜。次日,弃去孔内溶液,用洗涤缓冲液洗3次,每次3 min(简称洗涤,下同);以100 μL 0.5%牛血清蛋白封闭2 h,弃去孔内溶液,用洗涤缓冲液洗3次,每次3 min;加500倍稀释的兔抗虾(一抗)100 μL于上述已包被的反应孔中,37℃孵育1 h,洗涤3次;在各反应孔中,加入新鲜稀释10 000倍的酶标抗体(二抗,HRP标记的羊抗兔)100 μL,37℃孵育1 h,洗涤;在各反应孔中加入临时配制的TMB底物溶液100 μL,37℃15 min;最后于各反应孔中加入2 mol/L硫酸50 μL终止反应。在酶标仪上,以空白对照孔调零后测各孔OD<sub>450nm</sub>,每个稀释浓度测定3个孔,取平均值,进行标准差分析。

#### 1.9 免疫印迹(Western-blotting)

参照文献[13]的方法改进,经冻融处理后的虾总蛋白经SDS-PAGE后,采用半干式碳板转印仪,横流30 mA转印3 h,将凝胶上的蛋白条带电转移到PVDF膜上。转印完毕后,用丽春红S对PVDF膜进行染色,检测蛋白条带是否转移成功,采用PBST脱色。将膜浸泡在封闭液(5%脱脂液/PBST)中2 h,然后用PBST洗涤3次,每次5 min,下面的洗涤方法相同。一抗采用兔抗虾多克隆抗体/50%封闭液,室温下过夜孵育后洗涤。二抗采用羊抗兔IgG/50%封闭液,37℃孵育1 h,洗涤。然后将PVDF膜浸没在ECL蛋白印迹底物中孵育1 min,取出拭去膜上残余底物溶液,将膜置于暗盒中,避免气泡。在暗室中,采用胶片覆盖于膜上,曝光1 min,显影定影后成像。

## 2 结果

### 2.1 冻融过程中凡纳滨对虾蛋白浓度的变化

经过冻融循环后,凡纳滨对虾的抽提蛋白采用BCA法测定(图1),由图1可以看出,在各个温度条件下冻融的蛋白浓度都有下降,并且随着冻融循环的次数增多,蛋白的浓度下降越大。在-80℃、-20℃、-3℃冻融循环5次时,蛋白浓度分别下降33.1%、30.0%和24.2%。

### 2.2 冻融循环过程中凡纳滨对虾蛋白组成的变化

凡纳滨对虾抽提蛋白质采用SDS-PAGE进行分析(图2),在-80℃冻融的蛋白(图2-A)与

在 $-20^{\circ}\text{C}$ 冻融的蛋白(图2-B)电泳情况相似,经过冻融循环3次时,开始出现分子量为56 ku的蛋白条带;冻融5次时,36 ku发生明显降解,出现32 ku左右的蛋白条带, $-80^{\circ}\text{C}$ 冻融条件下,32 ku左右的蛋白条带比 $-20^{\circ}\text{C}$ 冻融的蛋白条带明显。在 $-3^{\circ}\text{C}$ 冻融的蛋白(图2-C)仅在冻融4次时,开始出现分子量为56 ku的蛋白条带,其余蛋白组成没有变化。

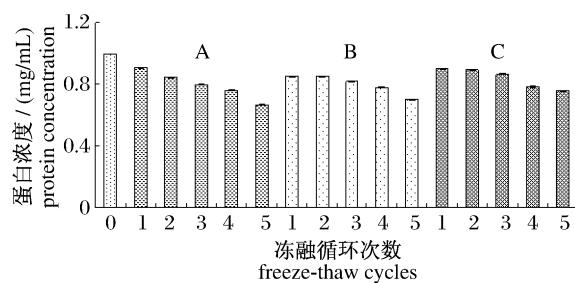


图1 凡纳滨对虾蛋白质抽提物经过冻融循环后的蛋白浓度

A,B,C. 贮存温度为 $-80^{\circ}\text{C}$ 、 $-20^{\circ}\text{C}$ 、 $-3^{\circ}\text{C}$ ; 0,1,2,3,4,5. 冻融循环次数。

