# 泥蚶(Tegillarca granosa)重组铁蛋白富集 重金属离子的特性及化学传感器的研究<sup>\*</sup>

(1. 宁波大学海洋学院 宁波 315211; 2. 宁波职业技术学院 宁波 315800)

摘要 利用泥蚶(*Tegillarca granosa*)铁蛋白原核表达工程菌获得的重组铁蛋白,通过圆二色光谱 分析蛋白二级结构,扫描电镜和电感耦合等离子质谱研究重组铁蛋白富集  $Fe^{2+}$ 、 $Mn^{2+}$ 、 $Cd^{2+}$ 、 $Cr^{3+}$ 、  $Hg^{2+}$ 、 $Pb^{2+}$ 和  $As^{3+}$ 等 7 种重金属离子的特性,同时探索利用重组铁蛋白修饰丝网印刷电极,设计和制 备重组铁蛋白检测 Pb<sup>2+</sup>和  $Cd^{2+}$ 浓度的电化学生物传感器。结果表明复性成功的铁蛋白多为完整的α-螺旋结构,而复性不成功的蛋白聚集体则多为无规卷曲。重组铁蛋白的直径和形态与富集的离子种 类有关。泥蚶铁蛋白对单一金属离子  $Fe^{2+}$ 和  $Mn^{2+}$ 的富集凸显优势。对两种混合金属离子的富集大多 表现为竞争关系。但重组铁蛋白对  $Hg^{2+}$ 和  $As^{3+}$ 混合组的富集量明显高于单一金属离子组的富集量, 对  $Hg^{2+}$ 和  $As^{3+}$ 混合组的富集表现出协同促进作用。重组铁蛋白传感器对 Pb<sup>2+</sup>和  $Cd^{2+}$ 溶液的最低检测 限为  $10\mug/L$ 。

关键词 泥蚶铁蛋白; 重组表达; 富集重金属; 化学传感器; 铅和镉离子 中图分类号 Q789; S917 doi: 10.11693/hyhz20170300067

泥蚶(Tegillarca granosa Linnaeus)俗称血蚶、花 蚶、粒蚶、血螺等,隶属于软体动物门(Mollusca),瓣 鳃纲(Lamellibranchia),蚶目(Arcoida),蚶科(Arcidae), 泥蚶属(Tegillarca),主要分布于印度洋及西太平洋的 热带、亚热带近岸海域,在中国主要分布在黄、渤海 以南的沿海地区,是我国四大传统养殖贝类之一(李 太武等,2003;苏秀榕等,2005;张春丹等,2012)。

近年来,随着沿海重金属污水排放的加重,环境 中的重金属通过食物链进入人体危害健康的事件, 使得泥蚶对于重金属的富集作用成为近年来研究的 热点(Wang *et al*, 1999;李学鹏等, 2008)。通过研究发 现,生物体通过铁结合蛋白和对铁的外界吸收来维 持铁的稳态(孙雪松等, 2007)。泥蚶对重金属污染的 抗逆性与其体内编码铁蛋白基因的表达密切相关控 (Jin *et al*, 2011)。典型的铁蛋白结构是由蛋白 9 外壳 和铁内核两部分构成,其中蛋白外壳是由 24 个亚基 自组装形成的笼状结构(Hamburger *et al*, 2005)。铁蛋 白主要存在于大多数生物体内,在铁的储存和维持 体内铁代谢平衡方面具有重要的作用(Wang *et al*, 2009)。铁蛋白可以存储生物体内多余的铁,同时铁诱 导铁蛋白基因表达,让机体内部产生铁蛋白对多余 铁进行富集,避免发生铁中毒(Stillman *et al*, 2001)。 Zhang 等(2007)发现在白斑综合症病毒或重金属刺激 下,铁蛋白基因明显上调。

由于近年来我国沿海城市经济发展,水环境中 重金属浓度的增加成为水体污染的主要因素之一。相 比过去水中的重金属的直接检测,海洋贝类生物对 重金属的富集效应被认为更适宜检测水环境中的重 金属污染程度。本研究利用原核表达工程菌表达重组 铁蛋白,通过圆二色光谱对纯化后的重组铁蛋白二

