

研究论文

DOI: 10.15541/jim20230151

pH响应铜掺杂介孔硅纳米催化剂增强肿瘤化疗-化学动力学联合治疗的研究

何倩, 唐婉兰, 韩秉锟, 魏佳元, 吕文轩, 唐昭敏

(西南石油大学 新能源与材料学院, 成都 610500)

摘要: 化学动力学疗法(CDT)利用肿瘤细胞内源性 H_2O_2 与芬顿催化剂反应生成高毒性的羟基自由基($\cdot OH$), 从而杀死肿瘤细胞, 但内源性 H_2O_2 不足和纳米粒子转运效率较低导致抗癌效果不理想。本研究制备了一种分散性良好、尺寸较小的铜掺杂介孔二氧化硅(Cu-MSN), 负载化疗药物阿霉素(DOX)和抗坏血酸盐(AA)后, 表面经叶酸(FA)和二甲基马来酸酐(DMMA)改性的壳聚糖(FA-CS-DMMA)以及羧甲基壳聚糖(CMC)包裹, 得到 pH 响应型靶向纳米催化剂 FA-CS-DMMA/CMC@Cu-MSN@DOX/AA(缩写为 FCDC@Cu-MSN@DA)。扫描电镜显示纳米粒子 FCDC@Cu-MSN@DA 粒径约为 100 nm。体外 48 h 内 Cu^{2+} 释放量可达 80%, 药物 DOX 释放达到 57.3%。释放的 AA 经自氧化后产生 H_2O_2 , 诱导 Cu^{2+} 发生类芬顿反应, 从而增强 CDT。细胞实验证明, FCDC@Cu-MSN@DA 联合化疗药物表现出优异的抗肿瘤活性, 说明该多功能纳米催化剂在癌症治疗中具有潜在应用前景。

关键词: 癌症治疗; 铜离子; 过氧化氢; 纳米催化剂; 化学动力学疗法

中图分类号: TQ174 文献标志码: A 文章编号: 1000-324X(2024)01-0090-09

pH Responsive Copper-Doped Mesoporous Silica Nanocatalyst for Enhanced Chemo-Chemodynamic Tumor Therapy

HE Qian, TANG Wanlan, HAN Bingkun, WEI Jiayuan, LÜ Wenxuan, TANG Zhaomin

(School of New Energy and Materials, Southwest Petroleum University, Chengdu 610500, China)

Abstract: Chemodynamic therapy (CDT) uses endogenous H_2O_2 of tumor cells to react with Fenton catalysts to generate highly toxic hydroxyl radical ($\cdot OH$), thereby killing cancer cells. However, the insufficient endogenous H_2O_2 and low transport efficiency of nanoparticles result in unsatisfactory anticancer efficacy. Here, we successfully synthesized a Cu^{2+} doped mesoporous silica nanoparticles (Cu-MSN) with excellent dispersity and small size. After loaded with doxorubicin (DOX) and ascorbate (AA), Cu-MSN was coated with folic acid (FA), dimethyl maleic anhydride (DMMA) modified chitosan (FA-CS-DMMA) and carboxymethyl chitosan (CMC) to obtain a pH responsive targeted nanocatalyst FCDC@Cu-MSN@DA. SEM images showed that particle size of FCDC@Cu-MSN@DA was about 100 nm. After 48 h *in vitro*, cumulative amount of Cu^{2+} release reached 80% and DOX release was about 57.3%

收稿日期: 2023-03-23; 收到修改稿日期: 2023-04-24; 网络出版日期: 2023-09-12

基金项目: 国家自然科学基金(51803174); 四川省玄武岩纤维复合材料开发及应用工程技术研究中心开放基金(2022SCXWYXWFC002)

National Natural Science Foundation of China (51803174); Foundation of Sichuan Engineering Technology Research Center of Basalt Fiber Composite Development and Application of Southwest Petroleum University (2022SCXWYXWFC002)

作者简介: 何倩(1999-), 女, 硕士研究生. E-mail: 1084518887@qq.com

HE Qian (1999-), female, Master candidate. E-mail: 1084518887@qq.com

通信作者: 唐昭敏, 高级实验师. E-mail: tl8687@163.com

TANG Zhaomin, senior experimentalist. E-mail: tl8687@163.com

in the acidic environment. After oxidation of AA, the produced exogenous H₂O₂ induced Cu²⁺ to catalytic the Fenton-like reaction, which enhanced the therapeutic effect of tumor chemodynamic therapy (CDT). Cell experiments *in vitro* demonstrated that FCDC@Cu-MSN@DA exhibited excellent anticancer ability in the combination of CDT and chemotherapy. This multifunctional nanocatalyst has great potential application in cancer therapy in the future.

Key words: tumor therapy; copper iron; hydrogen peroxide; nanocatalyst; chemodynamic therapy

纳米催化剂作为纳米催化和纳米医学的结合, 具有高选择性和催化活性^[1], 它通过芬顿或类芬顿反应生成具有细胞毒性的活性氧(Radical Oxygen Species, ROS), 在现代纳米医学领域取得了显著进展^[2-3]。基于芬顿反应原理的纳米催化剂已应用于化学动力学治疗(Chemodynamic Therapy, CDT) 和纳米催化治疗(Nanocatalytic Therapy, NCT)^[4]。其中, 一些过渡金属离子(Fe³⁺、Cu²⁺、Mn²⁺、Co²⁺)表现出优异的芬顿催化活性^[5]。将过渡金属离子与多孔结构(如金属-有机框架(MOF)、介孔二氧化硅等)结合^[6-7], 利用含过渡金属的多孔材料作为催化剂在肿瘤部位生成有细胞毒性的ROS, 如羟基自由基(·OH), 已经被证明具有理想的肿瘤治疗效果^[8]。

CDT 的治疗效果通常取决于芬顿反应的强度, 以及 ROS 的浓度, ROS 含量不足反而会促进肿瘤生长和转移^[9]。然而, 作为芬顿反应的重要底物, 肿瘤细胞内源性 H₂O₂(100 μmol/L)仍不足以产生足量的·OH^[10], 是限制 CDT 疗效的重要因素。抗坏血酸盐(Ascorbic Acid, AA)被认为是一种优异的抗氧化剂, 随着 AA 被发现有抗癌作用^[11], 其促氧化特性和治疗潜力引起了广泛关注。AA 的药理学浓度(0.3~20 mmol/L)被证明能够选择性地杀死癌细胞, 这是因为添加抗坏血酸后癌细胞中 H₂O₂含量增加^[12]。Yang 等^[13]制备的 Fe³⁺掺杂的中空介孔二氧化硅负载抗坏血酸中, Si-O-Fe 骨架杂化纳米粒子不仅能实现酸刺激触发的降解和抗坏血酸释放, 而且能提供丰富的铁离子源, 催化抗坏血酸氧化产生 H₂O₂ 来诱导芬顿反应。Ai 等^[14]合成了金属-配体纳米酶, 由于纳米酶具有较大的比表面积和原子利用率, 能有效加速抗坏血酸盐氧化产生 H₂O₂, 从而提高了癌症细胞的消融效果。但这些 Fe 基抗坏血酸纳米催化剂的芬顿反应的激活条件受到诸多限制, 如严格的酸性条件(pH 3~4)^[15-16], 以及胞内存在的高浓度谷胱甘肽(GSH≈10 mmol/L)^[17-18]会导致生成的·OH 在杀死肿瘤细胞之前就被部分 GSH 清除, 上述都是铁基材料抑制 CDT 疗效的因素。

