水下黏附仿生水凝胶的设计策略

卜轶卓,赵昕昕,胡大涛,温金鹏,张雨晨,刘开来,王 珂*

西安交通大学药学院 陕西西安

【摘要】水凝胶的物理性质与生物组织相似,具有优异的生物相容性,在医药领域研究日渐深入,同时也对水凝胶的性能提出了更高的要求。要实现水凝胶在有水环境下粘合,具有很大的挑战,但同时也具有巨大的前景。自然界常常给人类的生产生活和科学研究带来许多启发。自然界中,有许多生物为了抵御复杂环境带来的影响,通常能黏附于介质表面保证自身安全并得以生存,这得益于实现粘附的生物表面分泌特殊的分泌化学成分和/或具有特殊的微结构。为了更好地理解水下黏附材料的作用机理,本文简要概述了近年来受自然界启发的水下粘合剂的设计策略。本文讨论了包括贻贝、藤壶、沙堡蠕虫、蛞蝓、树蛙、章鱼等动物以及常春藤、爬山虎等植物的黏附机制以及受其启发设计的仿生策略。最后,展望了仿生水下黏附水凝胶设计的不足和发展前景。

【关键词】仿生; 黏附; 水凝胶

Design Strategies for Underwater Adhesion of Biomimetic Hydrogels

Yizhuo Bu, Xinxin Zhao, Datao Hu, Jinpeng Wen, Yuchen Zhang, Kailai Liu, Ke Wang* School of Pharmacy, Xi'an Jiaotong University, Xi'an, Shaanxi

(Abstract **)** The physical properties of hydrogels are similar to those of biological tissues, with excellent biocompatibility. And the research in the field of medicine is becoming more and more in-depth. At the same time, higher requirements are also put forward for the performance of hydrogels. Achieving hydrogel bonding in a watery environment is challenging, but at the same time has great promise. The natural world often brings many inspirations to human production and scientific research. In nature, there are many organisms that, to resist the effects of the complex environment, usually adhere to the surface of the medium to ensure their safety and survival, thanks to the special secretion chemical composition and/or microstructure of the biological surface that achieves adhesion. To better understand the mechanism of action of underwater adhesive materials, this paper briefly summarizes the design strategies of underwater adhesives inspired by nature in recent years. This article discusses the adhesion mechanisms of animals, including mussels, barnacles, sandcastle worms, slugs, tree frogs, octopuses, and plants such as ivy and reptile tigers, as well as biomimetic strategies inspired by them. Finally, the shortcomings and future development trends of biomimetic underwater adhesion are also prospected.

Keywords Biomimetic; adhesion; Hydrogel

1894 年首次提出"水凝胶"这一名词^[1]。距今 已有一百二十多年,在这些年间,水凝胶得到了全 新的发展。水凝胶是以水为分散介质,由天然或合 成高分子材料通过物理或化学交联而形成的三维网 络。水凝胶具有由纳米到宏观的各种尺寸大小的多 孔结构,并显示出显著的结构衍生特性,按照需要 制备出的水凝胶可具备高表面积、可调节的基质、 固有的柔韧性、可控的机械强度和优异的生物相容 性^[2]。水凝胶的物理性质与生物组织相似,具有优 异的生物相容性,在医药领域研究日渐深入。1960 年,Wichterle和Lim通过甲基丙烯酸2-羟乙酯与二 甲基丙烯酸乙二醇酯的共聚合制备出了首个合成水

*通讯作者: 王珂

凝胶^[3]。在其后的六十多年里,对水凝胶的研究逐 步深入,同时也对水凝胶的性能提出了更高的要求: 早期的水凝胶的应用场所有限,最初的研究仅是对 基础科学方面的探索;随着研究深入,要求水凝胶 具有"响应"性,即要求水凝胶能够对 pH、温度、 电场、磁场等刺激变化做出响应;如今,在水凝胶 的机械性能得到突破的基础上,又对水凝胶提出了 新的要求,比如自愈,多重刺激反应,粘附,超湿 润性等^[4]。

实现水凝胶有效的水下黏附正是如今对水凝胶 研究提出的要求之一。要实现水凝胶在有水环境下 粘合,具有很大的挑战性,但同时也具有巨大的前 景。环境中的水会与水凝胶中的黏附基团形成氢键 等相互作用,而抑制水凝胶与材料界面间的相互作 用,同时也会使水凝胶的自愈合能力受到影响;其 次,水凝胶与材料接触界面的水无法充分排出,往 往存在水化层,会阻止水凝胶与基质之间的直接表 面接触,降低水凝胶与基底之间的接触面积,导致 表面能减少,粘附强度降低;此外,水凝胶水下黏 附的持久性也亟需提高^[5]。因此,面对水下黏附水 凝胶的这些局限,需要解决的两个问题:第一,除 去水凝胶与基底界面的水化层;第二,水凝胶要与 基底形成有效的界面黏附。