 <sup>\*</sup> 国家自然科学基金资助项目, 41676159 号, 40776075 号, 41176123 号。张 涛, 硕士研究生, E-mail: 1104534052@qq.com
通讯作者:周 君,博士, E-mail: zhougundam@foxmail.com; 苏秀榕,教授,博士生导师, E-mail: suxiurong@nbu.edu.cn
收稿日期: 2017-03-23,收修改稿日期: 2017-04-20

级结构进行分析,研究了对  $Fe^{2+}$ 、 $Mn^{2+}$ 、 $Cd^{2+}$ 、 $Cr^{3+}$ 、  $Hg^{2+}$ 、 $Pb^{2+}$ 和  $As^{3+}$ 等 7 种重金属离子的富集能力,制 备了可以检测  $Cd^{2+}$ 和  $Pb^{2+}$ 浓度的电化学生物传感器。

#### 1 材料与方法

## 1.1 材料

泥蚶重组铁蛋白由实验室制备。氯化亚铁(FeCl<sub>2</sub>), 氯化镉(CdCl<sub>2</sub>),氯化锰(MnCl<sub>2</sub>),氯化汞(HgCl<sub>2</sub>),氯 化铬(CrCl<sub>3</sub>),氯化铅(PbCl<sub>2</sub>),氯化砷(AsCl<sub>3</sub>),铁氰化 钾(K<sub>3</sub>[Fe(CN)<sub>6</sub>]),1-(3-二甲氨基丙基)-3-乙基碳二亚 胺盐酸盐(EDC),N-羟基丁二酰亚胺(NHS),乙酸 (CH<sub>3</sub>COOH),乙酸钠(CH<sub>3</sub>COONa)等购于国药集团上 海化学试剂有限公司。BCA 总蛋白浓度测定试剂盒 购至南京建成有限公司,CLMS-2AN 多元素混合标准 溶液购于美国 SamplePrep 公司,锡元素溶液标准物 质购于北京世纪奥科生物技术有限公司,羧基修饰丝 网印刷电极购于苏州长三角系统生物交叉科学研究院 有限公司。标准马脾铁蛋白购于美国 Sigma 公司。 1.2 方法

1.2.1 重组铁蛋白的圆二色光谱(CD)分析 经原 核表达纯化后获得的泥蚶重组铁蛋白利用超滤管浓 缩至蛋白含量 1mg/mL。取 1.0mL 样品,采用 1mm 光 径的样品池,在波长范围为 190—260nm 远紫外区域 进行扫描,氮气流量为 5L/min,以纯水为参比溶液。 利用二级结构分析软件 CDNN 对实验数据进行二级 结构组成的估算,并以标准马脾铁蛋白作为对照。

1.2.2 富集重金属的研究 富集单一重金属离子: 将纯化后的泥蚶重组铁蛋白(0.1mg/mL)利用透析装 置,分别在 0.2mmol/L 的氯化亚铁(FeCl<sub>2</sub>),氯化镉 (CdCl<sub>2</sub>),氯化锰(MnCl<sub>2</sub>),氯化铬(CrCl<sub>3</sub>),氯化汞 (HgCl<sub>2</sub>),氯化铅(PbCl<sub>2</sub>),氯化砷(AsCl<sub>3</sub>)溶液中透析 12h 后,然后利用 PBS 溶液洗去未被吸附的重金属离 子。反应全过程均用磁力搅拌器,并每隔 4h 更换一次 溶液。富集处理完成后放置到 4 条件下,保存备用。

富集两种重金属离子:蛋白浓度和方法同上,将 氯化亚铁(FeCl<sub>2</sub>)分别和氯化镉(CdCl<sub>2</sub>),氯化锰 (MnCl<sub>2</sub>),氯化铬(CrCl<sub>3</sub>),氯化汞(HgCl<sub>2</sub>),氯化铅 (PbCl<sub>2</sub>),氯化砷(AsCl<sub>3</sub>)两两混合后的溶液中透析 12h 后,然后利用 PBS 溶液洗去未被吸附的重金属离子。 富集完成后放置到4 条件下,保存备用。