相比之下, 铜基纳米材料对芬顿反应则没有这

些限制, 可在更宽的 pH 范围内实现^[1,5,19-21]。此外, Cu²⁺能与肿瘤内过度表达的 GSH 快速反应, 降低细胞内 GSH 水平。因此, 本研究选择 CDT 反应效率更高、治疗效果可能更好的铜基纳米材料作为基底, 制备 Cu²⁺掺杂的介孔二氧化硅(Cu-MSN)作为药物载体, 负载阿霉素(DOX)和 AA, 然后在其表面修饰叶酸(FA)-壳聚糖(CS)-马来酸酐(DMMA)和羧甲基壳聚糖(CMC), 得到纳米催化剂 FA-CS-DMMA/CMC@Cu-MSN@DOX/AA。纳米载药催化剂在肿瘤弱酸性环境发生电荷逆转, 暴露出带正电的纳米粒子与 4T1 肿瘤细胞表面过表达的叶酸受体(FR)特异性结合进入细胞, 在肿瘤细胞内触发结构降解, 并快速释放出 AA、Cu²⁺和 DOX, AA 自氧化产生外源性 H₂O₂, 细胞内 GSH 将 Cu²⁺还原为 Cu⁺, 随后 Cu⁺与 AA 自氧化产生的外源性 H₂O₂发生类芬顿催化反应生成强细胞毒性物质·OH, 协同化疗药物 DOX 高效杀死癌细胞。该 pH 响应型靶向纳米催化剂为高效治疗癌症提供了一种有价值的新途径。

1 实验方法

1.1 药品及试剂

氨水(NH₃·H₂O)、十六烷基三甲基溴化铵(CTAB)、正硅酸乙酯(TEOS)、三水硝酸铜(Cu(NO₃)₂·3H₂O)、盐酸(HCl)、3,3,5,5-四甲基联苯胺(TMB)、三乙胺(TEA)、二甲基亚砜(DMSO)购于成都科隆化工有限公司; 盐酸阿霉素(DOX·HCl)、还原型谷胱甘肽(GSH)、2,3-二甲基马来酸酐(DMMA)、抗坏血酸钠(AscHNa)购于上海阿拉丁生化科技有限公司; FA、CS(低分子量, 脱乙酰度 90%)、CMC(取代度≥85%)、1-(3-二甲氨基丙基)-3-乙基碳化二亚胺盐酸盐(EDC)、N-羟基琥珀酰亚胺(NHS)均购于上海麦克莱恩生化科技有限公司。

1.2 Cu-MSN 的合成

将 0.5 g 模板剂 CTAB 溶解在含有氨水和乙醇的蒸馏水中, 在 70 ℃水浴条件下搅拌 20 min。然后, 将 1.5 g TEOS 和 50 mg Cu(NO₃)₂·3H₂O 溶解于 25 mL

乙醇中，滴入上述混合物后，继续搅拌8 h。随后，离心20 min获得沉淀产物，用乙醇洗涤数次去除残留物。最后，加入盐酸和乙醇的混合液($V_{\text{HCl}} : V_{\text{EtOH}} = 1 : 9$)去除模板剂，并在70 °C下冷凝回流10 h，真空干燥得到Cu-MSN。

1.3 药物负载及CS衍生物包覆

将Cu-MSN分散在DMSO中，加入DOX·HCl和TEA，避光搅拌过夜，离心去除多余DOX，再将Cu-MSN@DOX、AA分散在去离子水中避光搅拌12 h，最后冷冻干燥收集Cu-MSN@DA。

将290 mg EDC、240 mg NHS、900 mg FA分散在DMSO溶液反应2 h，活化FA羧基，用冷乙醚去除副产物。将活化后FA缓慢添加到壳聚糖醋酸水溶液(0.1 mol/L)中避光反应16 h，加入NaOH调节pH至8.5左右。离心后用异丙醇洗涤，磷酸缓冲液(Phosphate Buffered Saline, PBS)透析得到FA-CS，再将其溶解于DMSO中，加入1.152 g DMMA和300 μL TEA反应24 h。透析纯化去除多余DMMA，冷冻干燥获得FA-CS-DMMA。将FA-CS-DMMA和CMC分别配制为0.4和2 mg/mL的母液，各取0.5 mL混合后加入1 mL Cu-MSN@DA溶液(1 mg/mL)避光反应12 h。高速离心后冷冻干燥得到FA-CS-DMMA/CMC@Cu-MSN@DOX/AA(记作FCDC@Cu-MSN@DA)。

1.4 材料表征

使用扫描电子显微镜(Scanning Electron Microscope, SEM, ZEISS Sigma500)观察FCDC@Cu-MSN@DA形貌，并对组成元素进行元素能量分布面描分析(Energy Dispersive Spectrometer Mapping, EDS mapping)，使用X射线光电子能谱仪(X-ray Photoelectron Spectroscopy, XPS, Thermo ESCALAB 250XI)表征FCDC@Cu-MSN@DA中铜的价态。使用电子自旋共振能谱(Electron Spin Resonance Spectroscopy, ESR, Bruker EMX PLUS)测定FCDC@Cu-MSN@DA样品所产生的ROS种类。

1.5 pH响应释放行为

将2 mL浓度为1 mg/mL的FCDC@Cu-MSN@DA溶液转入不同pH(7.4、6.5或5.0)的缓冲液中，在37 °C、100 r/min条件下震荡。在预定时间间隔(0.5、1、2、4、8、12、24、36和48 h)收集缓冲液，通过电感耦合等离子体发射光谱(ICP-OES)检测所释放的铜离子量；使用紫外-可见分光光度计测定溶液在480 nm处的吸光强度，并根据标准曲线计算药物释放量。

1.6 化学动力学性能表征

使用3,3',5,5'-四甲基联苯胺(TMB)显色反应考察·OH的生成。将含有TMB的PBS(pH 5.0)分别与Cu-MSN+H₂O₂、FCDC@Cu-MSN@DA、AA和H₂O₂混合。用紫外-可见吸收光谱法测定溶液在370 nm处的吸光度变化。

1.7 细胞内吞

为了评价不同细胞对材料的吞噬性能，将A549、MCF-7和4T1肿瘤细胞以 1×10^5 cells/well的密度接种在6孔板中，加入FCDC@Cu-MSN@DA共培养5 h。使用4,6-联脒-2-苯基吲哚(DAPI)染色细胞核，微丝绿色荧光探针(Actin-Tracker Green)染色细胞骨架，最后通过激光共聚焦显微镜(Laser Scanning Confocal Microscope, LSCM, Nikon A1)观察细胞对FCDC@Cu-MSN@DA等材料的吞噬。