Fig.1 The protein concentration of white shrimp extracts through different freeze-thaw cycles

A,B,C. the shrimp extracts were stored at  $-80^{\circ}\text{C}$ ,  $-20^{\circ}\text{C}$ ,  $-3^{\circ}\text{C}$  respectively; 0,1,2,3,4,5. the number.

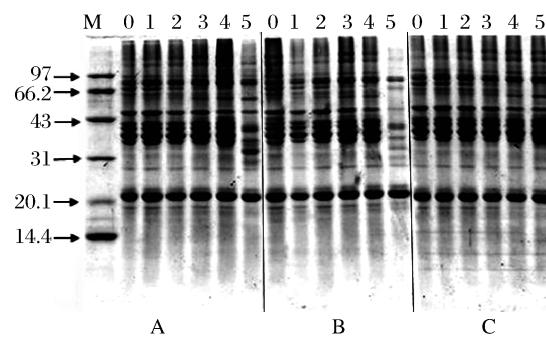


图2 冻融循环过程中凡纳滨对虾提取物的SDS-PAGE/考马斯亮兰染色图谱

A,B,C. 贮存温度为 $-80^{\circ}\text{C}$ 、 $-20^{\circ}\text{C}$ 、 $-3^{\circ}\text{C}$ ; M. 蛋白质分子量标准; 0,1,2,3,4,5. 冻融循环次数。

Fig.2 SDS-PAGE/Coomassie blue-staining of white shrimp protein extracts through different freeze-thaw cycles

A,B,C. the shrimp extracts were stored at  $-80^{\circ}\text{C}$ ,  $-20^{\circ}\text{C}$ ,  $-3^{\circ}\text{C}$  respectively; M. molecular weight proteins; 0,1,2,3,4,5. the number of freeze-thaw cycles.

### 2.3 冻融循环过程中凡纳滨对虾蛋白活性的变化

用不同浓度的凡纳滨对虾抽提物对兔抗进行

预孵育后的检测结果如图3所示,在 $-80^{\circ}\text{C}$ 冻融的蛋白(图3-A)与在 $-20^{\circ}\text{C}$ 冻融的蛋白(图3-B)电泳情况相似,在冻融循环5次时,其蛋白的过敏活性都降低;但在 $-20^{\circ}\text{C}$ 冻融的蛋白过敏活性比在 $-80^{\circ}\text{C}$ 冻融的蛋白降低的幅度大。在 $-3^{\circ}\text{C}$ 冻融的蛋白(图3-C)在冻融3次时,过敏活性开始降低。当包被虾蛋白浓度为0.01 mg/mL时,冻融5次后, $-80^{\circ}\text{C}$ 、 $-20^{\circ}\text{C}$ 和 $-3^{\circ}\text{C}$ 的OD值分别降低23.6%、72.2%和56.9%。