**1.2.3** 富集重金属后重组铁蛋白的形貌观察 取 泥蚶重组铁蛋白富集重金属的处理组溶液各 10μL。 分别滴在干净无菌的云母片表层,静置,自然干燥后 用高真空溅射镀膜仪进行喷金处理,利用扫描电镜 (S-3400N,日本 HITACHI 公司)对铁蛋白富集不同重 金属后的聚集形貌进行观察。利用软件 Image-Pro Plus 计算各个蛋白聚集体的大小。

1.2.4 重组铁蛋白富集重金属的能力研究 取泥 蚶重组铁蛋白富集各种重金属溶液各 0.1mL,加入 5%的稀硝酸,摇动使样品分散,装入微波消解系统 中进行微波消解处理,采用电感耦合等离子体质谱 仪对所富集的重金属含量进行定量的分析测定。标准 液为多元素混合液和锡单元素溶液,用超纯水配成 标准工作液。

1.2.5 电化学传感器的制备和检测 将羧基修饰 的丝网印刷电极表面用超纯水进行清洗并晾干后备 用。其中、0.4mol/L 的 EDC 溶液和 NHS 溶液为 0.1mol/L 按照 1:1 混合后滴到丝网印刷电极上进行 30min 的羧基活化、用超纯水清洗掉干净后、将 200µL 浓度为 2mg/mL 重组铁蛋白溶液滴在工作电极 表面,静置反应 30min 后用超纯水除去未反应的蛋白, 最后将修饰好的丝网印刷电极 4 保存。利用浓度为 5mmol/L 的 K<sub>3</sub>[Fe(CN)<sub>6</sub>]溶液对修饰电极和空白电极 灵敏度进行检测, 然后利用修饰电极在在 pH 为 4.5 的乙酸/乙酸钠缓冲液条件下, 室温下用溶出伏安法 测定浓度为 10µg/L、25µg/L、50µg/L、75µg/L、100µg/L 的 Pb<sup>2+</sup>和 Cd<sup>2+</sup>的电化学信号、记录数据做标准曲线。 最后在相同检测条件下对  $50\mu g/L$  的 Pb<sup>2+</sup>和 Cd<sup>2+</sup>溶液 重复检测 5 次, 记录数据。

### 2 结果与分析

#### 2.1 圆二色谱检测结果

将分子筛层析收集到的各蛋白峰溶液,利用圆 二色谱进行分析获得各个峰蛋白溶液的复性蛋白的 二级结构完整程度。泥蚶原核表达的重组铁蛋白的α-螺旋所占比例低于标准马脾铁蛋白,无规则卷曲所 占比例则明显高于马脾铁蛋白,但四种二级结构总 体占比趋势与标准马脾铁蛋白相似,可见经过一系 列分离纯化和复性操作获得的泥蚶重组铁蛋白二级结 构趋于完整,所占比例与对照组存在微小差异(图1)。

## 2.2 扫描电镜观察结果

如图 2 所示泥蚶重组铁蛋白富集 Fe<sup>2+</sup>后的聚集体 仍为大小相似的圆球体,直径大约为 1µm,但球体间 发生了粘连现象。推测为 Fe<sup>2+</sup>的氧化作用。富集 Mn<sup>2+</sup> 的蛋白聚集体形貌与对照组相比变化非常明显,由 原来的小球体变为花球状结构,且直径也增大到





5μm 左右。富集 Cd<sup>2+</sup>的蛋白聚集体为大小均匀的小 圆球状单体或聚集体,颗粒较小,直径大约为 1μm。 富集 Cr<sup>3+</sup>的蛋白聚集体为粘连在一起的圆球体,直径 大小没有变化。富集 Hg<sup>2+</sup>的蛋白为明显聚集成堆的圆 球体,直径变化不明显。富集 As<sup>3+</sup>组的蛋白由原来的 光滑小球体变为椭圆形、周围出现小刺状的球体结构。 富集 Pb<sup>2+</sup>的蛋白小球体直径明显增大为 2—3μm,且 2—3 个小球体之间发生明显的相融合现象。