自然界常常给人类的生产生活和科学研究带来 许多启发。通过学习自然解决科技问题已经逐渐发 展成为一门科学——仿生学。仿生就是通过研究生 物系统功能和行为的机制,从而建造技术装置实现 与生物系统相似的功能和行为的一种科学方法。仿 生学经过多年的发展,在许多学科领域中都有着重 要的应用。通过理解水下粘附的基本原理开发基于 仿生原理的新型粘附水凝胶解决水下黏附水凝胶当 前局限性的一个重要途径。

本文综述了水下黏附水凝胶从仿生中获得启发 的实例,为水下黏附水凝胶的设计提供仿生策略。

1 基于动物的仿生策略

1.1 分子结构仿生

(1) 贻贝粘蛋白启发的水下黏附

海洋生物贻贝,生活在海岸边的岩石上,为了 抵御海浪的冲击、天敌的捕食,许多贝类动物通过 粘在岩石上或者彼此之间粘在一起确保安全。贻贝 在水环境中与几乎所有的无机和有机表面都有强烈 的结合,这常常作为仿生水凝胶关注的重点。

贻贝在水下能实现强烈的黏附是通过其足分泌 的贻贝粘蛋白实现的。贻贝足分泌出大约 10 种不同 的蛋白质前体贻贝足的凹槽中,产生蛋白质纤维, 这些蛋白质纤维组成了贻贝的足丝(图 2^[6]B)。这 些蛋白被称为贻贝粘蛋白,也称被为贻贝足蛋白 (Mfp),贻贝足丝经过粉碎、提取、纯化、浓缩 等工艺可获得贻贝足蛋白,现有的贻贝足蛋白一共 有 6 种,即分别为 Mfp-1、Mfp-2、Mfp-3、Mfp-4、 Mfp-5、Mfp-6^[7,8]。

1981年,Waite 和 Tanzer 从贻贝足部斑块中鉴 定出 L-3,4-二羟基苯丙氨酸(DOPA),并发现 D OPA 是贻贝在水下具有强力粘附作用关键基团^[9,2]。

如图 2^[6]B 所示,贻贝斑块的扁平吸盘能在海水 中几乎与任何表面牢固黏附。生化和功能研究表明, 大多数斑块蛋白中含有高比例的 DOPA,通过形成 DOPA-金属配位键(图 1A),使得斑块蛋白具有强 大的内聚作用,且具有机械稳定性^[6]。

有研究表明,贻贝粘蛋白中的赖氨酸,能吸收 黏附界面的水分,在生理环境下带正电荷,能和组 织发生静电黏附,有助于蛋白的粘附^[10]。如图 3^[11], 图 4^[11],蛋白结构中的 DOPA 与正电氨基酸形成配 对结构,DOPA 的运动促进了黏附界面处水分子以 及水合离子的运动,并促进与 DOPA 配对的正电氨 基酸突破界面水合层,实现 DOPA 与阳离子氨基酸 协同水下黏附作用^[11]。

随着研究的不断深入,发现贻贝的水下黏附作 用不仅依靠足丝产生蛋白,足丝斑块的表面微结构 也对增强黏附强度具有重要作用^[12]。

受到贻贝水下黏附的启发设计的水凝胶多通过 模仿 DOPA 的结构实现。由于 DOPA 中的邻苯二酚 基团通过与体系内部各种基团发生氢键、金属配位、 π-π作用、阳离子-π作用以及范德华力等获得内聚 力,同样依靠这些作用可以与基底上的基团、原子 或离子发生相互作用实现黏附^[13-15]。

受到贻贝水下黏附机理的启发,设计出的水凝 胶主要利用邻苯二酚结构或邻醌基结构实现水下黏 附:

曹毅等制备了一种强机械性能的水凝胶,利用 电氧化方法,将儿茶酚可控地氧化为儿茶酚醌,儿 茶酚醌与组织表面的氨基可以在几秒钟内形成强烈 的物理相互作用,并在几个小时内逐渐形成共价键,反应速度适中,水凝胶可以多次重复黏附,黏附强度没有明显下降。可用于各种湿润组织和固体电子设备产生快速而强大的粘合^[16]。