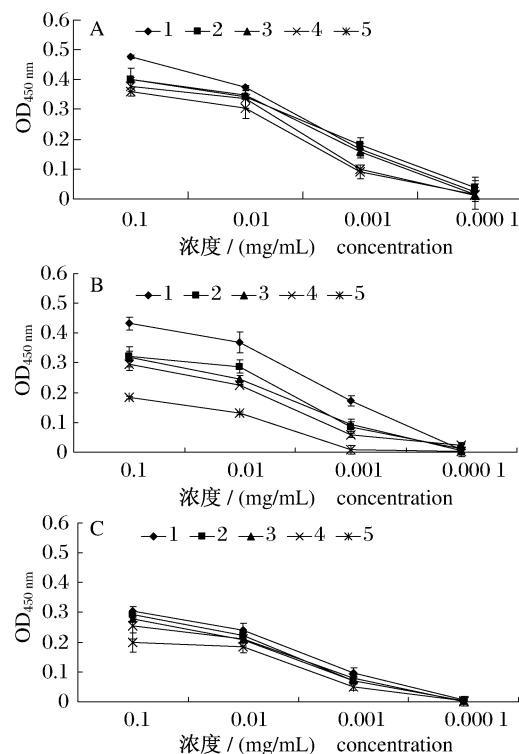


图3 冻融循环过程中凡纳滨对虾提取物的间接ELISA  
A,B,C. 贮存温度为 $-80^{\circ}\text{C}$ 、 $-20^{\circ}\text{C}$ 、 $-3^{\circ}\text{C}$ ; 0,1,2,3,4,5. 冻融循环次数。

Fig.3 The indirect ELISA of white shrimp protein extracts through different freeze-thaw cycles

A,B,C. the shrimp extracts were stored at  $-80^{\circ}\text{C}$ ,  $-20^{\circ}\text{C}$ ,  $-3^{\circ}\text{C}$  respectively; 0,1,2,3,4,5. the number of freeze-thaw cycles.

用凡纳滨对虾抽提物对兔抗进行预孵育之后,检测冻融循环过程中过敏原抽提物的致敏性,结果发现,未经冻融的蛋白出现条带的分子量是36和20 ku的蛋白。在 $-80^{\circ}\text{C}$ (图4-A)和 $-20^{\circ}\text{C}$ (图4-B)冻融5次的蛋白,没有36 ku的蛋白免疫印迹条带,而在34 ku出现不明显的条带。在 $-3^{\circ}\text{C}$ 冻融的蛋白,与未经冻融的蛋白相比,没有变化。

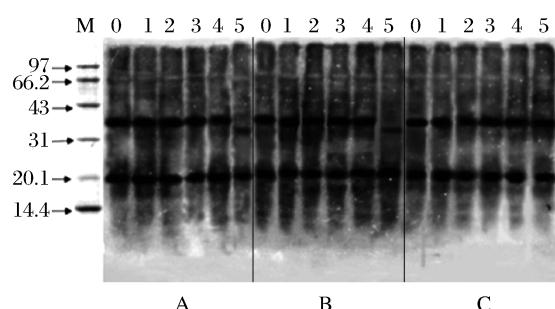


图4 冻融循环过程中凡纳滨对虾提取物的免疫印迹

A,B,C. 贮存温度为 -80 ℃、-20 ℃、-3 ℃；M. 蛋白质分子量标准；0,1,2,3,4,5. 冻融循环次数。

**Fig. 4 SDS-PAGE immunoblotting of white shrimp protein extracts through different freeze-thaw cycles**

A,B,C. the shrimp extracts were stored in -80 ℃, -20 ℃, -3 ℃ respectively; M. molecular weight proteins; 0,1,2,3,4,5. the number of freeze-thaw cycles.

### 3 讨论

冻融过程对蛋白的活性和功能<sup>[14]</sup>以及蛋白组成<sup>[15-16]</sup>有损害,并且随着冻融次数的增多,对蛋白组成的影响越大<sup>[17-18]</sup>。BCA 测定冻融过程中虾蛋白浓度以及 SDS-PAGE 的结果也表明,随着冻融次数的增多,蛋白浓度下降越多,蛋白组分发生变化越明显,这可能是反复冻融过程中,冰晶结构变化造成的影响,这和 STROM 等<sup>[19]</sup>研究抗冻蛋白的结论相似。另外,由蛋白浓度以及 SDS-PAGE 的结果也可以看出,在 -80 ℃冻融的蛋白比在 -20 ℃ 和 -3 ℃ 冻融的蛋白,浓度下降多且电泳条带在冻融 3 次就发生变化。这可能是 -80℃ 的迅速冷冻形成的冰晶及复融对蛋白的破坏作用更大造成的,造成损害的机理还需进一步研究。