#### 2.3 ICP-MS 检测结果

872

泥蚶重组铁蛋白在相同的条件下,对  $Fe^{2+}$ 的富集 量 最 高 为 615.28mg/g,其次为  $Mn^{2+}$ 的富集量 545.04mg/g。对  $Cd^{2+}$ 和  $Hg^{2+}$ 的富集量在 400mg/g 左右, 而对  $Cr^{3+}$ 、 $As^{3+}$ 和  $Pb^{2+}$ 的富集量均在 200mg/g 左右,由 此可见泥蚶重组铁蛋白更易于富集多价态金属离子  $Fe^{2+}$ 和  $Mn^{2+}$ 。而对于  $As^{3+}$ 的富集可能与其在溶液中的 存在状态相关(图 3)。

观察比较泥蚶重组铁蛋白富集两种混合金属离子的情况发现, $Mn^{2+}$ 与 $Fe^{2+}$ 、 $Cd^{2+}$ 、 $As^{3+}$ 和 $Hg^{2+}$ 的混合基本没有影响泥蚶铁蛋白对于 $Mn^{2+}$ 的富集量300mg/g左右。而 $Hg^{2+}$ 和 $As^{3+}$ 的混合组增加明显,重组铁蛋白对两种混合离子的富集明显高于单一离子条件下的富集量;而大部分混合组均表现为拮抗状态,其中 $Cd^{2+}$ 和 $As^{3+}$ 混合组最为明显,单一离子溶液条件下富集量是混合条件下富集量的 2 倍。

#### 2.4 传感器的制备和使用

利用泥蚶重组铁蛋白修饰的丝网印刷电极在 pH 4.5 的乙酸/乙酸钠缓冲液条件下,室温下用溶出伏安 法测定不同浓度的 Pb<sup>2+</sup>和 Cd<sup>2+</sup>的电化学信号。重金属 离子浓度分由低到高分别为  $10\mu g/L$ 、 $25\mu g/L$ 、 $50\mu g/L$ 、 $75\mu g/L$ 、 $100\mu g/L$ 。 Pb<sup>2+</sup>和 Cd<sup>2+</sup>溶液的最低检测限可 以达到  $10\mu g/L$ ,在  $10-100\mu g/L$  之间表现出良好的线 性关系, Pb<sup>2+</sup>溶液的回归方程为 y = 0.2979x + 34.336,  $R^2$  值为 0.9960, Cd<sup>2+</sup>溶液的回归方程为 y=0.1651x+6.0569,  $R^2$  值为 0.9342 (图 4)。在相同的检测条件下对  $50\mu g/L$  的 Pb<sup>2+</sup>和 Cd<sup>2+</sup>溶液重复检测 5 次,其偏差分 别为 3.4%和 4.1%,可见重现性较好。

## 3 讨论

### 3.1 重组铁蛋白的二级结构

泥蚶重组铁蛋白的二级结构中的无规卷曲大于标准铁蛋白,此类蛋白聚集体的形成源于复性过程中高浓度的尿素溶液破坏了蛋白的类天然二级结构,形成天然卷曲,复性过程中更易形成天然聚集(Harrison *et al*, 1996; Zou *et al*, 2016)。

