### 【实验研究】

### 基于网络药理学和分子对接的金银花抗新型冠状病毒肺炎活性成分及机制研究

刘洪涛',陈梦涵',孙启慧',王立清',王峥涛2,杨 勇<sup>1,3,4\*</sup>,容 蓉<sup>1,4,5\*</sup>

1. 山东中医药大学,山东 济南 250355

2. 上海中医药大学 上海市复方中药重点实验室, 上海 200032

3. 山东省中医药抗病毒工程研究中心,山东 济南 250355

4. 山东省抗病毒中药协同创新中心,山东 济南 250355

5. 山东中医药大学 中医药经典理论教育部重点实验室, 山东 济南 250355

摘 要: 目的 将金银花化学成分与网络药理学研究结合,探讨金银花抗新型冠状病毒肺炎 (COVID-19) 的潜在作用机 制。方法 采用四极杆-静电场轨道阱高分辨质谱技术(UPLC-O-Exactive/MS)对金银花化学成分进行定性分析,根据色谱 峰保留时间、精确相对分子质量、特征碎片离子,结合相关文献数据,鉴定金银花的化学成分;通过 SWISSTargetPrediction数据库获得成分靶点,通过GeneCards和OMIM数据库获得COVID-19疾病靶点,利用Venny2.1.0获 得金银花和COVID-19共同的药效靶点,利用Cytoscape 3.7.2软件构建"成分-靶点"网络关系图;以STRING数据库构建蛋白 质-蛋白质相互作用(PPI)网络关系图并对靶点进行基因本体(GO)功能富集分析和京都基因与基因组百科全书(KEGG)通路 富集分析;利用分子对接技术验证核心靶点与相对应的成分的结合能力;利用体外抗病毒检测验证金银花中活性成分绿原酸抗 COVID-19的潜在作用机制。结果 共鉴定出金银花化学成分77个。咖啡酸、腺苷、5,3'-二甲氧基木犀草素、芹菜素、阿魏酸等5 个成分可能是金银花抗COVID-19的活性成分,其中表皮生长因子受体(EGFR)、白细胞介素-2(IL-2)为关键靶点,涉及低氧 诱导因子-1信号通路(HIF-1 signaling pathway)、磷脂酰肌醇-3-激酶-蛋白激酶B信号通路(PI3K-Akt signaling pathway)等。进 一步分子对接结果表明金银花的5个关键活性成分与疾病的2个核心靶点均具有良好的结合活性,结合能均<-20.9 kJ·mol<sup>-1</sup>。同 时金银花中主要有效成分绿原酸对3CLpro具有较好的体外抑制活性[半数抑制浓度(ICso)为(106.40±0.71)µmol·L<sup>-1</sup>]。结论 金银花可能通过EGFR、IL2和3CLpro等多靶点发挥抗COVID-19作用,可进一步探讨金银花抗COVID-19的作用机制。 关键词:金银花,新型冠状病毒肺炎;网络药理学;分子对接;主蛋白酶;绿原酸;咖啡酸;芹菜素 中图分类号: R285.5 文章编号: 1674-6376 (2024) 11-2459-16 文献标志码: A DOI: 10.7501/j.issn.1674-6376.2024.11.002

# Anti-COVID-19 active ingredients and mechanism of *Lonicerae Japonicae Flos* based on network pharmacology and molecular docking

LIUHongtao<sup>1</sup>, CHENMenghan<sup>1</sup>, SUNQihui<sup>1</sup>, WANG Liqing<sup>1</sup>, WANG Zhengtao<sup>2</sup>, YANG Yong<sup>1, 3, 4</sup>, RONG Rong<sup>1, 4, 5</sup>

1. Shandong University of Traditional Chinese Medicine, Jinan 250355, China

2. Shanghai Key Laboratory of Compound Traditional Chinese Medicine, Shanghai University of Traditional Chinese Medicine, Shanghai 200032, China

3. Shandong Anti-Virus Engineering Research Center of Traditional Chinese Medicine, Jinan 250355, China

4. Shandong Collaborative Innovation Center for Antiviral Traditional Chinese Medicine, Jinan 250355, China

5. Key Laboratory of Classical Theory of Chinese Medicine, Ministry of Education, Shandong University of Traditional Chinese Medicine, Jinan 250355, China

收稿日期: 2024-04-13

\*共同通信作者:杨 勇,男,博士,教授,研究方向为经典名方抗病毒的药效及机制。E-mail:yy7204@163.com

基金项目:国家自然科学基金资助项目(82274397);"新高校20条"资助项目(自主培养创新团队)(2021GXRC028);国家中医药管理局 高水平中医药重点学科建设项目(ZYYZDXK-2023119);山东省自然基金项目(中医药联合基金)(ZR2021LZY012);上海市复 方中药重点实验室(上海中医药大学)开放课题基金资助(21DZ2270500);2023年度济南市市校融合发展战略工程项目(JN-SX2023054);山东省技术创新引导计划(YDZX2023044)

第一作者:刘洪涛,男,硕士研究生,研究方向为中药化学。E-mail:liuhongtao1169@163.com

容 蓉,女,博士,教授,研究方向为中药及复方活性成分与质量控制。E-mail:rosierong@163.com

Abstract: Objective To explore the potential mechanism of Lonicerae Japonicae Flos against COVID-19 by combining the chemical composition of Lonicerae Japonicae Flos with network pharmacology study. Methods The chemical constituents of Lonicerae Japonicae Flos were qualitatively analyzed by UPLC-Q-Exactive/MS. The chemical constituents of Lonicerae Japonicae Flos were identified according to the peak retention time, exact molecular mass, characteristic fragment ions, and related literature data. The targets of constituents were obtained by SWISS Target Prediction database, the disease targets of COVID-19 were obtained by GeneCard and OMIM database, the common pharmacodynamic targets of Lonicerae Japonicae Flos and COVID-19 were obtained by Venny 2.1.0, and the "constituent-target" network was constructed by Cytoscape 3.7.2 software. The protein-protein interaction (PPI) network was constructed by STRING database, and the GO analysis and KEGG analysis were performed on the targets. The molecular docking technology was used to verify the binding ability of core targets and corresponding constituents. The potential mechanism of chlorogenic acid in Lonicerae Japonicae Flos against COVID-19 was verified by in vitro antiviral test. Results A total of 77 chemical constituents were identified from Lonicerae Japonicae Flos in vitro. Caffeic acid, adenosine, chrysoeriol 5-methyl ether, apigenin and ferulic acid, may be the active components of Lonicerae Japonicae Flos against COVID-19. Epidermal growth factor receptor (EGFR) and interleukin-2 (IL2) were the key targets, involving hypoxia inducible factor-1 (HIF-1) signaling pathway, phosphatidylinositol 3-kinase-protein kinase B (PI3K-AKT) signaling pathway. Further molecular docking results showed that the five key active components of Lonicerae Japonicae Flos and the two core targets of the disease had good binding activity, and the binding energy values were less than -20.9 kJ·mol<sup>-1</sup>. At the same time, chlorogenic acid, the main effective component of Lonicerae Japonicae Flos, had good in vitro inhibitory activity against 3CLpro  $[IC_{50} \text{ was } (106.40 \pm 0.71) \mu \text{mol} \text{L}^{-1}]$ . Conclusions Lonicerae Japonicae Flos may inhibit COVID-19 through multiple targets such as EGFR, IL2 and 3CLpro, which can provide a valuable basis for further research on the mechanism of Lonicerae Japonicae Flos against COVID-19.