1.8 细胞内活性氧测试

将4T1细胞以 1×10^5 cells/well的密度接种在6孔板上并孵育过夜。然后，加入实验组(1) PBS、(2)游离DOX、(3)FCDC@Cu-MSN@D、(4)FCDC@Cu-MSN@A、(5)CDC@Cu-MSN@DA、(6)FCDC@Cu-MSN@DA溶液(30 μg/mL)并进一步培养。之后，用DCFH-DA荧光探针对4T1细胞染色15 min，最后，通过倒置荧光显微镜观察细胞内ROS情况。

1.9 细胞相容性

采用3-(4,5-二甲基噻唑-2)-2,5-二苯基四氮唑溴盐(MTT)比色法考察Cu-MSN和FCDC@Cu-MSN的细胞相容性。将EC细胞、4T1细胞以 4×10^3 cells/well的密度接种在96孔板并孵育过夜，加入不同浓度(20, 40, 80, 120, 160, 200 μg/mL)的Cu-MSN和FCDC@Cu-MSN培养24 h，加入MTT处理后用酶标仪(Thermo)测定溶液在490 nm处的OD值。

1.10 FCDC@Cu-MSN@DA化疗-化学动力学联合治疗效果

用MTT比色法考察细胞毒性。将4T1细胞接种在96孔板中培养24 h，加入实验组(1)PBS、(2)游离DOX、(3)FCDC@Cu-MSN@D、(4)FCDC@Cu-MSN@A、(5)CDC@Cu-MSN@DA、(6)FCDC@Cu-MSN@DA共同孵育24 h后加入MTT，用酶标仪测定OD值。

采用活/死细胞染色法考察不同材料处理后细胞的凋亡情况。将4T1细胞以 2×10^4 cells/well的密度接种于48孔板，孵育24 h，加入各组材料处理24 h，用钙黄绿素(Calcein-AM)和碘化丙啶(PI)染色，最后用倒置荧光显微镜观察和拍照。

2 结果与讨论

2.1 纳米催化剂的制备与表征

利用合成 Cu-MSN 的孔道负载化疗药物 DOX 和 AA, 得到双载药纳米颗粒 Cu-MSN@DA, 最后通过静电作用将多功能靶向壳聚糖衍生物(FA-CS-DMMA)和羧甲基壳聚糖(CMC)修饰在 Cu-MSN@DA 表面得到 FCDC@Cu-MSN@DA(图 1)。纳米粒子表面 CS-DMMA 之间的 β -羧酸酰胺

键在胞外微环境中断裂实现电荷逆转; FA 与肿瘤细胞表面过表达的叶酸受体(FR)特异性识别后, 将纳米粒子内吞入细胞, 在酸性环境下发生降解并释放 AA, Cu^{2+} 和 DOX; AA 通过自氧化产生外源性 H_2O_2 而增强 CDT 疗效; 随后 Cu^{2+} 被局部高浓度 GSH 还原为 Cu^+ ; 最后 Cu^+ 与外源性 H_2O_2 进行类芬顿反应, 生成强细胞毒性的 $\cdot OH$, 协同化疗药物 DOX 杀死癌细胞。

采用 SEM 和 HAADF-STEM 观察纳米催化剂的形貌和检测元素组成, 结果如图 2(A)所示。Cu-MSN

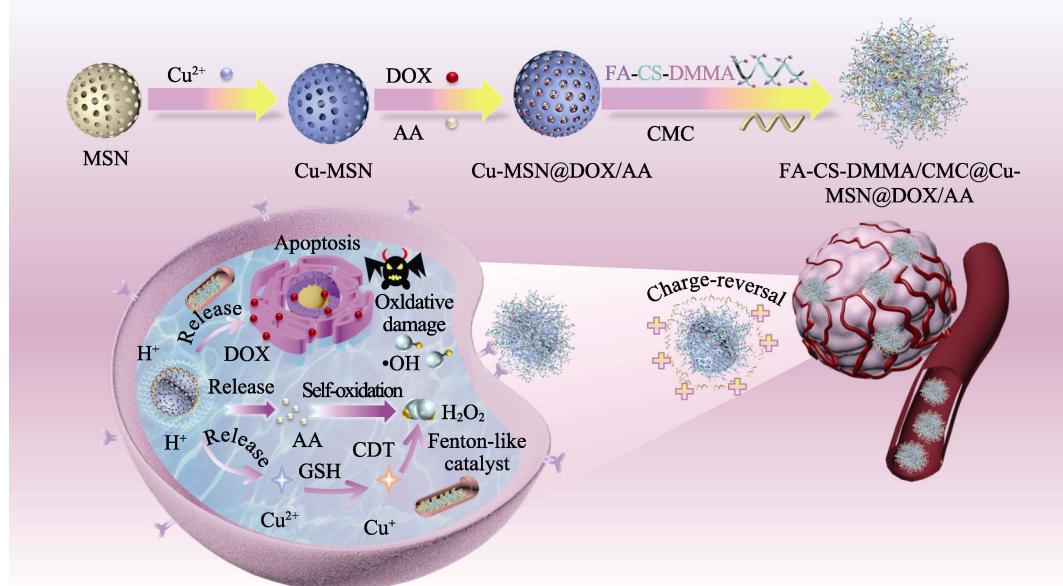


图 1 FCDC@Cu-MSN@DA 纳米催化剂的制备及增强放大 CDT 与化疗协同作用的示意图
Fig. 1 Schematic illustration of synthetic procedure and mechanism for enhanced chemo-CDT of nanocatalyst FCDC@Cu-MSN@DA

MSN: Mesoporous silica; DOX: Doxorubicin; AA: Ascorbic acid; FA: Folic acid; CS: Chitosan; DMMA: Dimethyl maleic anhydride; CMC: Carboxymethyl chitosan; CDT: Chemodynamic therapy