通过一系列复性和纯化操作获得的泥蚶重组铁 蛋白在扫描电镜下我们观察为大小均匀的球体、当 铁蛋白富集不同种类重金属离子后、其聚集体表面 形貌发生了明显变化。首先表现为球体直径的增大, 由原来的 1µm 增加到 2—3µm (Pb<sup>2+</sup>富集组), 直径变 化最为明显的 Mn<sup>2+</sup>富集组、蛋白球体直径增加为 5µm。Zou 等(2016)研究发现当铁蛋白内部有铁核或 其他金属核填充时、蛋白球体直径较大。富集重金属 后,蛋白空腔的内部被金属支撑起来,金属离子氨基 酸侧链间存在着如疏水键、氢键、静电作用和范德华 力等相互作用力、对蛋白质的折叠会造成较为显著 的影响、从而增加了蛋白壳的厚度、使重组铁蛋白聚 集体直径明显增加(Truffi et al, 2016)。其次蛋白聚集 体之间发生了不同程度的粘连、聚集成堆而不是均匀 分散,蛋白球体表面出现层状结构或者刺状结构。铁 蛋白富集重金属后, H<sup>+</sup>和 OH<sup>-</sup>一方面在构成金属核的 过程中有促进作用(Levi et al, 2015), 另一方面会与 蛋白壳内外表层的氨基酸发生结合, 对蛋白壳的构 象发生影响、也会改变蛋白壳的柔性调节能力。这种 调节能力大小影响了蛋白聚集体的表面形貌。同时, 不同的重金属具有不同的氧化还原强度、会影响介 质中的正负离子强度、也造成不同处理组的不同形 貌变化。Yamashita 等(2010)研究铁蛋白富集 Fe<sup>2+</sup>、 Co<sup>2+</sup>和 Ni<sup>2+</sup>发现, 三重金属离子在进入铁蛋白内部成 核过程中、氧化还原能力的不同导致铁蛋白结构发 生独特的变化进而在电镜下呈现出不同的形貌。另一 方面, 金属离子水化可能摧毁了铁蛋白水化层, 并使 铁蛋白容易折叠中间体。金属离子水合作用不同、导 致铁蛋白对重金属的富集强度不一,促使表面形貌



图 2 重组铁蛋白富集不同金属离子的扫描电镜图 Fig.2 SEM of different ferritins treatment groups 注: a: 空白组; b: 富集 Fe<sup>2+</sup>组; c: 富集 Mn<sup>2+</sup>组; d: 富集 Cd<sup>2+</sup>组; e: 富集 Cr<sup>3+</sup>组; f: 富集 Hg<sup>2+</sup>组; g: 富集 As<sup>3+</sup>组; h: 富集 Pb<sup>2+</sup>组

发生不同的变化(Zolea *et al*, 2015)。Yang 等(2007)利 用铁蛋白在不同金属离子溶液中蛋白亚基间的解聚/ 聚合特性装载铂金属。最后,反应系统形成了形貌各 异的 Fe-铁蛋白、Cd-铁蛋白、Cr-铁蛋白、Mn-铁蛋白、 Hg-铁蛋白、As-铁蛋白和 Pb-铁蛋白的聚集体。

# 3.2 重组铁蛋白对重金属离子的富集

泥蚶重组铁蛋白对  $Fe^{2+}$ 和  $Mn^{2+}$ 富集相对其他重 金属离子表现出明显优势。蛋白对  $Fe^{2+}$ 的富集优势与





铁蛋白本身的特性和活性位点有关。铁蛋白在生物体内的主要功能即为储存多余的  $Fe^{2+}$ ,避免其对生物体的伤害(Yang *et al*, 2007)。同时有研究发现当铁核内充满  $Fe^{3+}$ 时会加速  $Fe^{2+}$ 的氧化和储存速率(Bou-Abdallah, 2010)。重组铁蛋白对  $Mn^{2+}$ 富集优势则源于锰很强的氧化还原特性,在锰的化学氧化过程中,二

价锰先被氧化成含大量三价锰的固体氧化物或氢氧化物,再经缓慢的歧化反应,最终生成四价锰。有研究发现生物锰氧化物形成过程中伴随着多种形式的氧化还原反应,初级锰氧化物物的晶体结构也会随时间发生变化(Toner *et al*, 2005)。

重组铁蛋白对于两种混合金属离子的富集大 多表现为两种金属离子的竞争关系,例如 Cd<sup>2+</sup>和 As<sup>3+</sup>混合组、Cr<sup>3+</sup>与 Cd<sup>2+</sup>混合组等。这是受铁蛋白 内核的空间大小和结合位点的数量限制的。Wong 等(1996)就是利用铁蛋白内核空间的固定大小合成 均匀大小的金属纳米颗粒。但与其他金属离子混合 组不同,重组铁蛋白对 Hg<sup>2+</sup>和 As<sup>3+</sup>混合组的富集表 现出协同促进作用。Hg<sup>2+</sup>和 As<sup>3+</sup>混合组的富集量明 显高于单一金属离子组的富集量。Hg<sup>2+</sup>和 As<sup>3+</sup>同时 存在可能改变了重组铁蛋白所处的溶液环境条件, 研究发现溶液 pH 的升高可以显著增加铁蛋白所带 负电荷量,增加静电吸引作用,富集更多的金属阳 离子。