Key words: Lonicerae Japonicae Flos; COVID-19; network pharmacology; molecular docking; 3CLpro; chlorogenic acid; caffeic acid; apigenin

严重呼吸综合征冠状病毒-2(SARS-CoV-2)引起的新型冠状病毒肺炎(COVID-19)导致了严重的全球公共卫生危机<sup>[1]</sup>。对于SARS-CoV-2的防治,抗SARS-CoV-2病毒的靶点目前主要分为2大类,一类与病毒入侵、识别相关,包括病毒刺突蛋白(S-RBD)、宿主细胞表面的血管紧张素转化酶2(ACE2)受体;另一类与病毒复制、转录相关,包括主蛋白酶(3CLpro)及木瓜样蛋白酶(PLpro)等。其中3CLpro引起了广泛的关注,是抗COVID-19药物研发的热门靶点,并已有3CLpro抑制剂获得临床批件,进入临床研究<sup>[2]</sup>。3CLpro是抑制病毒复制的重要靶点,3CLpro蛋白水解切割pp1a和pp1ab多蛋白形成功能蛋白,是病毒复制过程中的关键步骤。若阻断3CLpro蛋白水解切割过程,RdRp等病毒复制必需酶就无法发挥作用,病毒复制过程受阻<sup>[3-5]</sup>。

在 SARS-CoV-2 的防治过程中,中药发挥了良好的治疗效果<sup>[6-7]</sup>。现代药理研究表明,具有清热解毒作用中药对 SARS-CoV-2 病毒常有一定的抑制作用<sup>[8]</sup>。清热解毒类中药大多性味苦寒,主要归于肺、心、胃经。对于 COVID-19 引起的发热、咽痛、腹泻等临床症状具有很好的治疗作用<sup>[9]</sup>。金银花是具有代表性的清热解毒类中药,为忍冬科忍冬属植物忍冬 Lonicera japonica Thunb.的干燥花蕾或带初开的花,其性味甘、寒,归肺、心、胃经,具有清热解毒、疏

散风热的功效,主要用于痈肿疗疮、喉痹、丹毒、热毒血痢、风热感冒、温病发热<sup>[10-11]</sup>。自古以来历代医家多用金银花防治疫毒。现代药理学研究表明,金银花对 SARS-CoV-2具有一定程度的抑制作用<sup>[12-14]</sup>,是COVID-19防治推荐用药连花清瘟胶囊、银翘解毒丸、抗感颗粒等重要的组方药材。但是金银花抗 SARS-CoV-2的药效物质基础及作用机制尚不明确<sup>[15-17]</sup>。

因此,本研究利用液质联用技术鉴定金银花中的主要成分,与网络药理学分析相结合,预测金银花间接抗SARS-CoV-2的作用靶点与通路。同时纯化病毒复制转录过程中重要蛋白3CLpro,测定金银花中重要成分对3CLpro的直接抑制作用。本研究从间接抑制SARS-CoV-2病毒作用与直接抑制病毒3CLpro作用2方面出发,阐明金银花抑制SARS-CoV-2的药效物质基础与作用机制。

#### 1 材料

#### 1.1 试剂

氨苄青霉素、甘氨酸、三羟甲基氨基甲 烷(TRIS)、十二烷基磺酸钠(SDS)(批号:SLBQ5295V、 SLBC2807V、SLCD7674、B8431, Sigma-Aldrich 公 司);胰蛋白胨、酵母提取物(批号:123456、70232, BD Biosciences公司);琼脂粉(批号:LP0026,Oxoid 公司);蛋白 Marker、异丙基-β-D-硫代半乳糖 苷 (isopropyl-β-D-thiogalactoside, IPTG, 批号: 26616、1671206, ThermoFisher Scientific 公司); EDTA(批号:772611,北京索莱宝科技有限公司); 3CLpro 荧光底物 Dabcyl-KTSAVLQSGFRKME-Edans(批号:ZQ20201015,南京肽业生物科技有限 公司);依布硒啉(Ebselen,批号:E12119,上海阿拉 丁生化科技股份有限公司);12% SDS-PAGE凝胶超 快速配制试剂盒、SDS-PAGE蛋白上样缓冲 液(5×)(批号:P1200、P0012,上海碧云天生物技术 有限公司); $\beta$ -巯基乙醇(批号:M6250,AMRESCO 公司);考马斯亮蓝染液试剂盒[批号:CBB250,赛 文创新(北京)生物科技有限公司];绿原酸、芦 丁(批号:YE20181005、R2808,质量分数均≥98%, 上海源叶生物科技有限公司);咖啡酸、獐芽菜苦 苷(批号:C8949、SM3428,质量分数均≥98%,上海 麦克林生物科技有限公司);木犀草苷(批号: MU20190115,质量分数≥98%,成都德思特生物技 术有限公司);其他试剂均为国产分析纯试剂。

#### 1.2 药材

金银花(批号:220301,山东百味堂中药饮片有 限公司),由山东中医药大学药学系徐凌川教授鉴 定为忍冬科植物忍冬*Lonicera japonica* Thunb.的干 燥花蕾或初开的花,药材标本保存于山东中医药大 学天然药物实验室。

#### 1.3 仪器

AKTA Pure 纯化仪、HisTrap HP 亲和色谱 柱(Cytiva公司);超声波细胞粉碎仪(宁波新芝生物 科技股份有限公司);Q-ExactiveTM 混合四极轨道 TM 质谱仪、超微量分光光度计(Thermo Fisher Scientific公司);数显恒温振荡器(常州上特仪器制 造公司);蛋白质电泳仪(Bio-Rad公司);胶片观察 灯(北京六一生物科技有限公司);Neo2型多功能酶 标仪(BioTek公司)。

#### 2 方法

#### 2.1 溶液配制

LB液体培养基(1 L):称取酵母提取物5g,氯 化钠10g,胰蛋白胨10g,倒入烧杯中,超纯水溶解, 磁力搅拌至澄清。非变性裂解液,即buffer A(1 L): 50 mmol·L<sup>-1</sup> NaH<sub>2</sub>PO<sub>4</sub>·2H<sub>2</sub>O 7.8 g, 300 mmol·L<sup>-1</sup> NaCl 17.532g,Mili-Q 配制,用氢氧化钠调pH 值至 8.0,室温保存。考马斯亮蓝染色液(500 mL): Coomassie<sup>®</sup>brilliant blue R-250(0.25%)1.25g,甲醇 225 mL,冰醋酸 50 mL,双蒸水 225 mL。存于棕色 瓶子中,室温保存。考马斯亮蓝脱色液(1 L):10% 冰醋酸100 mL,无水乙醇50 mL,双蒸水850 mL,室 温保存。5×TRIS-Glycine电泳缓冲液(1L):Tris15.1 g, 甘氨酸94 g,SDS(0.5%)5 g,双蒸水配制,室温保存。