黄建永团队设计了一种由聚丙烯酸(PAA)、 壳聚糖、单宁酸(TA)为原料,可在水下黏附于生 物表面的水凝胶。在这个体系中引入铝离子与羧基、 邻苯二酚基团发生螯合及静电相互作用,进一步加 强了水凝胶内部的多重静电交联作用,使水凝胶的 机械性能和水下黏附能力显著提升^[17]。图7示加入 铝离子后,水凝胶对猪皮肤的黏附能力显著提高。

(2) 藤壶水泥蛋白启发的水下黏附

海洋生物藤壶,与海洋贻贝有着相似的生活环境。藤壶通过产生水泥蛋白(CPs)的混合物粘附在各种基质上,根据分子量大小将水泥蛋白分为6种: CP-19K、CP-20K、CP-43K、CP-52K、CP-100K和 CP-114K^[18,19]。

藤壶与贻贝的黏附机制有所不同,藤壶的粘附蛋 白中没有 DOPA 残基,并且多数黏附蛋白不经历翻译 后修饰(除了 CP-52K 的 N-末端糖基化之外)^[20]。 藤壶的粘附机制尚未完全揭示,已有研究表明,水 泥蛋白几乎完全由蛋白质组成,未检测到蛋白质-金 属间的相互作用^[21]。研究发现,CP19K 和 CP68K 含有大量的阳离子赖氨酸和疏水性氨基酸^[22]。且 CP 52K 和 CP100K 中阳离子 Arg 和 Lys 以及芳香族 Ph e 和 Tyr 的含量相对较高,通过形成强疏水相互作用 和阳离子-π相互作用增强了结合强度^[18]。推测在邻 近疏水氨基酸的协同作用下,阳离子赖氨酸与负电 荷表面之间强烈的静电相互作用,氨基酸对表面结 合水层的有利去除,以及蛋白中β-折叠结构形成大 量氢键交联点是保证藤壶界面水下粘附的三个关键 因素^[23]。

受藤壶水泥蛋白的启发,龚建萍团队开发了具 有可重复、牢固的水下附着能力的(ATAC-co-PEA) 水凝胶。水凝胶中的阳离子 2-(丙烯酰氧基)乙基 三甲基氯化铵(ATAC)和芳香族 2-苯氧乙基丙烯酸 酯(PEA)单体的交联共聚物组成,它们分别模拟 水泥蛋白中的阳离子和疏水氨基酸。利用动态的 ππ和阳离子-π相互作用,提高水凝胶的韧性和内聚 力。其中,芳族基团可以破坏表面上的水合层,从 而为内部区域提供低介电常数,以增强相邻阳离子 基团的静电相互作用,并形成界面疏水键[24]。

杨黄浩团队设计的受贻贝和藤壶启发的双仿生 生物粘附水凝胶中,选用的丝素蛋白(SF)由于包 含与 CP19K 相似结构而具有类似的β-折叠构象和 产生氢键交联的能力,能提高材料韧性和水下粘附 性能,且 CP19K 中的氨基酸与丝素蛋白中侧链胺或 羟基具有相似的作用^[25]。

(3) 沙堡虫胶启发的水下黏附

沙堡蠕虫,是一种海洋多毛纲动物,可以在水 下利用分泌的沙堡虫胶与沙石迅速黏附构建保护管 壳,沙堡蠕虫和贻贝具有相似的黏附机制^[26]。沙堡 虫胶主要由六种粘附蛋白(Pc)、硫酸化多糖和镁 离子组成[27]。这六种黏附蛋白每种都含有一定比例 的 DOPA, DOPA 在实现水下粘附方面起着重要作 用。当沙堡虫胶分泌时,它的 pH 从弱酸性 (pH≈5) 到弱碱性(pH≈8.2)。PH的升高和潜在的邻苯二 酚氧化酶的水解活性逐渐将 DOPA 氧化,这有助于 粘附蛋白的粘合,并使粘附蛋白的颜色从乳白色变 为棕色。此外,海水中的各种金属离子(钙、铁、 锰和锌离子)通过离子键合到阴离子蛋白质或与 D OPA 配位形成复合物与胶粘剂形成复合物,从而加 速胶粘剂的固化。同时,不溶性复合物凝聚体的疏 水性质使水合层的排水和粘合剂在基材表面的润 湿,从而增加了粘合剂蛋白胶和基材之间的接触, 最终通过 DOPA 和基材之间的多次相互作用实现水 下黏附[28,14]。