#### 3.3 重组铁蛋白电化学生物传感器

铁蛋白具有氧化外界 Fe<sup>2+</sup>为 Fe<sup>3+</sup>并在内部形成铁 核的功能,同时在特定的条件下铁蛋白可以将内核 中的 Fe<sup>3+</sup>还原为 Fe<sup>2+</sup>释放到外界中,氧化还原过程伴 随着的电子转移特性使得铁蛋白在电极上表现出传 递电子的能力(Inamuddin *et al*, 2016)。Zapien 等(2000) 利用铁蛋白成功实现了在金电极上的自组装,并测 得相当明确的电流-电位曲线。本实验利用重组铁蛋 白富集重金属离子 Cd<sup>2+</sup>和 Pb<sup>2+</sup>的特性,将铁蛋白固定 在丝网印刷电极上以检测溶液中 Cd<sup>2+</sup>和 Pb<sup>2+</sup>的浓度。 相比于以酶作为敏感元件的生物传感器更具有专一 性和准确性(王明华等, 2013)。Wu 等(2004)也是将铁 蛋白加入到制备纳米金薄膜电极的溶液体系中,发 现能够显著增强电极的灵敏度和稳定性。另一方面, 重组铁蛋白本身氨基酸侧链带有-NH<sub>2</sub>基团,可以直 接与羧基修饰的丝网印刷电极发生反应实现铁蛋白 的固定,无需外加修饰基团。Ritzert 等(2009)利用铁 蛋白氨基酸侧链的-NH<sub>2</sub>基团将其直接固定在羧基修 饰的金电极表面,实现在电化学方面探究铁蛋白的  $Fe^{2+}释放动力学。泥蚶重组铁蛋白电化学生物传感器$ 在 Cd<sup>2+</sup>和 Pb<sup>2+</sup>溶液的最低检测限方面均能达到10ug/L、相比于 Shen等(2008)构建的 Pb<sup>2+</sup>最低检测限 1nmol/L 的脱氧核糖核酸酶金电极生物传感器有明显的优势。泥蚶重组铁蛋白修饰电极在 10—100 $\mu$ g/L 之间也表现出良好的线性关系,  $R^2$  值达到 0.9960 和 0.9342。

4 结论

泥蚶重组铁蛋白富集 Fe<sup>2+</sup>的聚集体为直径约 1μm 圆球体, 富集 Mn<sup>2+</sup>的为直径 5μm 左右花球, 富 集 Cd<sup>2+</sup>为直径约 1μm 小圆球, 富集 Cr<sup>3+</sup>的为粘连在一 起的圆球体, 富集 Hg<sup>2+</sup>为成堆的圆球体, 富集 As<sup>3+</sup>为 椭圆形、周围出现小刺状的球体结构, 富集 Pb<sup>2+</sup>的为 直径 2—3μm 左右、且 2—3 个小球体相融合。泥蚶 重组铁蛋白在相同的条件下, 对 Fe<sup>2+</sup>的富集量最高为 615.28mg/g, 其次为 Mn<sup>2+</sup>的富集量 545.04mg/g。对 Cd<sup>2+</sup>和 Hg<sup>2+</sup>的富集量在 400mg/g 左右, 而对 Cr<sup>3+</sup>、As<sup>3+</sup> 和 Pb<sup>2+</sup>的富集量均在 200mg/g 左右, 由此可见泥蚶重 组铁蛋白更易于富集多价态金属离子 Fe<sup>2+</sup>和 Mn<sup>2+</sup>。 泥蚶重组铁蛋白富集 Hg<sup>2+</sup>和 As<sup>3+</sup>为协同效应, 富集 Cd<sup>2+</sup>和 As<sup>3+</sup>为拮抗效应。泥蚶重组铁蛋白传感器对 Pb<sup>2+</sup>和 Cd<sup>2+</sup>溶液的最低检测限为 10µg/L。