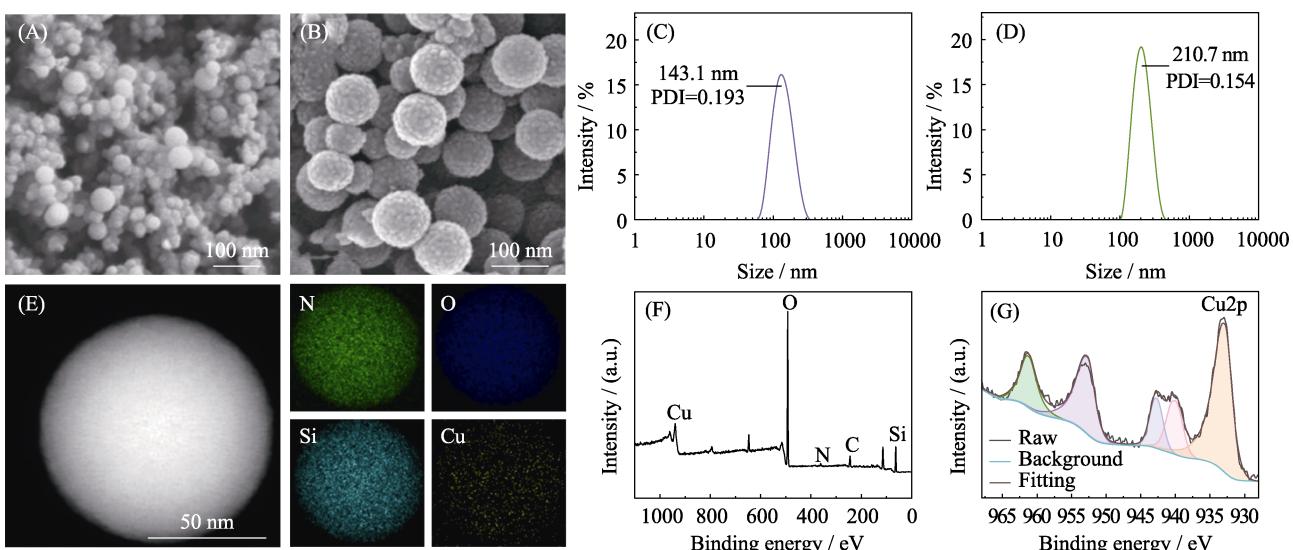


图 2 Cu-MSN 和 FCDC@Cu-MSN@DA 的表征
Fig. 2 Characterization of Cu-MSN and FCDC@Cu-MSN@DA

(A, B) SEM images of Cu-MSN (A) and FCDC@Cu-MSN@DA (B); (C, D) Size distributions of Cu-MSN (C) and FCDC@Cu-MSN@DA (D); (E) Elemental (N, O, Si, and Cu) mappings of Cu-MSN; (F) XPS full survey of Cu-MSN; (G) High resolution XPS analysis on Cu2p of Cu-MSN; Colorful figures are available on website

为直径约 50 nm 的球形, 而 FCDC@Cu-MSN@DA 为平均粒径 100 nm、分散性良好的球形颗粒, 表面修饰后呈现花瓣状结构(图 2(B))。从纳米颗粒的元素映射图像(图 2(E))可以看出, 铜掺杂后 Cu-MSN 中 N、O、Si 和 Cu 四种元素均匀分布。通过 ICP-OES 检测出 Cu-MSN 中 Cu²⁺含量约为 3.3%。

如图 2(F)所示, XPS 全谱表明主要组成元素中存在明显的 Cu2p 峰^[22-23]。Cu2p 的高分辨 XPS 图谱分析显示(图 2(G)), 在 933.5 和 953.1 eV 存在两个主峰, 并且在 962.6 和 943.8 eV 处有两个卫星峰, 表明铜处于二价氧化态(Cu²⁺), 再次证明 Cu²⁺成功掺入 MSN 结构中形成了 Si—O—Cu 键。

2.2 pH 响应性

FCDC@Cu-MSN@DA 在肿瘤弱酸环境中易发生降解。采用模拟正常组织液和肿瘤组织内及肿瘤细胞溶酶体溶液三种不同 pH 缓冲液对 FCDC@Cu-MSN@DA 和 Cu-MSN 作浸泡处理, 利用纳米粒度仪测定 Zeta 电位, 结果如图 3(A)所示。在三种不同缓冲溶液中, 与单独的纳米载体 Cu-MSN 相比, 肿瘤细胞外弱酸性环境下(pH 6.0~6.5), FCDC@Cu-MSN@DA 中 CMC 质子化和 CS-DMMA 之间的 β 羧酸酰胺键断裂^[24], 其表面发生电荷反转, 纳米粒子的电位从 -10.97 mV 增加到 8.73 mV, 最后

在溶酶体酸性环境下(pH 5.0)结构完全解离。

FCDC@Cu-MSN@DA 中化疗药物 DOX 负载率为 16.52%, 包封率为 99.16%, AA 负载率和包封率分别为 39.73% 和 99.33%。当 FCDC@Cu-MSN@DA 在肿瘤细胞内完全裂解后, 掺入的 Cu²⁺和药物 DOX 会被快速释放, 如图 3(B,C)。从药物释放曲线可以看出, 与正常生理环境(pH 7.4)和模拟肿瘤胞外微环境(pH 6.5)相比, 胞内的弱酸环境(pH 5.0)更有利 DOX 的释放。FCDC@Cu-MSN@DA 在 pH 5.0 的缓冲液中, 24 h 后 DOX 的释放量可达到 58.3%; 然而在 pH 7.4 和 pH 6.5 的缓冲液中, DOX 释放率不超过 10%。此外, 通过考察不同时间间隔下 AA 在不同 pH 缓冲液中的释放情况(图 3(D)), 在 pH 5.0 的缓冲液中 AA 的释放量最大接近 80%, 明显高于在中性环境(pH 7.4)和弱酸性环境(pH 6.5)中的释放量。降解释药考察结果验证了 FCDC@Cu-MSN@DA 具备显著的 pH 响应药物控释行为。

2.3 化学动力学性能

本研究采用电子自旋共振(ESR)的方法, 以 DMPO 为自由基捕获剂, 考察 Cu-MSN 和 FCDC@Cu-MSN@DA 催化产生•OH 的能力。如图 4(A)所示, ESR 波谱记录到 1:2:2:1 典型的羟基自由基特征峰, 表明溶液中发生了类芬顿反应。随着催化反应时间的延长, •OH 峰强增加, 表