Pc-1 是沙堡蠕虫分泌物中的关键粘附蛋白, DO PA 和赖氨酸的摩尔比为1:1。刘润辉受沙堡蠕虫的 启发设计了一种 DOPA:赖氨酸比例为1:1 的带有 粘性的二丁胺-多巴-赖氨酸-多巴三肽。这种三肽可 以很容易地与各种官能团进行修饰,以引发各种类 型的聚合,并提供具有末端黏附三肽的功能性聚合 物。这些功能分子可使湿凝胶直接修饰获得抗菌、 细胞粘附和创伤修复等生物功能。该策略具有可调 的功能化程度和功能分子的稳定附着,为湿凝胶的 直接和方便的改性提供了工具,使其具有不同的功 能和应用^[29]。

(4) 蛞蝓启发的水下黏附

蛞蝓,俗称鼻涕虫,能分泌防御性粘液,使自 身牢固地粘附在潮湿的表面上。从鼻涕虫和蜗牛分 泌的粘液中分离出的蛋白质能触发琼脂、果胶和聚 半乳糖醛酸凝固,且对带负电荷的聚合物的凝固作用更强^[30]。鼻涕虫产生的凝胶韧性很强且有较强的延展性^[31]。凝胶由高度硫酸化的肝素酶敏感蛋白聚糖网络和蛋白质网络组成的,这两个网络协同作用,在使得凝胶韧性强大,破坏其中任何一个网络都会导致胶水的完整性几乎完全丧失^[32]。蛞蝓分泌的粘液中含有钙,镁,锌,锰,铁和铜等金属离子,这些未金属离子对于凝胶的完整性和硬化至关重要^[33]。研

究表明,直接涉及钙的交联在汇集和稳定聚合物网络中起主要作用,其次是亚胺键的形成和可能的铁配位^[33]。

有研究者^[34]利用鼻涕虫粘合剂由坚韧的基质和 相互渗透的带正电荷的蛋白质组成^[32]这一机制,设 计了一种用于生物应用的坚韧粘合剂(TA)。这种 粘合剂由两层组成——含有相互渗透的带正电荷聚 合物的粘合剂表面和耗散基质。黏附表面可以通过 静电相互作用、共价键和物理互渗透与生物表明结 合,而基体在变形下通过滞后耗散能量。凝胶中使 用了一种在生理条件下具有带正电荷的伯胺基团的 桥接聚合,这种聚合物可以通过静电吸引力被吸收 到组织表面,并提供伯胺基团与来自水凝胶基质和 组织表面的羧酸基团共价结合^[34]。

1.2 微结构仿生

(1) 树蛙脚掌微结构启发

树蛙能利用其足垫上的微纳多级结构形成的独 特界面液膜调控行为,可以在湿滑表面上顺利爬行。 通过表征树蛙脚掌,发现其表面覆盖着微纳多级棱 柱阵列,且每个纳米棱柱顶部都有纳米凹坑结构。 通过液体运动观察,发现两级自分裂效应使液体均 匀分布在柱子上,并且随着腔体边缘自动出现自吸 效应,形成更薄的纳米厚液膜;通过在接触界面形 成纳米液膜来增强毛细吸附作用,达到了无外压力 下产生强湿边界摩擦的效果。自分裂和自吸效应均 提高了毛细管液桥形成的可能性,从而导致边界摩 擦力的形成。结合这两种效应,与光滑表面相比, 生物启发凹柱上的边界摩擦可以改善3.5 倍以上^[35]。 树蛙足垫微结构多为六棱柱,占比超过 55%^[36]。

有研究受到树蛙足垫湿粘附机理的启发,制备 了一种表面具有六棱柱微结构的仿生水凝胶,可以 根据需要在水下在各种表面上实现粘附和分离。这 种六棱柱的水凝胶的水下黏附能力是普通光滑水凝 胶的7倍[37]。

(2) 章鱼吸盘微结构启发

章鱼触角上具有吸盘可以用来捕捉猎物和附着 在沙石上完成自身的移动。章鱼的吸盘内包括一个 孔和一个突起^[38]。章鱼吸盘通过其结构塌陷产生的 空隙保持固定在基体上可能是增强水下粘附的潜在 机制^[39]。

在章鱼腕足吸盘微观结构的启发下,有研究者制备了具有超强粘附特性的仿生"吸盘贴"。这种 "吸盘贴"制作简单,在干燥、潮湿、水下甚至油 相环境下仍具有较强的粘附性,且能够多次循环可 逆使用,不会对材料表面造成损伤和污染^[39]。