参考文献

- 王明华,赵二劳,李杜娟,2013. 检测重金属离子生物传感器 的研究进展. 生物技术通报,10:9-11
- 孙雪松,何庆瑜,2007. 含铁蛋白介导的铁转运分子机制. 化 学进展,9(12):1986—1990
- 苏秀榕, 吕振明, 李太武等, 2005. 泥蚶(Tegillarca granosa)个 体发育过程中同工酶基因表达与调控的研究. 海洋与湖 沼, 36(1): 81—87
- 李太武, 李成华, 宋林生等, 2003. 5 个泥蚶群体遗传多样性的 RAPD 分析. 遗传多样性, 11(2): 118—124
- 李学鹏, 励建荣, 段青源等, 2008. 泥蚶对重金属铜、铅、镉的 生物富集动力学. 水产学报, 32(4): 592—600
- 张春丹,周 君,李 晔等,2012. 重金属胁迫对泥蚶 (Tegillarca granosa)能量代谢酶转录水平的研究. 海洋与 湖沼,43(5):919—923
- Bou-Abdallah F, 2010. The iron redox and hydrolysis chemistry of the ferritins. Biochimica et Biophysica Acta (BBA)-General Subjects, 1800(8): 719-731
- Hamburger A E, West A P Jr, Hamburger Z A et al, 2005. Crystal structure of a secreted insect ferritin reveals a symmetrical arrangement of heavy and light chains. Journal of Molecular Biology, 349(3): 558—569
- Harrison P M, Arosio P, 1996. The ferritins: molecular properties, iron storage function and cellular regulation. Biochimica et Biophysica Acta (BBA)-Bioenergetics, 1275(3): 161–203
- Inamuddin, ul Haque S, Naushad M, 2016. Electrochemical studies of biocatalytic anode of sulfonated graphene/ferritin/ glucose oxidase layer-by-layer biocomposite films for

mediated electron transfer. Enzyme and Microbial Technology, 87-88: 29-36

- Jin C H, Li C H, Su X R et al, 2011. Identification and characterization of a *Tegillarca granosa* ferritin regulated by iron ion exposure and thermal stress. Developmental & Comparative Immunology, 35(7): 745—751
- Levi S, Rovida E, 2015. Neuroferritinopathy: From ferritin structure modification to pathogenetic mechanism. Neurobiology of Disease, 81: 134–143
- Ritzert N L, Casella S S, Zapien D C, 2009. Surfaceelectrochemistry of ferritin adsorbed on 8-mercaptooctanoic acid-modified gold electrodes. Electrochemistry Communications, 11(4): 827–830
- Shen L, Chen Z, Li Y H et al, 2008. Electrochemical DNAzyme sensor for lead based on amplification of DNA-Au Bio-Bar codes. Analytical Chemistry, 80(16): 6323—6328
- Stillman T J, Hempstead P D, Artymiuk P J *et al*, 2001. The high-resolution X-ray crystallographic structure of the ferritin (EcFtnA) of *Escherichia coli*; comparison with human H ferritin (HuHF) and the structures of the  $Fe^{3+}$  and  $Zn^{2+}$  derivatives. Journal of Molecular Biology, 307(2): 587–603
- Toner B, Fakra S, Villalobos M *et al*, 2005. Spatially resolved characterization of biogenic manganese oxide production within a bacterial biofilm. Applied and Environmental Microbiology, 71(3): 1300–1310
- Truffi M, Fiandra L, Sorrentino L et al, 2016. Ferritin nanocages: A biological platform for drug delivery, imaging and theranostics in cancer. Pharmacological Research, 107: 57-65
- Wang D, Kim B Y, Lee K S et al, 2009. Molecular characterization of iron binding proteins, transferrin and ferritin heavy chain subunit, from the bumblebee *Bombus ignitus*. Comparative Biochemistry and Physiology Part B: Biochemistry and Molecular Biology, 152(1): 20–27
- Wang W X, Fisher N S, 1999. Delineating metal accumulation path ways for marine invertebrates. Science of the Total Environment, 237—238: 459—472
- Wong K K W, Mann S, 1996. Biomimetic synthesis of cadmium sulfide-ferritin nanocomposites. Advanced Materials, 8(11): 928–932
- Wu Y H, Hu S S, 2004. Direct electron transfer of ferritin in dihexadecylphosphate on an Au film electrode and its catalytic oxidation toward ascorbic acid. Analytica Chimica Acta, 527(1): 37—43
- Yamashita I, Iwahori K, Kumagai S, 2010. Ferritin in the field of nanodevices. Biochimica et Biophysica Acta (BBA)-General Subjects, 1800(8): 846–857
- Yang Z, Wang X Y, Diao H J *et al*, 2007. Encapsulation of platinum anticancer drugs by apoferritin. Chemical Communications, (33): 3453–3455
- Zapien D C, Johnson M A, 2000. Direct electron transfer of ferritin adsorbed at bare gold electrodes. Journal of Electroanalytical Chemistry, 494(2): 114—120
- Zhang L, Swift J, Butts C A et al, 2007. Structure and activity of