50 mmol·L<sup>-1</sup> Tris-HCl(1 L): Tris 6.06 g, Mili-Q 配制,浓盐酸调至pH值7.3,室温保存。100 mmol·L<sup>-1</sup> EDTA(500 mL):EDTA 14.62 g, Mili-Q 配制, 氢氧化 钠调至pH值 8.0,室温保存。2%碳酸氢钠:NaHCO,4g, 100 mmol·L<sup>-1</sup> EDTA 2 mL, Mili-Q 配 制。 Lysis buffer (1 L): 20 mmol·L<sup>-1</sup> NaH<sub>2</sub>PO<sub>4</sub>·2H<sub>2</sub>O 3.120 2 g 0.5 mol·L<sup>-1</sup> NaCl 29.22 g,0.45 µmol·L<sup>-1</sup>或0.22 µmol·L<sup>-1</sup> 滤膜滤过,低频超声15 min除气泡,pH值7.4室温保  $\overline{F}$  . Elution buffer (1 L) : 20 mmol·L<sup>-1</sup> NaH<sub>2</sub>PO<sub>4</sub>.  $2H_2O 3.120 2 g$ , 0.5 mol·L<sup>-1</sup> NaCl 29.22 g, 500 mmol·L<sup>-1</sup> 咪唑,34.05g,pH值7.4,0.45µmol·L<sup>-1</sup>或0.22µmol·L<sup>-1</sup> 滤膜滤过,低频超声15 min 除气泡,室温保存。 Binding buffer (1 L): 20 mmol·L<sup>-1</sup> NaH<sub>2</sub>PO<sub>4</sub>·2H<sub>2</sub>O 3.120 2 g, 0.5 mol·L<sup>-1</sup> NaCl 29.22 g, 20 mmol·L<sup>-1</sup> 咪 唑1.362 g,pH值7.4,0.45 µmol·L<sup>-1</sup>或0.22 µmol·L<sup>-1</sup>滤膜 过滤,低频超声15min除气泡,室温保存。20%乙醇(1L): 无水乙醇 200 mL、Mili-Q 800 mL, 0.45 µmol·L<sup>-1</sup>或 0.22 µmolL<sup>-1</sup>滤膜滤过,低频超声15 min除气泡,室温保存。

#### 2.2 金银花粗提物中化学成分质谱分析

液质分析在 UHPLC Ultimate 3000 上进行,该 仪器与 Q-ExactiveTM 混合四极轨道 TM 质谱仪连 接,在正、负电喷雾电离模式下进行数据采集。参 数:离子喷雾电压,-3 kV;毛细管温度,350 ℃;辅助 气体加热器温度,350 ℃;扫描方式:full scan MS 和 MS/MS;扫描范围:m/z 80~1 000;碰撞能量分别为 15、25、35 eV。UPLC-Q-Exactive/MS 的仪器控制、 数据采集和分析使用 Xcalibur 3.0 软件进行。

色谱条件如下,Agilent Extend-C<sub>18</sub>柱(150 mm× 4.6 mm,3.5 μm);柱温30 °C;体积流量0.5 mL·min<sup>-1</sup>;进 样量10 μL。流动相:0.05% 甲酸水(A)-含有0.05% 甲酸的乙腈(B)。梯度洗脱:0~15 min,20%→32% B;15~30 min,32%→70% B;30~40 min,70%→ 80% B。检测波长分别为210、230、254、280、360 nm。

精密称取金银花 50.071 g,每次用 500 mL 甲醇 超声提取 60 min(功率为 70 W),共 3 次,获取提取 液。减压旋转蒸发提取液,获得粗提物。称取适量 的粗提物溶解在40% DMSO溶液中,配成4 mgmL<sup>-1</sup>的 金银花粗提物溶液,进样分析。

根据粗提物的质谱图,分析得到的MS数据,以 及已经报道的文献数据<sup>[18-21]</sup>,进行化合物结构的解 析,确定粗提物中含有的化合物及其结构。

## 2.3 基于网络药理学金银花抗 COVID-19 作用机制分析

**2.3.1** 成分库的构建和活性成分的筛选 根据 "2.2"项中所得的成分,与 PubChem数据 库(https://pubchem.ncbi.nlm.nih.gov/)进行核对,进一步确认化合物结构,收集成分通用名,Canonical SMILES,汇总成表格,建立金银花活性成分库。

口服药物在体内需要经过吸收、分布、代谢、排 泄4个过程,从而进入器官、组织中发挥作用。通常 将这一过程称为ADME过程。构建Lipinski规则模 型:相对分子质量<500、氢键给体数目<5、氢键受体 数目<10、脂水分配系数<5、可旋转键的数量不超 过10个,满足3个以上为条件,筛选金银花中的潜 在活性成分,并与文献对照确定金银花的潜在活性 成分。

2.3.2 活性成分药效靶点的筛选 将筛选出的金银花活性成分的 Canonical SMILES 导入到 SWISS TargetPrediction 数 据 库 (http://www.swisstargetprediction.ch/)中,基于已知配体与待测化合物的结构相似性原理预测潜在靶点,选择"Homo sapiens",保留参数设置为 probability>0,进行靶点预测,以CSV 的格式导出结果,作为活性成分的靶点蛋白及潜在的靶点基因。

在 GeneCard 和 OMIM 上通过搜索关键词 COVID-19,查询相关基因,得到COVID-19潜在疾 病靶点基因。

通过 Venny2.1.0 (https://bioinfogp.cnb.csic.es/tools/venny/),将金银花成分靶点与COVID-19相关靶点取交集,获得的交集基因即为金银花中作用于COVID-19的药效靶点。

2.3.3 蛋白质-蛋白质相互作用(PPI)网络的构建 将金银花活性成分抗COVID-19的药效靶点基因导 入STRING数据库(https://cn.string-db.org/),为保 证数据的可靠性,本研究选择了0.7的高置信度。 将结果以tsv格式导入Cytoscape(version3.7.2)构建 PPI网络,对该网络进行可视化分析,并将节点的大 小、颜色和透明度设置用于反映度值的大小。

2.3.4 构建"成分-靶点"网络图 将获得的金银花 PPI网络中度值前20的药效靶点输入Cytoscape 3.7.2软件中,构建金银花的"成分-靶点"网络图。 对网络图进行度值分析,选取排名靠前的5个成分 为核心成分、排名靠前的2个靶点为核心靶点。

2.3.5 基因本体(GO)和京都基因与基因组百科全 书(KEGG)通路富集分析 将金银花抗COVID-19 潜在靶点基因提交至 Metascape 数据库(https:// metascape.org/gp/index.html#/main/step1)中,进行 GO和KEGG通路富集分析,以探讨潜在靶点基因 聚类于抗 COVID-19 相关的生物学过程或信号 通路。