间接酶联免疫试验结果显示 -20 ℃ 冻融的蛋白,过敏活性下降最多,说明在 -20 ℃ 的反复冻融对蛋白活性的影响最大。JIANG 等<sup>[20]</sup>考察了遮目鱼在 -20 ℃ 和 -35 ℃ 冻藏过程中肌原纤维蛋白盐溶性的变化,发现 -20 ℃ 冻藏时肌原纤维蛋白盐溶性下降速度比 -35 ℃ 冻藏时快,而蛋白质的变性速度在不同冻藏温度下的差异极其显著<sup>[21-22]</sup>,并且反复冻融,可能改变蛋白氢键和疏水键的强弱变化,从而引起蛋白质的空间构象的

变化,造成蛋白质分子的聚集和蛋白质多肽链的展开,这个过程可能会导致在 -20 ℃ 反复冻融的蛋白活性比 -80 ℃ 和 -3 ℃ 的降低迅速。

本研究结果表明,在低温 -80 ℃、-20 ℃ 和 -3 ℃ 反复冻融的虾蛋白提取物,其过敏活性都有不同程度的降低,因此在贮存过敏原蛋白时要尽量避免反复冻融,不论作为点刺液还是口服激发液,都要小剂量分装贮存,防止过敏活性降低。

### 参考文献:

- [1] SAMPSON H A. Update on food allergy [J]. Journal of Allergy and Clinical Immunology, 2004, 113: 805-819.
- [2] SAMPSON H A. Food allergy Part 1: Immunopathogenesis and clinical disorders [J]. Journal of Allergy and Clinical Immunology, 1999, 103: 717-728.
- [3] EMMETT S E, ANGUS F J, FRY J S, et al. Perceived prevalence of peanut allergy in Great Britain and its association with other atopic conditions and with peanut allergy in other householdmembers [J]. Allergy, 1999, 54 (4): 380-385.
- [4] MONERET-VAUTRIN D A. Epidemiologie de l'allergie alimentaire et prevalence relative des trophallergenes [J]. Cahiers Nutrition Dietetique, 2001, 36(4): 247-252.
- [5] SCHAFER T, BOHLER E, RUHDORFER S, et al. Epidemiology of food allergy/food intolerance in adults: associations with other manifestations of atopy [J]. Allergy, 2001, 56(12): 1172-1179.
- [6] 李振兴,林洪,李明华,等.不同虾类的过敏原及其过敏原性[J].水产学报,2006,30(3):281-284.
- [7] 赵俊芳,王学谦.食物过敏原检测及其应用前景[J].中华检验医学杂志,2007,30(8):948-950.
- [8] 贺娟,张玉,肖会.阿罗格脱敏治疗支气管哮喘的疗效观察及护理[J].现代中西医结合杂志,2009, 18(19):2336-2337.
- [9] 匡嘉丽,方向佳,吴军,等.阿罗格长效变应原脱敏治疗变应性鼻炎的疗效观察[J].海南医学院学报,2009,15(8):883-886.
- [10] 张春林.阿罗格®标准化变应原特异性免疫治疗对儿童过敏性哮喘的持续影响[J].药物与临床, 2009, 47(12): 89-90.
- [11] YU C J, LIN Y F, CHIANG B L, et al. Proteomics and immunological analysis of a novel shrimp allergen, Pen m2 [J]. Journal of Immunology, 2003,