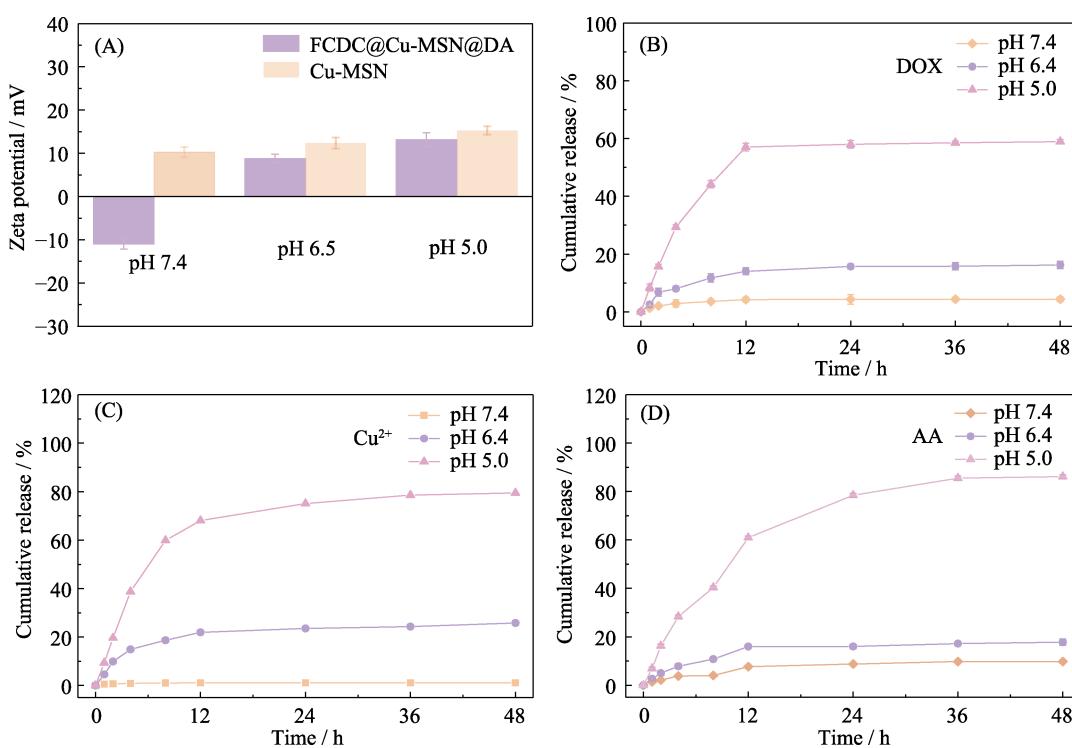


图 3 FCDC@Cu-MSN@DA 的 pH 响应特性表征

Fig. 3 pH response of FCDC@Cu-MSN@DA

(A) Zeta potential of Cu-MSN and FCDC@Cu-MSN@DA in pH 7.4, 6.5 and 5.0 solutions; (B-D) DOX (B), Cu²⁺ (C) and AA (D) released from FCDC@Cu-MSN@DA in different pH buffer solutions

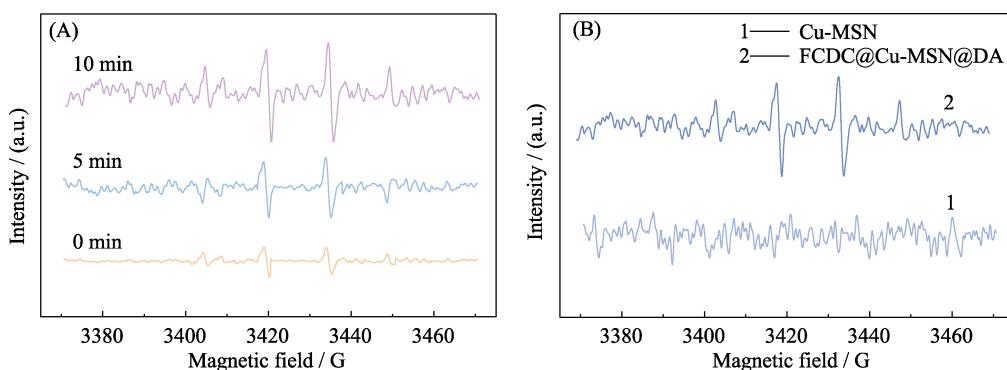


图4 不同催化反应时间的FCDC@Cu-MSN@DA的电子自旋共振能谱(A), Cu-MSN 和 FCDC@Cu-MSN@DA的电子自旋共振能谱(B)

Fig. 4 ESR signals of FCDC@Cu-MSN@DA for different time (A), ESR spectra of Cu-MSN and FCDC@Cu-MSN@DA (B)

明 \cdot OH的产生具有时间依赖性。然而,Cu-MSN的ESR波谱中未出现 \cdot OH特征峰(图4(B))。这是因为单独的Cu-MSN溶液缺少H₂O₂无法产生 \cdot OH,而FCDC@Cu-MSN@DA中AA能够提供外源性H₂O₂,促进类芬顿反应,产生 \cdot OH自由基。

FCDC@Cu-MSN@DA负载AA可以提供外源性H₂O₂,提高CDT产生高细胞毒性的 \cdot OH含量。肿瘤细胞内AA的主要形式是抗坏血酸单阴离子(AscH⁻),可经历两个连续的单电子氧化过程生成抗坏血酸自由基(Asc^{·-})中间产物和双电子氧化产物脱氢抗坏血酸(DHA)^[25-26]。Asc^{·-}经系列反应最终生成ROS,尤其是H₂O₂,从而呈现促氧化剂特征。

本研究采用3,3',5,5'-四甲基联苯胺(TMB)法测定了FCDC@Cu-MSN@DA的催化活性。TMB可以被 \cdot OH氧化,生成蓝绿色反应物,在紫外光谱370 nm处存在特征峰^[27]。从图5(A)中可以看出,FCDC@Cu-MSN@DA在中性和碱性条件下与TMB反应,均无颜色变化。而在酸性(pH 5.0)条件下,TMB溶液颜色变化显著,表明AA经历自氧化而产生了H₂O₂,进而通过诱导Cu²⁺发生类芬顿反应产生 \cdot OH。如图5(B)所示,(1)Cu-MSN添加50 mmol/L的H₂O₂和(2)FCDC@Cu-MSN@DA在酸性缓冲液(pH 5.0)中,与TMB反应后溶液颜色均发生变化,并在370 nm处有明显的紫外特征吸收峰。这是因为纳米催化剂在酸性溶液中会断裂Cu-O-Si键释放出Cu²⁺和AA^[28],从而由Cu²⁺引发类芬顿反应生成 \cdot OH氧化TMB,同时AA通过自氧化产生更多H₂O₂,进一步诱导类芬顿反应。实验组(3)、(4)和(5)在370 nm处并未出现吸收峰,证明AA和H₂O₂单独存在时不具备生成强氧化性 \cdot OH的能力。

2.4 细胞摄取

采用激光共聚焦显微镜观察A549细胞、MCF-7细胞和4T1细胞对FCDC@Cu-MSN@DA

的特异性摄取行为。三种细胞与Cu-MSN@DA共培养5 h后,细胞内的红色荧光强度较弱,并且红色荧光强度无明显差异(图6)。叶酸靶向修饰后,FCDC@Cu-MSN@DA在叶酸受体高表达的MCF-7和4T1细胞中的荧光强度明显高于叶酸受体表达较弱的A549细胞的荧光强度^[29-30],表明FCDC@Cu-MSN@DA能通过识别高表达细胞特异性来提高纳米颗粒的摄取,进而增强CDT与化疗协同治疗的效果。

2.5 细胞内ROS生成

DCFH-DA是一种具有细胞膜渗透性的氧化应激指示剂^[31],当它进入细胞后,可被细胞酯酶水解转化为非荧光DCFH,随后被氧化产生强荧光产物2',7'-二氯荧光素(DCF),该荧光产物可被荧光显微镜观察到。使用DCFH-DA作为探针研究癌细胞内ROS的生成能力。结果显示(图7),与其他组相比,4T1细胞与FCDC@Cu-MSN@DA共培养后显示最亮的绿色荧光,表明FCDC@Cu-MSN@DA消耗胞内GSH生成 \cdot OH的能力最强。

2.6 细胞毒性及化疗-化学动力学联合治疗

通过MTT考察4T1细胞和正常血管内皮细胞(EC)对Cu-MSN和FCDC@Cu-MSN两种材料的细胞毒性(图8(A,B))。结果显示EC细胞存活率较高,说明两种材料对细胞几乎无细胞毒性。这是由于Cu-MSN和FCDC@Cu-MSN在EC细胞中结构稳定,不会分解释放Cu²⁺。这两种材料与4T1细胞共培养24 h后,也未出现明显毒性。因为这两种材料对肿瘤细胞的毒性仅依赖于单一CDT治疗,即Cu²⁺与胞内过量的H₂O₂反应产生的强细胞毒性 \cdot OH,但由于胞内H₂O₂含量有限而难以产生足量的 \cdot OH,同时细胞内还原型GSH还会不断消耗 \cdot OH,从而表现出较低的肿瘤细胞杀伤力。