# 2.4 金银花抗 COVID-19 关键活性成分与核心靶 点分子对接

从PubChem数据库(https://pubchem.ncbi.nlm. nih.gov/)获得相应化合物的3D结构,随后在 Chem3D19.0软件上使用MM2力场最小化,将化合物的能量最小化。从PDB数据库(https://www. pdbus.org/)中选择带有阳性药或小分子配体的蛋白,利用Pymol软件删除溶剂和配体。通过添加极性氢和科尔曼电荷,利用AutoDockTools-1.5.6对它们进行进一步预处理,确定蛋白受体的活性袋区域。应用AutoDock vina进行对接,并通过亲和能评估结果。Pymol和LigPlus+用于可视化受试化合物与关键残基之间的相互作用。一般认为,配体和受体结合的构象稳定时能量越低发生作用的可能性就越大,当结合能<0时,配体和受体可以发生自由结合。

2.5 金银花主要有效成分的3CL 酶抑制活性测定

2.5.1 菌种扩大培养 约200 mL LB液体培养基分 装至1个500 mL 橡胶塞锥形瓶中,高压蒸汽灭菌 121 ℃灭菌15 min;吸取0.5 µL 含有 pGEX-6P-1-SARS-CoV-2-3CL 质粒(C端携带His标签)的大肠 杆菌表达菌株BL21(北京博迈德基因技术有限公 司,货号:BC201-01)菌液放置在5 mL 氨苄抗性的 LB液体培养基中,37℃、200 rmin<sup>-1</sup>过夜培养。

将过夜培养的 5 mL 菌液倒入 200 mL 具有氨苄 抗性的培养基中,37 ℃、220 r·min<sup>-1</sup>培养,培养至*A*<sub>600</sub> 值为 0.4~0.6。向菌液中加入 IPTG (终浓度为 1 mmol·L<sup>-1</sup>),在25 ℃下诱导6 h。6 h后将菌液置于 50 mL 离心管中,6 000 r·min<sup>-1</sup>、室温,离心 5 min,弃 培养基,菌体存于-20 ℃。

**2.5.2** 3CLpro的纯化 向菌体中加入12 mL Lysis buffer 重悬,冰上超声破碎,将功率调至20%,破碎 10 s,暂停10 s,破碎1 h。10 000 × g,4 ℃,离心20 min, 收集上清。上清用 0.22 µm 滤膜过滤,用 AKTA 仪器纯化 3CLpro。

**2.5.3** SDS-PAGE 检测 3CLpro 的表达 参考试剂 盒说明书配制 12% SDS-PAGE 胶。向纯化后的蛋 白中再加入碧云天公司5×的SDS-PAGE 蛋白上样缓 冲液 12.5 μL(终浓度1×)和β-巯基乙醇 4 μL(1/20), 100 ℃金属浴 15 min 后,13 000 ×g,室温,离心 5 min,吸取 5 μL样品上样。在1×TRIS-Glycine 电 泳缓冲液中进行上样跑胶,等待溴酚蓝自胶板跑出 后,停止跑胶。考马斯亮蓝进行1h染色,再脱色至 蛋白条带清晰为止。

2.5.4 3CLpro 的 透 析 使 用 索 莱 宝 透 析 袋 MD25(相对分子质量 8 000~14 000), 裁剪透析袋, 透析袋的大小可为 5~10 cm, 不宜太短。在 2% 碳 酸氢 钠 中 煮 沸 10 min, 用 Mili-Q 清洗 10 次; 放在 1 mmol·L<sup>-1</sup>EDTA(pH 值 8.0) 煮沸 10 min。冷却后, 用 Mili-Q 清洗 10 次; 置于 15% 甘油(提前高温高压 灭菌 121 ℃, 15 min)中, 放于4 ℃冰箱。

选择适当长度的透析袋,Mili-Q清洗,预留一段额外长度作为头部空间,使用索莱宝的透析袋专用 夹子把透析袋的一端夹住,将样品装入,再使用透 析袋夹子夹住另一端,注意不要折叠透析袋。

将1L的3CLpro缓冲液(50 mmol·L<sup>-1</sup> Tris-HCL)加入含有磁力搅拌棒的烧杯中,将其放置在 磁力搅拌器上。将装有样品的透析袋放在酶活缓 冲液中,于4℃进行透析。前3次每隔0.5h换1次 酶活缓冲液,后3次每隔1h换1次,最后过夜。取 出透析袋中样品溶液,用0.22 µmol·L<sup>-1</sup>滤膜滤过,分 装,即为所需3CLpro。

**2.5.5** 体外活性测定 3CLpro酶活缓冲液: 50 mmolL<sup>-1</sup>Tris-HCl,1 mmolL<sup>-1</sup>EDTA;经预测3CLpro 的相对分子质量为34 773.66,即34 773.66 g·mol<sup>-1</sup>; 以酶活缓冲液稀释纯化后的3CLpro至250 nmol·L<sup>-1</sup>。 3CLpro荧光底物每管分装,1 mg底物对应500 μL Mili-Q,13 000 r·min<sup>-1</sup>,离心5 min,去除沉淀后用酶 活缓冲液稀释20倍避光使用。

酶活体系:40 μL蛋白储存液与10 μL药物在96 孔板中孵育30 min后,再加入50 μL底物。检测方 法:3CLpro检测波长336/20,490/20;间隔30 s,振板 0.01 s,持续1 h,增益值 100。检测1 h内荧光强度增加值,蛋白终浓度为100 mmol·L<sup>-1</sup>,3CLpro 底物终浓度为25  $\mu$ mol·L<sup>-1</sup>。每块板中除药物孔以外,还应包含只加 DMSO(40  $\mu$ L 蛋白 +50  $\mu$ L 底物 +10  $\mu$ L DMSO)的阴性对照;只加蛋白不加底物(40  $\mu$ L 蛋白 +50  $\mu$ L 酶活缓冲液 +10  $\mu$ L DMSO)的空白对照;只加底物不加蛋白(40  $\mu$ L 酶活缓冲液 +50  $\mu$ L 底物+10  $\mu$ L DMSO)的空白对照;

选取金银花中的绿原酸、咖啡酸、木犀草苷、芦 丁、獐芽菜苦苷,在NEST公司的透明平底96孔板 上与3CLpro进行体外活性测试,根据每个浓度的抑 制率,由剂量-抑制率曲线计算出3CLpro的平均半 数抑制浓度(IC<sub>50</sub>)。

3 结果

#### 3.1 金银花中化学成分质谱检测

金银花粗提物的质谱分析结果如图1所示,使用Xcalibur 3.0软件对Q-Exactive/MS得到的原始信息进行数据处理,根据已报道文献中的质谱数据,共鉴定得到77种化学成分,见表1。