apoferritin-stabilized gold nanoparticles. Journal of Inorganic Biochemistry, 101(11): 1719-1729

Zolea F, Biamonte F, Candeloro P et al, 2015. H ferritin silencing induces protein misfolding in K562 cells: A Raman analysis.

Free Radical Biology and Medicine, 89: 614-623

Zou W Y, Liu X Y, Zhao X *et al*, 2016. Expression, purification, and characterization of recombinant human L-chain ferritin. Protein Expression and Purification, 119: 63–68

# RESEARCH OF CHARACTERISTICS OF ENRICHMENT OF HEAVY METALS BY RECOMBINANT FERRITIN FROM *TEGILLARCA GRANOSA*

ZHANG Tao<sup>1</sup>, SU Chang<sup>2</sup>, LIU Yan<sup>2</sup>, ZHANG Di-Jun<sup>1</sup>, ZHOU Jun<sup>1</sup>, LU Chen-Yang<sup>1</sup>,

MING Ting-Hong<sup>1</sup>, SI Kai-Xue<sup>1</sup>, SU Xiu-Rong<sup>1</sup>

(1. School of Marine Science, Ningbo University, Ningbo 315211, China; 2. Ningbo Polytechnic, Ningbo 315800, China)

**Abstract** The recombinant ferritin protein taken from the *Tegillarca granosa* ferritin protein prokaryotic expression bacteria was used to design and get the electrochemical biosensors for detection of  $Pb^{2+}$  and  $Cd^{2+}$  of the recombinant ferritin protein through the analysis of the secondary structure of protein by circular dichroism (CD), the research of the characteristics of the protein to enrich 7 heavy metal ions such as  $Fe^{2+}$ ,  $Mn^{2+}$ ,  $Cd^{2+}$ ,  $Cr^{3+}$ ,  $Hg^{2+}$ ,  $Pb^{2+}$  and  $As^{3+}$  by scanning electron microscope(SEM) and inductively coupled plasma mass spectrometry(ICP-MS) and the exploration of the recombinant ferritin protein to modify screen-Printed Electrode. The results showed that the ultra-structure of recombinant ferritin protein with successful refolding was mainly complete  $\alpha$ -helix, however, the structure of the protein with unsuccessful refolding is mainly an irregular one. The diameter and shape of the recombinant ferritin protein was related to the type of the enriched ions. *T. granosa* ferritin had advantage to enrich the single metal ions like Fe<sup>2+</sup> and Mn<sup>2+</sup> and performs as a competing role when it came to the enrichment of the 2 mixed metal ions. However, the enriched amount of the mixed metal ions of Hg<sup>2+</sup> and As<sup>3+</sup> was obviously higher than the enriched amount of the single metal ions and the protein just promoted the enrichment of the that mixed ion. And the lowest detection concentration of biosensors for Pb<sup>2+</sup> and Cd<sup>2+</sup> liquor was  $10\mu g/L$ .

**Key words** *Tegillarca granosa* ferritin; recombinant expression; enrichment heavy metals; chemical sensor; lead and cadmium ions