2 基于植物的仿生策略

2.1 常春藤

当常春藤攀附在岩壁上时,根毛会分泌球形纳 米颗粒,促使常春藤攀附在凹凸不平的岩壁上^[40]。 这些纳米颗粒大小均匀、粘性低,主要由阿拉伯半 乳聚糖蛋白(AGP)组成,AGP是存在于植物细胞 外空间中的富含羟脯氨酸的糖蛋白的超家族[41]。常 春藤纳米颗粒的球形结构使得纳米颗粒的粘度较 低,因此这些颗粒可以到达粗糙表面中的任一角落 或裂缝中;同时,钙离子与羧基的静电相互作用促 进了 AGP 内糖醛酸残基的羧基与柠檬酸之间的交 联,从而促进常春藤纳米颗粒和果胶的静电结合, 随着水的蒸发,这些蛋白质与常春藤渗液中的果胶 和钙相互作用粘附到表面上[41]。当其凝固后,这种 粘合剂极其能经受得住温度和环境的变化,使得该 植物能在自然灾害中幸存。常春藤的黏附机制,这 意味着这种生物粘附剂可用于治愈受伤或术后的创 [41]

基于常春藤粘附策略和纳米颗粒堆积理论,陆 地等设计可生物降解的超强水性胶水(B-Seal), 利用大鼠脑脊液(CSF)鼻漏模型和猪开颅模型进 行体内评估验证了 B-Seal 能安全、有效地预防脑脊 液泄漏^[42]。

2.2 爬山虎

藤本植物通过与表面接触并分泌粘合化合物来 粘附在物体表面上,其粘附能力非常出色^[43]。其中, 爬山虎的吸盘可在手掌大小的区域内支撑一头 22.9 吨的抹香鲸(11.25MPa)^[43]。

爬山虎的吸盘通过压平支撑物表面并在乳突细

胞的基部分泌粘液而粘附在支撑物上。粘液具有高度 非均匀的筏状结构,由果胶质、鼠李糖半乳糖醛酸(R G)I反应组分围绕胼胝体核心组成,随后被木质化, 并且由苯丙烷衍生单元组成的聚合物沉积而变硬[44]。 这使得爬山虎能在在恶劣的气候条件下,利用吸盘中 的木质化多糖粘液粘附在不同界面上[45]。

由于爬山虎吸盘微孔道中,阀状结构多糖粘液 的木质化是实现粘附性能提升的关键,王启刚等受 此启发,又基于树枝状晶体填充聚合物网络的新方 法,开发了一种全新的"晶体纤维增强的聚合物凝 胶粘合剂"。这种材料是通过 2-羟乙基甲基丙烯酸 酯(HEMA)在 1-乙基-3-甲基咪唑溴化物([EMIM] Br)中的高温光聚合合成的,没有额外的引发剂和 交联剂,制备了树脂状晶体纤维增强的凝胶粘合剂, 利用氢键增强聚合物网络,实能现了高强的粘附剪 切强度。这种材料基于凝胶的氢键网络,对于猪皮 表面展现出 406.87J/m2 的剥离强度,约为市售组织 粘合剂的四倍以上^[43]。



图 1^[8] 贻贝粘蛋白各蛋白质的位置



图 2^[6] 在贻贝脚上发现的 LD 表征

(A)显示对多孔斑块粘合剂的机械性能至关重要的 DOPA-金属(M)配位交联的底线示意图。(B)一只贻贝产生足丝的过程。



图 3[11] 贻贝粘附蛋白中多巴和正电氨基酸的空间关联

(A) 蛋白质贻贝粘蛋白的结构中具有三个 DOPA 碱性残基对。(B和C)多巴与 Lys 和 Arg 的配对结构,原子的颜色如下: C (青色),O(红色),N(蓝色)和H(白色);多巴的C原子以绿色显示。





图 4^[11] 蛋白在云母上的吸附过程 云母的原子颜色如下: Si(黄色), Al(粉红色), K(青色), O(红色)和 H(白色)。



图 5^[15] 贻贝启发化学中典型的非共价相互作用和共价键的示意图



图 6^[16] 可容错电氧化水凝胶粘接及耐缺陷机理示意图



图 7^[17] 加入铝离子后,水凝胶对猪皮肤的黏附能力显著提高。



图 8^[24] 水凝胶设计示意图



图 9^[29] 受沙堡蠕虫启发的水凝胶设计



图 10^[34] 有蛞蝓分泌的粘液启发的能黏附于生物湿组织的水凝胶



图 11^[35] 树蛙脚趾垫的结构特征

a) 树蛙 b) 顶垫覆盖着微毛上皮细胞,主要呈六角形图案,直径为≈10μm.c) 脚趾垫的剖视图显示柱子的高度为≈5μm.d, e) 纳米柱紧紧排列在每个微柱上。f) 原子力显微镜图像表明纳米柱的顶部是凹陷的,深度为 20±7nm(样品尺寸 n=50)。g) 脚趾垫的典型特征结构。