#### 3.2 药物活性成分及相应靶点筛选

鉴定出77种化合物,经过Lipinski规则筛选,去 掉无对应靶点成分,并与文献数据对照,共得到潜 在有效成分55种,靶点基因512个。

#### 3.3 COVID-19 靶点的筛选

与COVID-19相关的疾病靶点共有5079个,通 过构建韦恩图,获得金银花与COVID-19共同靶基 因179个,见图2。

#### 3.4 PPI网络的构建

基于 STRING 数据库获取金银花抗 COVID-19 的 药 效 靶 点 之 间 的 蛋 白 互 作 信 息,将 其 导 入 Cytoscape 3.7.2 进 行 可 视 化 分 析,获得 金 银 花 抗 COVID-19 靶蛋白相互作用网络。如图 3 所示。其 中,边代表药效靶点之间的相互作用关系,节点代表



图1 金银花粗提物质谱图 Fig. 1 Mass spectrum of crude extract of Lonicerae Japonicae Flos

	Table 1 Identificati	on results of	chemical co	mponents in	crude ext	aract of Lonicerae Japonicae Flos	
序号	成分	分子式	m/z	误差/(×10-6)	) 离子模式	二级碎片离子	参考文献
1	精氨酸	$\mathrm{C_6H_{14}N_4O_2}$	175.118 80	-0.869	M+H	175.118 80、151.035 16、128.019 30、	18
	(arginine)					116.070 84,70.065 84	
2	蔗糖	$C_{12}H_{22}O_{11}$	341.108 49	1.912	M-H	341.108 49,179.054 84,119.033 33,	19
	(sucrose)					89.022 67,71.012 12	
3	缬氨酸	$\mathrm{C_5H_{11}NO_2}$	118.086 46	1.735	M+H	118.086 46,102.055 70,87.044 57,	18
	(valine)					71.069 31,59.073 78	
4	奎宁酸	$\mathrm{C_7H_{12}O_6}$	191.055 04	0.133	M-H	191.055 04,173.007 84,154.996 77,	19
	(quinic acid)					127.038 41,111.007 14	
5	尿苷	$C_{9}H_{12}N_{2}O_{6} \\$	243.062 18	4.186	M-H	243.062 18,200.055 53,152.033 89,	19
	(uridine)					128.033 72,110.023 12	
6	酪氨酸	$\mathrm{C_9H_{11}NO_3}$	182.081 05	-0.658	M+H	182.081 05,165.054 57,136.075 64,	19
	(tyrosine)					123.044 17,91.054 68	
7	苏氨酸	$C_4H_9NO_3$	120.065 52	0.002	M+H	120.065 52,91.054 73,74.060 73,	18
	(threonine)					65.039 28,56.050 33	
8	腺苷	$C_{10}H_{13}N_5O_4$	268.102 87	-4.328	M+H	268.102 87,213.212 11,136.061 72,	18
	(adenosine)					115.039 09 87.044 76	
9	亮氨酸	$C_6H_{13}NO_2$	132.101 88	-0.919	M+H	132.101 88、87.100 30、86.096 98、	18
	(leucine)					69.070 63 57.058 22	
10	异亮氨酸	$C_6H_{13}NO_2$	130.085 82	-3.345	M-H	130.085 82,115.919 12,101.022 77,	19
	(isoleucine)					85.027 80,71.012 21	
11	8-表马钱酸	$C_{16}H_{24}O_{10}$	375.128 63	0.151	M-H	375.128 63、213.076 11、151.075 06、	20
	(8-epimaric acid)					125.059 25,89.022 73	
12	乙酰基绿原酸	$C_{18}H_{20}O_{10}$	395.098 48	3.055	M-H	395.098 48、297.060 27、197.044 62、	19
	(acetyl chlorogenic acid)					153.054 41,88.986 38	
13	原儿茶酸	$\mathrm{C_7H_6O_4}$	153.017 90	-2.190	M-H	153.017 90,136.014 54,125.548 81,	19
	(protocatechuic acid)					109.027 85,91.016 89	
14	马钱苷酸	$C_{16}H_{24}O_{10}$	375.129 39	2.177	M-H	375.129 39、337.056 58、213.076 14、	19
	(loganic acid)					169.085 80,89.022 74	
15	断马钱子苷半缩醛内酯	$C_{17}H_{24}O_{10}$	387.128 23	-0.887	M-H	387.128 23、341.108 61、179.054 90、	20
	(vogeloside)					119.033 39,89.022 71	
16	绿原酸	$C_{16}H_{18}O_9$	353.087 62	2.581	M-H	353.087 62、292.762 70、191.055 08、	20
	(chlorogenic acid)					135.043 37,85.027 95	
17	新绿原酸	$C_{16}H_{18}O_{9}$	353.087 55	2.383	M-H	353.087 55,191.055 07,127.038 63,	18
	(neochlorogenic acid)					85.027 63 61.919 09	
18	隐绿原酸	$C_{16}H_{18}O_{9}$	353.087 59	2.497	M-H	353.087 59、317.658 94、191.055 10、	18
	(cryptochlorogenic acid)					161.023 24,85.027 58	
19	咖啡酰奎宁酸	$C_{16}H_{18}O_{9}$	353.087 71	2.836	M-H	353.087 71,191.055 07,161.022 87,	19
	(caffeyl quinic acid)					135.043 21 85.027 85	
20	獐牙菜苦苷	$C_{16}H_{22}O_{10}$	373.113 74	2.189	M - H	373.113 74、193.049 64、149.059 39、	19
	(swertiamarin)					97.027 84,69.032 88	
21	断马钱子酸	$C_{16}H_{22}O_{10}$	373.113 77	2.269	M - H	373.113 77、193.049 70、149.059 43、	19
	(secologanic acid)					119.033 41,97.027 85	
22	6-肉桂酰-D-葡萄糖	$C_{15}H_{18}O_{7}$	309.097 99	3.593	M-H	309.097 99、253.918 43、179.033 75、	21
	(6-O-cinnamoyl-D-					161.023 16,135.043 75	
	glucopyranose)						

### 表1 金银花粗提物化学成分鉴定结果

第47卷第11期 2024年11月 《站话研究 Drug Evaluation Research Vol. 47 No. 11 November 2024 · 2465 ·