- 170(1):445-453.
- [12] LAEMMLI U K. Cleavage of structural proteins during the assembly of the head of bacteriophage T4 [J]. *Nature*, 1970, 227:680-685.
- [13] MOTOYAMA K, SUMA Y, ISHIZAKI S, et al. Molecular cloning of tropomyosins identified as allergens in six species of Crustaceans[J]. *Journal of Agricultural and Food Chemistry*, 2007, 55 (3): 985-991.
- [14] WATSON P F. The causes of reduced fertility with cryopreserved semen [J]. *Animal Reproduction Science*, 2000, 60-61:481-492.
- [15] 杨继东. 冻融对血浆总蛋白含量的影响[J]. 现代医药卫生, 2004, 20(3):1271.
- [16] XIA X F, KONG B H, LIU Q, et al. Physicochemical change and protein oxidation in porcine longissimus dorsi as influenced by different freeze-thaw cycles [J]. *Meat Science*, 2009, 83: 239-245.
- [17] SADETTIN TURHAN, SULE USTUN N, INCI BANK. Effect of freeze-thaw cycles on total and heme iron contents of bonit (*Sardasarda*) and bluesh (*Pomatomus saltator*) fillets [J]. *Journal of Food Composition and Analysis*, 2006, 19:384-387.
- [18] PRATHALINGAM N S, HOIT W V, REVELL S G, et al. Impact of antifreeze proteins and antifreeze glycoproteins on bovine sperm during freeze-thaw [J]. *Theriogenology*, 2006, 66:1894-1900.
- [19] STROM C S, LIU X Y, JIA Z. Antifreeze protein-induced morphological modification mechanisms linked to ice binding surface [J]. *Biological Chemistry*, 2004, 279(31):32407-32417.
- [20] JIANG S T, HUANG D C, CHEN C S. Effect of storage temperature on the formation of disulfides and denaturation of milkfish actomyosin [J]. *Food Science*, 1988, 53(5):1333-1335.
- [21] 曾名勇, 黄海, 李八方. 鳔肌肉蛋白质生化特性在冻藏过程中的变化[J]. 水产学报, 2003, 27(5): 480-485.
- [22] 曾名勇, 黄海, 李八方. 不同冻藏温度对鲈鱼肌肉蛋白质生化特性的影响[J]. 青岛海洋大学学报: 自然科学版, 2003, 33(33):525-530.

## Effect of freeze-thaw cycles on the immunogenicity of *Litopenaeus vannamei* allergens

WU Li-sha, LI Zhen-xing, LIU Yi-xuan, CHEN Yu, LIN Hong \*

(Food Safety Laboratory, College of Food Science and Engineering, Ocean University of China, Qingdao 266003, China)

**Abstract:** In order to study the activity of shrimp allergens in freeze-thaw cycles, *Penaeus vannamei* were used to extract allergen, respectively stored at -3 °C, -20 °C and -80 °C for one to five cycles. For the purpose of exploring the best activated condition of the allergen extract, protein concentration was determined by BCA; SDS-PAGE electrophoresis was used to evaluate protein composition; indirect ELISA and Western-blotting were used to survey allergens activity. The results showed that when shrimp allergen extract was in the cycle of freezing and thawing for five cycles at -80 °C, -20 °C and -3 °C, the protein concentration decreased by 33.1%, 30.0% and 24.2% respectively. The major allergen bands were degraded, when the shrimp protein extract was freezed and thawed for four cycles at -80 °C and -20 °C, on the other hand the major allergen bands didn't change at -3 °C for five cycles of freezing and thawing. The allergenic activity of shrimp protein extract had reduced when freezed and thawed for five cycles at -80 °C and -20 °C and three cycles at -3 °C. The major allergen Western-blotting bands disappeared when five cycles of freezing and thawing were advanced at -80 °C and -20 °C, while the major Western-blotting bands didn't change at -3 °C. Therefore, when the allergens protein was storaged, the cycles of freeze-thawing should be reduced to ensure the allergenic activity of shrimp didn't change, then at -80 °C and -20 °C within four freeze-thaw cycles and at -3 °C less than two freeze-thaw cycles were allowed.

**Key words:** *Litopenaeus vannamei*; allergen; freeze-thaw cycles; immunogenicity

**Corresponding author:** LIN Hong. E-mail:linhong@ouc.edu.cn