图 12[36] 树蛙足垫微结构不同种类所占比例



图 13^[39] 章鱼触手吸盘表明微结构结构



图 13^[41] 常春藤衍生粘合剂的分子基础示意图。



图 14^[42] 可生物降解的超强水性胶水(B-Seal)的设计



图 14^[43] 爬山虎吸盘结构

3 总结与展望

目前,通过探讨自然界中生物的水下黏附机制 制备仿生水下黏附水凝胶通常着眼于动物界,尤其 是海洋生物。而且,由于对生物水下黏附机制的探 究比较片面,导致对其机制的模仿也多为对黏附蛋 白化学结构的模仿。对生物黏附机制探究的一些新 的切入角度也会为水下黏附水凝胶的设计提供不同 的思路。比如,潜水甲虫用鞘翅内气泡作为物理鳃 进行水下呼吸。而水中气泡受浮力和水流冲击影响 很容易上升或破裂,潜水甲虫为了解决这一生存问 题,进化出了具有各向异性的倒刺结构能牢固地粘 附住水下的气泡[46]。陈华伟等受潜水甲虫在水下黏 附气泡的启发,提出了一种利用气泡作为粘合剂实 现宏微跨尺度可重复、高便捷和自适应水下粘附新 理念[47]。这可能为水下黏附于生物表面的水凝胶提 供新思路。此外,生物实现水下黏附依靠多机制的 协同作用,理清这些机制之间的协同关系,能为多 功能的水凝胶奠定基础。

参考文献

- Der Hydrogel und das kristallinische Hydrat des Kupf eroxydes: Bemmelen, J. M., (Néerl. 30, 1–24; 1896)[J /OL]. Zeitschrift für Chemie und Industrie der Kolloid e, 1907, 1(7): 213-214.
- [2] ZHANG W, WANG R, SUN Z, et al. Catechol-functi onalized hydrogels: biomimetic design, adhesion mech anism, and biomedical applications[J/OL]. Chemical S ociety Reviews, 2020, 49(2): 433-464.
- [3] WICHTERLE O, LÍM D. Hydrophilic Gels for Biolo gical Use[J/OL]. Nature, 1960, 185(4706): 117-118.
- [4] FAN H, GONG J P. Fabrication of Bioinspired Hydro gels: Challenges and Opportunities[J/OL]. Macromolec

ules, 2020, 53(8): 2769-2782.

- [5] MA X, ZHOU X, DING J, et al. Hydrogels for unde rwater adhesion: adhesion mechanism, design strategie s and applications[J/OL]. Journal of Materials Chemist ry A, 2022, 10(22): 11823-11853.
- [6] PRIEMEL T, PALIA G, FÖRSTE F, et al. Microfluidi c-like fabrication of metal ion-cured bioadhesives by mussels[J/OL]. Science, 2021, 374(6564): 206-211.
- [7] WAITE J H. Mussel adhesion essential footwork[J/ OL]. Journal of Experimental Biology, 2017, 220(4): 517-530.
- [8] SILVERMAN H G, ROBERTO F F. Understanding M arine Mussel Adhesion[J/OL]. Marine Biotechnology, 2 007, 9(6): 661-681.
- [9] WAITE J H, TANZER M L. Polyphenolic Substance of Mytilus edulis: Novel Adhesive Containing L-Dopa and Hydroxyproline[J/OL]. Science (New York, N.Y.), 1981, 212(4498): 1038-1040.
- [10] MAIER G P, RAPP M V, WAITE J H, et al. BIOLO GICAL ADHESIVES. Adaptive synergy between catec hol and lysine promotes wet adhesion by surface salt displacement[J/OL]. Science (New York, N.Y.), 2015, 349(6248): 628-632.
- [11] OU X, XUE B, LAO Y, et al. Structure and sequenc e features of mussel adhesive protein lead to its salt-t olerant adhesion ability[J/OL]. Science Advances, 2020, 6(39): eabb7620.
- [12] QURESHI D A, GOFFREDO S, KIM Y, et al. Why mussel byssal plaques are tiny yet strong in attachme nt[J/OL]. Matter, 2022, 5(2): 710-724.
- [13] LI L, ZENG H. Marine mussel adhesion and bio-insp ired wet adhesives[J/OL]. Biotribology, 2016, 5:44-51.