序号	成分	分子式	m/z	误差/(×10 <sup>-6</sup> )	离子模式	二级碎片离子	参考文献
23	咖啡酸	C <sub>9</sub> H <sub>8</sub> O <sub>4</sub>	179.033 86	-0.141	М-Н	179.033 86、135.043 69、121.028 02、	19
	(caffeic acid)					101.022 62、89.022 71	
24	四乙酰开联番木鳖苷	C <sub>16</sub> H <sub>22</sub> O <sub>11</sub>	389.108 95	2.858	М-Н	389.108 95,345.119 08,165.054 38,	19
	(secologanoside)					121.064 32 89.022 71	
25	对香豆酰奎宁酸	C <sub>16</sub> H <sub>18</sub> O <sub>8</sub>	337.092 80	2.985	М-Н	337.092 80,191.055 07,173.044 31,	19
	( <i>p</i> -coumarinyl quinic acid)					145.027 95,93.032 88	
26	7-O-乙基獐芽菜苷	$C_{18}H_{26}O_{10}$	401.145 57	3.357	M - H	401.145 57、269.102 91、161.044 19、	19
	(7- <i>O</i> -ethyl swertidine)					113.022 77、101.022 73	
27	咖啡酰莽草酸	$C_{16}H_{16}O_8$	335.077 39	3.719	M-H	335.077 39,179.034 03,161.023 10,	19
	(caffeioyl shikimic acid)					135.043 69,93.032 82	
28	獐牙菜苷	$C_{16}H_{22}O_9$	357.119 02	2.832	M-H	357.119 02,195.065 26,151.074 94,	19
	(sweroside)					125.022 84,81.032 84	
29	阿魏酰奎宁酸	$C_{17}H_{20}O_9$	367.103 15	2.156	M-H	367.103 15,191.055 11,173.044 37,	19
	(feruloyl quinic acid)					111.043 56,93.032 92	
30	异绿原酸A	$C_{25}H_{24}O_{12}$	515.118 59	0.364	$M\!-\!H$	515.118 59,323.056 12,191.055 13,	18
	$({\rm isochlorogenic}\ {\rm acid}\ {\rm A})$					173.044 36,93.032 95	
31	开联番木鳖苷	$C_{17}H_{24}O_{10}$	387.127 66	-2.359	$M\!-\!H$	387.127 66、341.108 58、155.033 57、	19
	(secologanin)					111.043 51,89.022 70	
32	异绿原酸B	${\rm C}_{25}{\rm H}_{24}{\rm O}_{12}$	515.119 32	1.781	M-H	515.119 32,323.056 12,191.055 07,	18
	$(isochlorogenic \ acid \ B)$					128.033 74,89.022 63	
33	3-O-咖啡酰奎宁酸甲酯	$C_{17}H_{20}O_{9}\\$	367.103 06	1.911	M-H	367.103 06,179.033 80,161.023 04,	20
	(3-O-caffeoyl quinic acid					135.043 62 85.027 88	
	methyl ester)						
34	莫诺苷(morroniside)	$C_{17}H_{26}O_{11}$	405.139 01	-0.316	M-H	405.139 01,179.054 89,101.022 74,	19
						89.022 68,71.012 12	
35	金银花苷	$C_{17}H_{24}O_{11}$	403.124 15	1.642	М-Н	403.124 15、371.098 11、223.060 49、	19
	(secoxyloganin)					121.027 91 89.022 71	
36	异绿原酸C	$C_{25}H_{24}O_{12}$	515.118 96	1.082	М-Н	515.118 96、353.087 59、191.055 05、	18
	(isochlorogenic acid C)					173.044 30,161.023 07	
37	异槲皮苷	$C_{21}H_{20}O_{12}$	463.088 23	2.435	М-Н	463.088 23,343.045 75,301.035 19,	18
	(isoquercitrin)					151.002 24,61.986 69	
38	二甲基四乙酰升联番木鳖	$C_{18}H_{26}O_{11}$	417.140 08	2.258	М-Н	417.140 08、341.124 02、179.070 05、	19
	音(dimethyl secologanoside /-					109.027 86,101.022 74	
20	methyl ester)	C II O	502 151 12	1.70(	N/ 11		20
39	忍冬甘(Ionicerin)	$C_{27}H_{30}O_{15}$	593.151 12	1.726	M-H	593.151 12,447.096 37,285.040 37,	20
40		C II O	447.00214	2 1 2 0	N/ 11	191.055 13,101.022 29	10
40	與民日(astragatin)	$C_{21}H_{20}O_{11}$	447.09314	2.130	M-H	447.095 14、285.040 28、227.887 55、	18
41	山本副20世禾塘井	СИО	502 151 00	1.604	M 11	1/3.044 01 \$8.980 31	10
41	山宗町-3-0-云省椐百	$C_{27}H_{30}O_{15}$	595.151.06	1.024	M-H	393.131 00.447.092 80.283.040 13.	19
42	(Kaempieroi-3-O-rutinoside)	CILO	201 110 60	4 176	M_11	191.034 90.88.983 90	10
42	5,4中 氧 坯 内 住 杌 主 J 酚 (2,4 dimethawy einnement)	$C_{18}\Pi_{22}O_9$	381.119 00	4.1/0	м-п	161 042 84 101 022 82	19
	minic acid)					101.043 045101.022 82	
12	yunne actu) 哲丁(mitin)	СНО	600 176 00	1 672	М-Ц	609 146 00 300 027 56 271 024 00	10
тJ	) J (lulli)	~27 <b>11</b> 30 <b>~</b> 16	507.140 00	1.023	141 11	151 002 47 94 620 19	1)

· 2466 · 第47卷第11期 2024年11月 《始语研究 Drug Evaluation Research Vol. 47 No. 11 November 2024