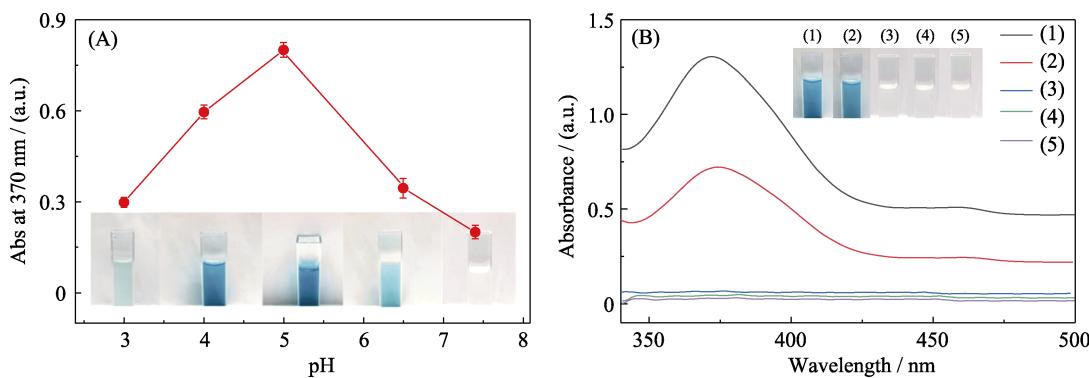


图 5 FCDC@Cu-MSN@DA 化学动力学性能

Fig. 5 Chemodynamic property of FCDC@Cu-MSN@DA

(A) Absorbance of oxidized TMB after treatment with FCDC@Cu-MSN@DA (1 mg/mL) and H_2O_2 (100 $\mu\text{mol}/\text{L}$) in different pH solutions (pH 3.0, 4.0, 5.0, 6.5, and 7.4); (B) UV-Vis absorption spectra of TMB (oxTMB) catalyzed by (1) TMB+Cu-MSN+ H_2O_2 , (2) TMB+FCDC@Cu-MSN@DA, (3) TMB+AA, (4) TMB+ H_2O_2 , and (5) TMB in ABS solution (pH 5.0)
Insets in (A) and (B) show the corresponding color changes under each pH; TMB: 3,3,5,5-Tetramethylbenzidine;
ABS: Acetate buffer solution; Colorful figures are available on website

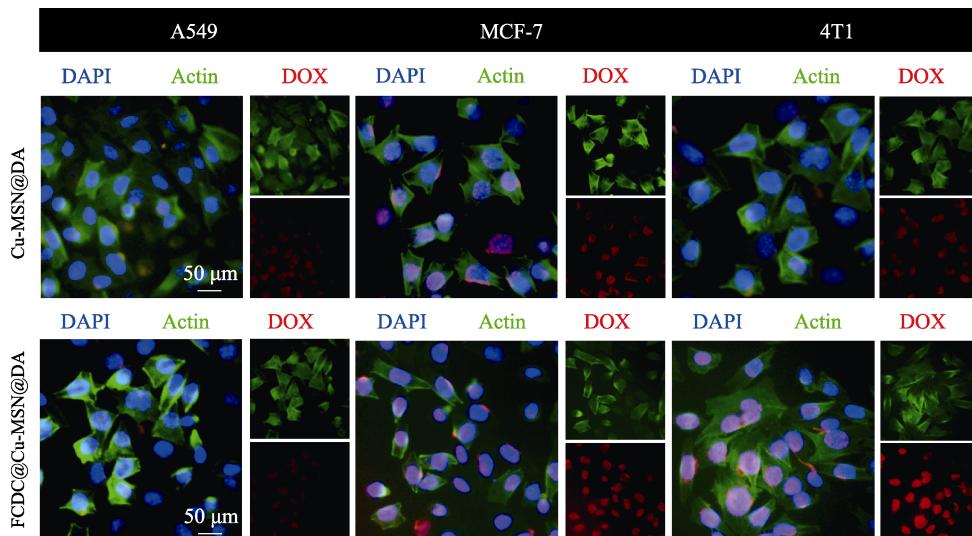


图 6 A549、MCF-7 和 4T1 三种癌细胞吞噬 Cu-MSN@DA 和 FCDC@Cu-MSN@DA 的激光共聚焦显微照片

Fig. 6 Laser scanning confocal microscopic images of A549, MCF-7 and 4T1 cancer cells incubated with Cu-MSN@DA and FCDC@Cu-MSN@DA for 5 h

DAPI: a staining to show cell nucleus; Actin: a staining to show cell plasm, especially the protein actin;
DOX: a staining to show doxolubinson, an anticancer medicine

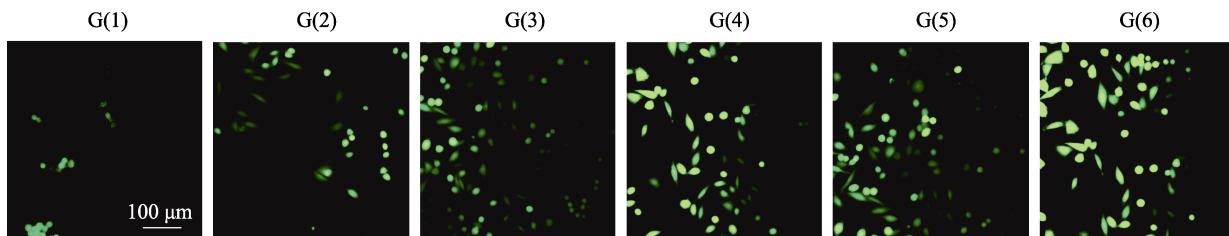


图 7 不同样品处理 4T1 细胞后产生 ROS 的荧光照片

Fig. 7 Fluorescence images of generation of radical oxygen species (ROS) by 4T1 cells incubated with different samples
G(1): PBS; G(2): DOX; G(3): FCDC@Cu-MSN@D; G(4): FCDC@Cu-MSN@A; G(5): CDC@Cu-MSN@DA; G(6): FCDC@Cu-MSN@DA

图 8(C)为不同样品处理 4T1 细胞后的细胞存活率，可以看出，裸药组 DOX、化疗组 FCDC@Cu-MSN@D、CDT 组 FCDC@Cu-MSN@A、非靶向协同治疗组 CDC@Cu-MSN@DA 和靶向协同治疗组 FCDC@

Cu-MSN@DA 的细胞毒性存在明显的浓度依赖性，随着浓度升高，细胞存活率逐渐降低。在相同浓度下，靶向协同治疗组 FCDC@Cu-MSN@DA 对肿瘤细胞杀伤力最强，这是由于 FA 主动靶向提高了细胞对纳