- [14] HOFMAN A H, VAN HEES I A, YANG J, et al. Bi oinspired Underwater Adhesives by Using the Supram olecular Toolbox[J/OL]. Advanced Materials, 2018, 30 (19): 1704640.
- [15] ZHANG C, WU B, ZHOU Y, et al. Mussel-inspired hydrogels: from design principles to promising applica tions[J/OL]. Chemical Society Reviews, 2020, 49(11): 3605-3637.
- [16] XUE B, GU J, LI L, et al. Hydrogel tapes for fault-t olerant strong wet adhesion[J/OL]. Nature Communicat ions, 2021, 12(1): 7156.
- [17] GRECA L G, LEHTONEN J, TARDY B L, et al. Bi ofabrication of multifunctional nanocellulosic 3D struct ures: a facile and customizable route[J/OL]. Materials Horizons, 2018, 5(3): 408-415.
- [18] ROCHA M, ANTAS P, CASTRO L F C, et al. Com parative Analysis of the Adhesive Proteins of the Adu It Stalked Goose Barnacle Pollicipes pollicipes (Cirrip edia: Pedunculata)[J/OL]. Marine Biotechnology (New York, N.Y.), 2019, 21(1): 38-51.
- [19] WANG Z, LEARY D H, LIU J, et al. Molt-dependen t transcriptomic analysis of cement proteins in the bar nacle Amphibalanus amphitrite[J/OL]. BMC genomics, 2015, 16: 859.
- [20] KAMINO K, NAKANO M, KANAI S. Significance o f the conformation of building blocks in curing of ba rnacle underwater adhesive[J/OL]. The FEBS journal, 2012, 279(10): 1750-1760.
- [21] JONKER J L, MORRISON L, LYNCH E P, et al. T he chemistry of stalked barnacle adhesive (Lepas anat ifera)[J/OL]. Interface Focus, 2015, 5(1): 20140062.
- [22] URUSHIDA Y, NAKANO M, MATSUDA S, et al. Id entification and functional characterization of a novel barnacle cement protein[J/OL]. The FEBS journal, 200 7, 274(16): 4336-4346.
- [23] LO PRESTI M, RIZZO G, FARINOLA G M, et al. Bioinspired Biomaterial Composite for All-Water-Based High-Performance Adhesives[J/OL]. Advanced Science (Weinheim, Baden-Wurttemberg, Germany), 2021, 8(1 6): e2004786.

- [24] FAN H, WANG J, GONG J P. Barnacle Cement Prot eins-Inspired Tough Hydrogels with Robust, Long-Last ing, and Repeatable Underwater Adhesion[J/OL]. Adva nced Functional Materials, 2021, 31(11): 2009334.
- [25] PAN G, LI F, HE S, et al. Mussel- and Barnacle Ce ment Proteins-Inspired Dual-Bionic Bioadhesive with Repeatable Wet-Tissue Adhesion, Multimodal Self-Heal ing, and Antibacterial Capability for Nonpressing Hem ostasis and Promoted Wound Healing[J/OL]. Advanced Functional Materials, 2022, 32(25): 2200908.
- [26] STEWART R J, WEAVER J C, MORSE D E, et al. The tube cement of Phragmatopoma californica: a soli d foam[J/OL]. Journal of Experimental Biology, 2004, 207(26): 4727-4734.
- [27] HOFMAN A H, VAN HEES I A, YANG J, et al. Bi oinspired Underwater Adhesives by Using the Supram olecular Toolbox[J/OL]. Advanced Materials (Deerfield Beach, Fla.), 2018, 30(19): e1704640.
- [28] RJ S, CS W, H S. Complex coacervates as a foundat ion for synthetic underwater adhesives[J/OL]. Advance s in colloid and interface science, 2011, 167(1-2)[202 2-07-18].
- [29] ZHANG D, LIU J, CHEN Q, et al. A sandcastle wor m-inspired strategy to functionalize wet hydrogels[J/O L]. Nature Communications, 2021, 12(1): 6331.
- [30] PAWLICKI J M, PEASE L B, PIERCE C M, et al. The effect of molluscan glue proteins on gel mechani cs[J/OL]. The Journal of Experimental Biology, 2004, 207(Pt 7): 1127-1135.
- [31] SMITH A M. The Biochemistry and Mechanics of Ga stropod Adhesive Gels[M/OL]//SMITH A M, CALLO W J A. Biological Adhesives. Berlin, Heidelberg: Spri nger, 2006: 167-182[2022-07-21].
- [32] WILKS A M, RABICE S R, GARBACZ H S, et al. Double-network gels and the toughness of terrestrial s lug glue[J/OL]. Journal of Experimental Biology, 2015, 218(19): 3128-3137.
- [33] BRAUN M, MENGES M, OPOKU F, et al. The relat ive contribution of calcium, zinc and oxidation-based cross-links to the stiffness of Arion subfuscus glue[J/

OL]. The Journal of Experimental Biology, 2013, 216 (Pt 8): 1475-1483.