<u></u> 序号	成分	分子式	m/z	误差/(×10 <sup>-6</sup>	)离子模式	二级碎片离子	参考文献
44	金丝桃苷(hyperoside)	C <sub>21</sub> H <sub>20</sub> O <sub>12</sub>	463.088 29	2.565	М-Н	463.088 29,300.027 50,271.024 11,	19
		- 21 20 - 12				178.997 60,151.002 41	
45	马钱子苷 A(brucin A)	C <sub>33</sub> H <sub>44</sub> O <sub>19</sub>	743.240 60	1.742	М-Н	743.240 60、511.145 45、203.034 15、	19
		55 + 17				101.022 77,89.022 72	
46	芥子酰咖啡酰奎宁酸	C <sub>27</sub> H <sub>28</sub> O <sub>13</sub>	561.158 75	-2.704	M+H	561.158 75、453.100 07、317.084 20、	19
	(3-O-caffeoyl-4-O-	27 20 15				249.051 74,60.081 59	
	sinapoylquinic acid)						
47	对香豆酰咖啡酰奎宁酸	C <sub>25</sub> H <sub>24</sub> O <sub>11</sub>	499.124 88	2.789	М-Н	499.124 88、337.092 83、173.044 28、	19
	(1-p-coumaroyl-3-					163.038 73,119.048 61	
	caffeoylquinic acid)						
48	阿魏酸(ferulic acid)	$C_{10}H_{10}O_4$	193.049 61	0.387	М-Н	193.049 61,161.023 07,137.022 92,	19
						121.027 50,93.032 88	
49	野漆树苷(rhoifolin)	C <sub>27</sub> H <sub>30</sub> O <sub>14</sub>	577.155 76	1.002	М-Н	577.155 76、353.087 28、269.045 41、	19
						191.055 16,118.996 82	
50	芹菜素-7-0-芸香糖苷	C <sub>27</sub> H <sub>30</sub> O <sub>14</sub>	577.155 76	1.002	М-Н	577.155 76,353.087 28,269.045 41,	20
	(apigenin-7-0-rutinoside)					191.055 16,118.996 82	
51	阿魏酰咖啡酰奎宁酸	$C_{26}H_{26}O_{12}$	529.134 64	1.110	M - H	529.134 64、367.103 00、191.055 07、	19
	(3-feruloyl-4-caffeoylquinic					179.033 75,161.023 03	
	acid)						
52	金圣草素-7-O-葡萄糖苷	$C_{22}H_{22}O_{11}$	461.108 76	2.000	M-H	461.108 76,446.085 24,283.024 66,	19
	(chrysoeriol 7-0-glucoside)					122.023 28,89.022 77	
53	(E)-醛糖碱碱	$C_{34}H_{46}O_{19}$	757.255 74	1.036	M-H	757.255 74,595.203 49,525.161 07,	20
	[(E)-aldosecologanin]					179.054 98,89.022 72	
54	4-羟基苯甲酸	$\mathrm{C_7H_6O_3}$	137.022 93	-2.850	M-H	137.022 93,94.036 23,93.032 90,	19
	(4-hydroxybenzoic acid)					84.843 34,74.718 48	
55	金圣草素-7-O-新橙皮糖苷	$C_{28}H_{32}O_{15}$	607.166 93	1.949	M-H	607.166 93 401.084 50 299.055 91	20
	(chrysoeriol 7-					284.032 29,173.044 42	
	neohesperidoside)						
56	肉桂酸	$\mathrm{C_9H_8O_2}$	149.059 71	0.026	M+H	149.059 71、121.064 99、103.054 57、	19
	(cinnamic acid)					93.070 40,67.055 03	
57	(Z)-二聚断马钱苷烯醛	$C_{34}H_{46}O_{19} \\$	757.255 62	0.878	M-H	757.255 62,525.161 07,179.054 98,	19
	(centauroside)					101.022 78、89.022 73	
58	木犀草苷	$C_{21}H_{20}O_{11}$	447.093 02	1.861	M - H	447.093 02、284.032 53、255.029 42、	19
	(luteoloside)					227.034 01,151.002 44	
59	木犀草素-7-O-芸香糖苷	$C_{27}H_{30}O_{15}$	593.151 25	1.945	M-H	593.151 25,285.040 10,204.065 81,	20
	(luteolin-7-O-rutinoside)					172.039 17,88.985 98	
60	异鼠李素-3-O-葡萄糖苷	$C_{22}H_{22}O_{12}$	477.103 58	1.735	M - H	477.103 58、314.043 30、271.024 57、	20
	(is or ham net in - 3 - O - glucoside)					197.044 62,151.002 38	
61	欧槲寄生苷B	$C_{23}H_{24}O_{11}$	475.124 91	2.993	M - H	475.124 91,460.100 34,313.071 81,	19
	(viscoside B)					298.047 94 88.986 21	
62	tri-咖啡酰基奎宁酸	$C_{34}H_{30}O_{15}\\$	677.149 54	-0.822	M-H	677.149 54,515.119 20,353.087 74,	19
	(tri-caffeoyl quinic acid)					191.055 11,173.044 36	
63	芥子酰奎宁酸	$C_{18}H_{22}O_{10}\\$	397.113 22	0.747	M-H	397.113 22,173.044 28,152.010 09,	19
	(sinapsyl quinic acid)					108.019 94,61.986 66	
64	脱落酸	$C_{15}H_{20}O_{4} \\$	263.128 66	3.323	M-H	263.128 66、219.138 34、152.082 92、	21
	(abscisic acid)					139.075 04,111.043 53	

第47卷第11期 2024年11月	苔物详ゖ研究	Drug Evaluation Research	Vol. 47 No. 11 November 2024 •	2467 •
No in C No II No and I II / 1		Drug Lrunanon Research		2107

表1	专1(续)								
序号	成分	分子式	m/z	误差/(×10-6	) 离子模式	二级碎片离子	参考文献		
65	咖啡酰乙酯 (caffeic ethyl ester)	$C_{11}H_{12}O_4$	207.065 51	1.568	М-Н	207.065 51,179.033 81,161.023 12, 135.043 66,101.022 65	. 19		
66	山柰酚 (kaempferol)	$C_{15}H_{10}O_{6}$	285.040 41	3.668	М-Н	285.040 41 241.049 68 175.038 59 133.027 82 76.138 38	. 18		
67	木犀草素 (luteolin)	$C_{15}H_{10}O_{6}$	285.040 41	3.668	М-Н	285.040 41 241.049 39 199.038 93 151.002 40 80.839 42	. 19		
68	8-羟基-2,6-二甲基-2-辛酸 (8-hydroxy-2,6-dimethyl-2- octenoic acid)	$C_{10}H_{18}O_3$	185.117 32	0.535	М-Н	185.117 32、166.557 95、141.090 65、 117.017 79、99.007 19	21		
69	壶状内酯(urceolide)	$C_{21}H_{34}O_{11}$	461.202 39	1.413	М-Н	461.202 39、415.233 37、347.171 08、 185.117 43、113.022 75	21		
70	苜蓿素-7- <i>O</i> -葡萄糖苷 E (tricin 7-glucoside)	$C_{23}H_{24}O_{12}$	491.118 71	0.626	М-Н	491.118 71、329.066 59、314.043 18、 149.044 05、89.022 71	. 19		
71	5-羟基-4',7-二甲氧基黄酮 (5-hydroxy-4',7-dimethoxy flavone)	$C_{17}H_{14}O_5$	297.076 42	2.255	М-Н	297.076 42、236.164 61、191.033 97、 102.955 02、61.986 42	. 19		
72	6-羟基-2,6-二甲基-2,7-十八 烯酸(2,6-dimethyl-6- hydroxy-2,7-octadienoic acid)	$C_{10}H_{16}O_3$	183.101 67	0.542	М-Н	183.101 67、139.111 40、101.022 67、 89.022 61、71.012 26	21		
73	香叶木素 (diosmetin)	$C_{16}H_{12}O_{6}$	299.056 03	3.396	М-Н	299.056 03、256.036 74、169.085 75、 143.069 95、59.012 13	. 18		
74	3'-甲氧基木犀草素 (3-methoxy luteolin)	$C_{16}H_{12}O_{6}$	299.055 94	3.095	М-Н	299.055 94、284.032 56、256.036 83、 180.101 10、120.976 14	. 19		
75	5,3'-二甲氧基木犀草素 (chrysoeriol 5-methyl ether)	$C_{17}H_{14}O_6$	313.071 53	2.765	М-Н	313.071 53、271.061 00、253.050 20、 153.090 53、97.119 11	. 19		
76	常春藤皂苷元 (hederagenin)	$C_{30}H_{48}O_4$	471.347 84	2.023	М-Н	471.347 84、374.396 33、205.953 17、 129.974 12、92.926 32	. 19		
77	芹菜素 (apigenin)	$C_{15}H_{10}O_5$	269.045 65	4.461	М-Н	269.045 65、179.055 28、113.022 93、 89.022 73、71.012 26	. 19		



图2 金银花-COVID-19靶点 Venn 图

Fig. 2 Venn diagram of *Lonicerae Japonicae Flos*-COVID-19 targets 药效靶点,节点越大,表明相应靶点在 PPI 网络中的 地位越重要。其中,排名前20节点为GAPDH、 TNF、AKT1、ALB、IL6、VEGFA、EGFR、SRC、 HSP90AA1、CASP3、CTNNB1、STAT3、TLR4、 ERBB2、MAPK1、IL2、AR、PPARA、BCL2L1、 HSPA5。