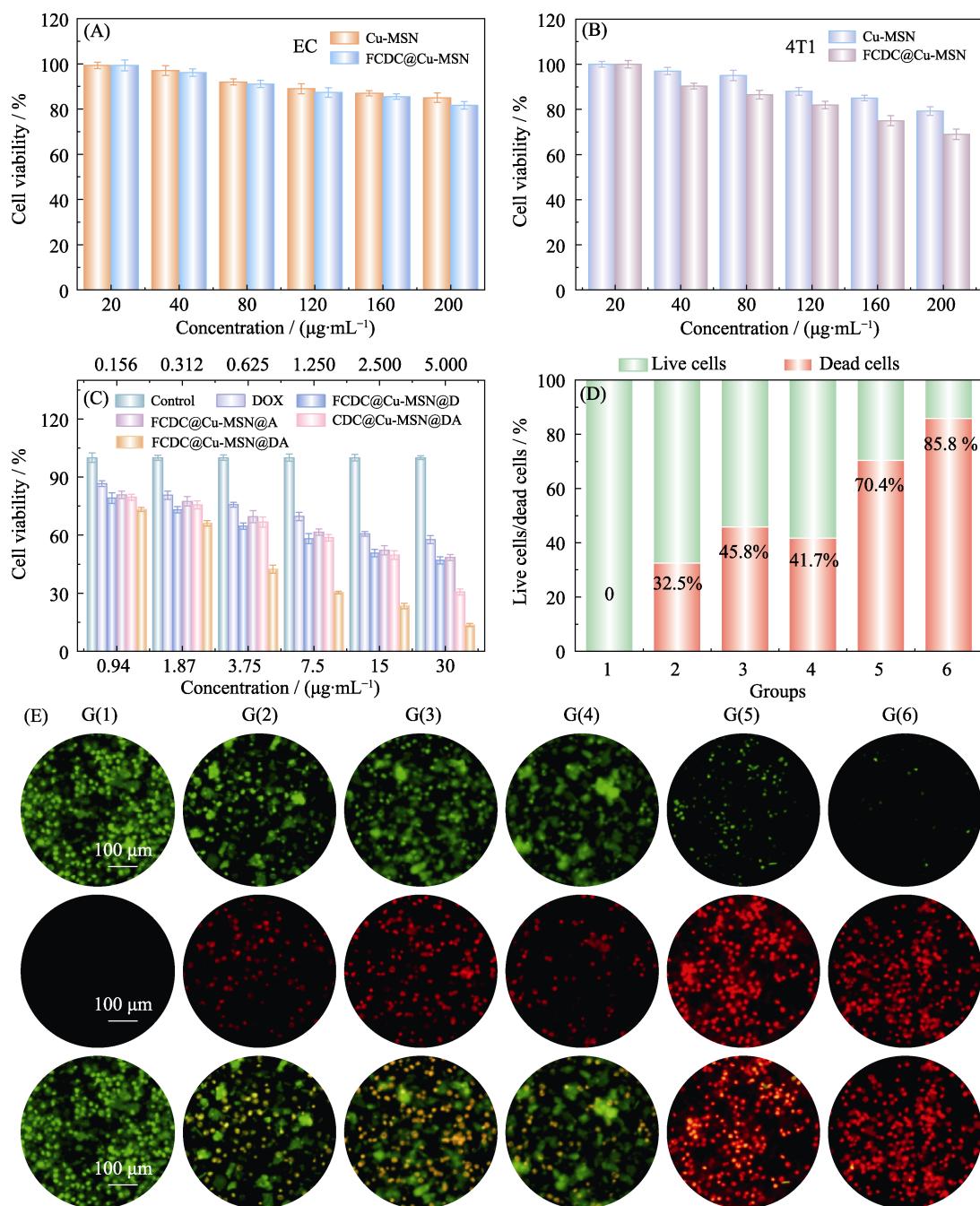


图 8 FCDC@Cu-MSN@DA 对 4T1 细胞的化疗-化学动力学协同治疗效果

Fig. 8 Effect of chemo-chemodynamic therapy on 4T1 cells by FCDC@Cu-MSN@DA

(A, B) Cell viability of normal cells (endothelial cell, EC) (A) and cancer cells (4T1 cells) (B) after incubation with different concentrations of Cu-MSN and FCDC@Cu-MSN@DA for 24 h; (C) Cell viability of 4T1 cells incubated with various formulations for 24 h;

(D) Semi-quantitative analysis of live/dead cells; (E) Live/dead cell staining images of 4T1 cells after different treatments:

G(1): Phosphate buffered saline (PBS); G(2): DOX; G(3): FCDC@Cu-MSN@D; G(4): FCDC@Cu-MSN@A;
 G(5): CDC@Cu-MSN@DA; G(6): FCDC@Cu-MSN@DA; Colorful figures are available on website

米颗粒的摄取能力, 使其释放出更多的 Cu^{2+} 与生成的 H_2O_2 反应产生 $\cdot\text{OH}$, 增强了 CDT 疗效, 与此同时结合化疗则展现出更强的抗肿瘤活性。

活死细胞染色及半定量结果中(图 8(D, E)), 与单一治疗组相比, 非靶向协同治疗组 CDC@Cu-MSN@DA 和靶向 FCDC@Cu-MSN@DA 均呈现出更强的红色荧光, 说明 CDT 和化疗联合治

疗优于单一治疗; 同时, 非靶向协同治疗组 CDC@Cu-MSN@DA 的细胞死亡率为 70.4%, 而靶向治疗组 FCDC@Cu-MSN@DA 的死亡细胞占比 85.8%, 说明靶向协同治疗组 FCDC@Cu-MSN@DA 诱导的细胞凋亡率高于非靶向协同治疗组 CDC@Cu-MSN@DA, 提示靶向基团叶酸可以增强纳米粒子进入肿瘤细胞, 从而诱发催化反应, 杀死肿瘤细胞。

3 结论

本研究制备了一种pH响应兼电荷可逆转的靶向纳米催化剂 FCDC@Cu-MSN@DA, 其中, Cu²⁺掺杂介孔二氧化硅作为药物载体, 具有类芬顿反应催化活性和较高的药物负载能力, 表面经多功能聚合物链段修饰后, 该纳米催化剂可用于增强化疗和化学动力学联合治疗。在模拟的肿瘤弱酸性微环境下, FCDC@Cu-MSN@DA 可以提供 H₂O₂ 并催化其生成具有强细胞毒性的·OH, 增强化学动力学治疗的效果。同时通过体外实验证明了化疗与化学动力学治疗的协同作用可更有效地杀伤肿瘤细胞。综上, 本研究合成的多功能靶向纳米催化剂, 为新型纳米催化剂应用于癌症治疗提供了有价值的参考。

参考文献:

- [1] LI Z L, WU H, ZHU J Q, et al. Novel strategy for optimized nanocatalytic tumor therapy: from an updated view. *Small Science*, 2022, **2**(7): 2200024.
- [2] YANG B W, CHEN Y, SHI J L. Nanocatalytic medicine. *Advanced Materials*, 2019, **31**(39): e1901778.
- [3] WU A, ZHU M, ZHU Y. Copper-incorporated calcium silicate nanorods composite hydrogels for tumor therapy and skin wound healing. *Journal of Inorganic Materials*, 2022, **37**(11): 1203.
- [4] ZHU L P, DAI Y L, GAO L Z, et al. Tumor microenvironment-modulated nanozymes for NIR-II-triggered hyperthermia-enhanced photo-nanocatalytic therapy via disrupting ROS homeostasis. *International Journal of Nanomedicine*, 2021, **16**: 4559.
- [5] TANG Z M, ZHAO P R, WANG H, et al. Biomedicine meets Fenton chemistry. *Chemical Reviews*, 2021, **121**: 1981.
- [6] BIAN Y L, LIU B, LIANG S, et al. Cu-based MOFs decorated dendritic mesoporous silica as tumor microenvironment responsive nanoreactor for enhanced tumor multimodal therapy. *Chemical Engineering Journal*, 2022, **435**(2): 135046.
- [7] ZHANG W J, ZHAO X Y, LÜ J W, et al. Progresses on hollow periodic mesoporous organosilicas: preparation and application in tumor therapy. *Journal of Inorganic Materials*, 2022, **37**(11): 1192.
- [8] LIU Y, WANG Y H, SONG S Y, et al. Cancer therapeutic strategies based on metal ions. *Chemical Science*, 2021, **12**(37): 12234.
- [9] SUN Q Q, WANG Z, LIU B, et al. Recent advances on endogenous/exogenous stimuli-triggered nanoplatforms for enhanced chemodynamic therapy. *Coordination Chemistry Reviews*, 2022, **451**: 214267.
- [10] WANG Z, LIU B, SUN Q Q, et al. Fusiform-like copper(II) based metal-organic framework through relief hypoxia and GSH-depletion co-enhanced starvation and chemodynamic synergistic cancer therapy. *ACS Applied Materials & Interfaces*, 2020, **12**(15): 17254.
- [11] SHENOY N, CREAGAN E, WITZIG T, et al. Ascorbic acid in cancer treatment: let the phoenix fly. *Cancer Cell*, 2018, **34**(5): 700.
- [12] DOSKEY C M, BURANASUDJA V, WAGNER B A, et al. Tumor cells have decreased ability to metabolize H₂O₂: implications for pharmacological ascorbate in cancer therapy. *Redox Biology*, 2016, **10**: 274.
- [13] YANG B W, SHI J L. Ascorbate tumor chemotherapy by an iron-engineered nanomedicine catalyzed tumor-specific pro-oxidation. *Journal of the American Chemical Society*, 2020, **142**(52): 21775.
- [14] AI Y J, SUN H, GAO Z X, et al. Dual enzyme mimics based on metal-ligand cross-linking strategy for accelerating ascorbate oxidation and enhancing tumor therapy. *Advanced Functional Materials*, 2021, **31**(40): 2103581.
- [15] WU M Q, DING Y M, LI L L. Recent progress in the augmentation of reactive species with nanoplatforms for cancer therapy. *Nanoscale*, 2019, **11**: 19658.
- [16] FANG C, DENG Z, CAO G, et al. Co-ferrocene MOF/glucose oxidase as cascade nanzyme for effective tumor therapy. *Advanced Functional Materials*, 2020, **30**: 1910058.
- [17] ZHANG C Y, YAN L, WANG X, et al. Tumor microenvironment-responsive Cu₂(OH)PO₄ nanocrystals for selective and controllable radiosensitization via the X-ray-triggered Fenton-like reaction. *Nano Letters*, 2019, **19**(3): 1749.
- [18] DONG S M, DONG Y S, JIA T, et al. GSH depleted nanozymes with hyperthermia-enhanced dual enzyme-mimic activities for tumor nanocatalytic therapy. *Advanced Materials*, 2020, **32**(42): e2002439.
- [19] CHEN T, ZENG W W, LIU Y Q, et al. Cu-doped polypyrrole with multi-catalytic activities for sono-enhanced nanocatalytic tumor therapy. *Small*, 2022, **18**(29): 2270152.
- [20] NIU J X, SUN S, LIU P F, et al. Copper-based nanozymes: properties and applications in biomedicine. *Journal of Inorganic Materials*, 2023, **38**(5): 489.
- [21] XU W J, WANG Y P, HOU G H, et al. Tumor microenvironment responsive hollow nanoplatform for triple amplification of oxidative stress to enhance cuproptosis-based synergistic cancer therapy. *Advanced Healthcare Materials*, 2023, doi.org/10.1002/adhm.202202949.
- [22] XU W J, QIAN J M, HOU G H, et al. A hollow amorphous bimetal organic framework for synergistic cuproptosis/ferroptosis/apoptosis anticancer therapy via disrupting intracellular redox homeostasis and copper/iron metabolism. *Advanced Functional Materials*, 2022, **32**(40): 2205013.
- [23] SHAO L J, HU T S, FAN X Y, et al. Intelligent nanoplatform with multitherapeutic modalities for synergistic cancer therapy. *ACS Applied Materials & Interfaces*, 2022, **14**(11): 13122.
- [24] MIAO Y L, QIU Y D, YANG W J, et al. Charge reversible and bio-degradable nanocarriers showing dual pH-/reduction-sensitive disintegration for rapid site-specific drug delivery. *Colloids and Surfaces B: Biointerfaces*, 2018, **169**: 313.
- [25] TESTA U, PELOSI E, CASTELLI G. New promising developments for potential therapeutic applications of high-dose ascorbate as an anticancer drug. *Hematology/Oncology and Stem Cell Therapy*, 2021, **14**(3): 179.
- [26] LEVINE M, VIOLET P C. Data Triumph at C. *Cancer cell*, 2017, **31**(4): 467.
- [27] WANG Y W, CHEN J J, TIAN Z F, et al. Potassium ferrate-loaded porphyrin-based (VI) metal-organic frameworks for combined photodynamic and chemodynamic tumor therapy. *Journal of Inorganic Materials*, 2021, **36**(12): 1305.
- [28] WU W C, YU L D, JIANG Q Z, et al. Enhanced tumor-specific disulfiram chemotherapy by *in situ* Cu²⁺ chelation-initiated non-toxicity-to-toxicity transition. *Journal of The American Chemical Society*, 2019, **141**(29): 11531.
- [29] CHENG L C, MA H, SHAO M K, et al. Synthesis of folate-chitosan nanoparticles loaded with ligustrazine to target folate receptor positive cancer cells. *Molecular Medicine Reports*, 2017, **16**(2): 1101.
- [30] HONG J Y, SUN Z H, LI Y J, et al. Folate-modified annonaceous acetogenins nanosuspensions and their improved antitumor efficacy. *International Journal of Nanomedicine*, 2017, **12**(1): 5053.
- [31] ZHANG L Z, YANG A J, RUAN C P, et al. Copper-nitrogen-coordinated carbon dots: transformable phototheranostics from precise PTT/PDT to post-treatment imaging-guided PDT for residual tumor cells. *ACS Applied Materials & Interfaces*, 2023, **15**(2): 325.