- [34] LI J, CELIZ A D, YANG J, et al. Tough Adhesives f or Diverse Wet Surfaces[J/OL]. Science (New York, N.Y.), 2017, 357(6349): 378-381.
- [35] ZHANG L, CHEN H, GUO Y, et al. Micro-Nano Hi erarchical Structure Enhanced Strong Wet Friction Sur face Inspired by Tree Frogs[J/OL]. Advanced Science, 2020, 7(20): 2001125.
- [36] CHEN H, ZHANG L, ZHANG D, et al. Bioinspired Surface for Surgical Graspers Based on the Strong W et Friction of Tree Frog Toe Pads[J/OL]. ACS applied materials & interfaces, 2015, 7(25): 13987-13995.
- [37] ZHANG B, JIA L, JIANG J, et al. Biomimetic Micro structured Hydrogels with Thermal-Triggered Switchabl e Underwater Adhesion and Stable Antiswelling Prope rty[J/OL]. ACS applied materials & interfaces, 2021, 13(30): 36574-36586.
- [38] TRAMACERE F, BECCAI L, KUBA M, et al. The morphology and adhesion mechanism of Octopus vulg aris suckers[J/OL]. PloS One, 2013, 8(6): e65074.
- [39] BAIK S, KIM D W, PARK Y, et al. A wet-tolerant a dhesive patch inspired by protuberances in suction cu ps of octopi[J/OL]. Nature, 2017, 546(7658): 396-400.
- [40] LENAGHAN S C, ZHANG M. Real-time observation of the secretion of a nanocomposite adhesive from E nglish ivy (Hedera helix)[J/OL]. Plant Science: An Int ernational Journal of Experimental Plant Biology, 201 2, 183: 206-211.
- [41] HUANG Y, WANG Y, TAN L, et al. Nanospherical a rabinogalactan proteins are a key component of the hi gh-strength adhesive secreted by English ivy[J/OL]. Pr oceedings of the National Academy of Sciences, 2016, 113(23): E3193-E3202.

- [42] LI Q, SONG W, LI J, et al. Bioinspired super-strong aqueous synthetic tissue adhesives[J/OL]. Matter, 202 2, 5(3): 933-956.
- [43] XI S, TIAN F, WEI G, 等. Reversible Dendritic-Crys tal-Reinforced Polymer Gel for Bioinspired Adaptable Adhesive[J/OL]. Advanced Materials, 2021, 33(40): 21 03174.
- [44] BOWLING A J, VAUGHN K C. Structural and immu nocytochemical characterization of the adhesive tendril of Virginia creeper (Parthenocissus quinquefolia [L.] Planch.)[J/OL]. Protoplasma, 2008, 232(3-4): 153-163.
- [45] TAN D, WANG X, LIU Q, et al. Switchable Adhesio n of Micropillar Adhesive on Rough Surfaces[J/OL]. Small, 2019, 15(50): 1904248.
- [46] HOSODA N, GORB S N. Underwater locomotion in a terrestrial beetle: combination of surface de-wetting and capillary forces[J/OL]. Proceedings of the Royal Society B: Biological Sciences, 2012, 279(1745): 4236 -4242.
- [47] WANG Y, ZHANG L, GUO Y, et al. Air Bubble Bri dge-Based Bioinspired Underwater Adhesion[J/OL]. S mall, 2021, 17(42): 2103423.

收稿日期: 2022 年 7 月 19 日
出刊日期: 2022 年 9 月 25 日
引用本文: 卜轶卓,赵昕昕,胡大涛,温金鹏,张雨晨,刘开来,王珂,水下黏附仿生水凝胶的设计策略[J].
国际材料科学通报,2022,4(2):1-11
DOI: 10.12208/j. ijms.20220006
检索信息: 中国知网(CNKI Scholar)、万方数据

(WANFANG DATA)、Google Scholar 等数据库收录 期刊 版权声明: ©2022 作者与开放获取期刊研究中心 (OAJRC)所有。本文章按照知识共享署名许可条款发

表。<u>http://creativecommons.org/licenses/by/4.0/</u>