#### 3.5 构建"成分-靶点"网络图

将筛选出的 20 个金银花抗 COVID-19 的药效 靶点和对应成分构建"成分-靶点"网络图,共包含 59 个节点(39 个成分和 20 个靶点),不同的颜色的 节点分别代表靶点及相关成分,边代表 2 者之间的 相互作用,如图 4。根据结果,得到 5 种金银花治疗 COVID-19 的关键活性成分,分别为咖啡酸、腺苷、 5,3'-二甲氧基木犀草素、芹菜素、阿魏酸。同时得



图 4 金银花-COVID-19的"成分-靶点"网络 Fig. 4 "Component-target" network of *Lonicerae Japonicae Flos* -COVID-19

到了2个金银花治疗COVID-19的核心靶点EGFR 和IL2。

#### 3.6 GO与KEGG通路富集分析

将"3.2"项下的金银花药效靶点导入Metascape 数据库进行GO与KEGG分析。根据药效靶点分析 结果,将P值排名前10的结果展示在图5。其中GO 富集分析从生物学过程(BP)、细胞组成(CC)以及 分子功能(MF)3个方面对药效靶点参与的基因功 能进行阐释。结果表明,金银花抗COVID-19的药 效靶点主要是通过细胞对氮化合物的反应、细胞对 有机氮化合物的反应及激素反应等BP发挥作用; 在CC方面主要与薄膜筏、膜微区及囊泡腔有关;在 MF方面主要包括蛋白质结构域特异性结合、蛋白 质丝氨酸/苏氨酸/酪氨酸激酶活性及氧化还原酶活 性等有关。

此外,KEGG通路富集注释分析结果表明,金银花药效靶点主要涉及41条信号通路,其中与金银花抗COVID-19密切相关的信号通路包括:低氧诱导因子-1信号通路(HIF-1 signaling pathway)、磷脂酰

肌醇-3-激酶-蛋白激酶B信号通路(PI3K-Akt signaling pathway)、丝裂原激活蛋白激酶信号通路(MAPK signaling pathway)、磷脂酶D信号通路(Phospholipase D signaling pathway)、Toll样受体 信号通路(toll-like receptor signaling pathway)等。 见图6。

#### 3.7 药物成分与靶点蛋白分子对接

采用 AutoDock vina 分子对接,验证金银花中关键活性成分与病毒核心靶点(EGFR、IL2)的结合能力,如表2所示。分子对接结果表明,金银花的5个关键活性成分与病毒的2个核心靶点均具有良好的结合活性,结合能数值均<-20.9 kJ·mol<sup>-1</sup>。其中,芹菜素对EGFR的结合活性最好,结合能为-34.28 kJ·mol<sup>-1</sup>;5,3'-二甲氧基木犀草素与 IL2 结合活性最好,结合能为-33.86 kJ·mol<sup>-1</sup>。5,3'-二甲氧基木犀草素和芹菜素分别对 IL2和EGFR的相互作用模式见图7。

#### 3.8 金银花有效成分对3CLpro抑制作用

利用分子生物学手段纯化得到了3CLpro蛋白, 并测定了金银花主要有效成分对3CLpro的抑制活性,结





图 6 COVID-19 相关靶蛋白的 KEGG 富集分析 Fig. 6 KEGG enrichment analysis of COVID-19-related target proteins

表2 金银花预防COVID-19的成分和靶点分子对接约	吉果
-----------------------------	----

Table 2	Molecular docking results for	components and	targets of Lonicerae	Japonicae Flos	in prevention of	COVID-19
---------	-------------------------------	----------------	----------------------	----------------	------------------	----------

靶点	靶点PDB ID	成分	相对分子质量	结合能/(kJ·mol <sup>-1</sup> )
EGFR	6DUK	咖啡酸(caffeic acid)	180.16	-25.08
		腺苷(adenosine)	267.24	-27.17
		5,3'-二甲氧基木犀草素(chrysoeriol 5-methyl ether)	314.29	-33.86
		芹菜素(apigenin)	270.24	-34.28
		阿魏酸(ferulic acid)	194.18	-26.33
IL2	1T1B	咖啡酸(caffeic acid)	180.16	-19.23
		腺苷(adenosine)	267.24	-19.65
		5,3'-二甲氧基木犀草素(chrysoeriol 5-methyl ether)	314.29	-25.50
		芹菜素(apigenin)	270.24	-24.24
		阿魏酸(ferulic acid)	194.18	-23.41

果见表 3。以依布硒啉作为阳性对照药,绿原酸对 3CLpro的IC<sub>50</sub>为(106.40±0.71) $\mu$ mol·L<sup>-1</sup>,咖啡酸的IC<sub>50</sub> 为(189.60±16.12) $\mu$ mol·L<sup>-1</sup>,木犀草苷的IC<sub>50</sub> 为(189.60±16.12) $\mu$ mol·L<sup>-1</sup>,芦丁的IC<sub>50</sub> 为(211.80±3.32) $\mu$ mol·L<sup>-1</sup>,獐牙菜苦苷表现为对 3CLpro无抑制活性。其中绿原酸对 3CLpro的抑制 活性最好。各成分与 3CLpro剂量-抑制率曲线 见图 8。

#### 4 讨论

本研究从间接抑制 SARS-CoV-2 病毒作用与直

接抑制病毒3CLpro作用2方面出发,阐明金银花抑制COVID-19的药效物质基础与作用机制。通过网络药理学的研究方法预测了金银花治疗COVID-19潜在的活性成分、关键靶点、作用机制及相关通路,并通过分子对接和3CLpro的活性测定进一步证明金银花对COVID-19具有潜在的治疗作用。

金银花具有潜在的抗炎以及抗病毒作用<sup>[22]</sup>,在 质谱分析得到的化学成分中,已有研究表明,其中 的 luteolin 和金银花水提物能够改善伪狂犬病毒诱 导的 RAW264.7 细胞的炎症,能够通过抑制 JAK/转



chrysoeriol 5-methyl ether-IL2

#### 图 7 金银花治疗 COVID-19 的受体与核心成分相互作用的 分子对接图



表	<b>Z</b> 3	有效成分	·对3CL	.pro的I	C <sub>50</sub> 抑制	浓度	
Table 3	Ave	rage IC.	of 3CI	nro of e	ffective	compoi	nents

成分	分子式	$IC_{50}/(\mu mol {\cdot} L^{-1})$
绿原酸	$C_{16}H_{18}O_9$	106.40±0.71
咖啡酸	$C_9H_8O_4$	189.60±16.12
木犀草苷	$C_{21}H_{20}O_{11}$	312.00±10.75
芦丁	$C_{27}H_{30}O_{16}$	211.80±3.32
獐牙菜苦苷	$C_{16}H_{22}O_{10}$	_
ebselen	C <sub>13</sub> H <sub>9</sub> NOSe	18.82

录激活因子1(stat1)/3 依赖性NF-κB通路(3-dependent NF-κB pathway)和诱导血红素加氧酶-1(HO-1)的表达,降低促炎介质和炎症细胞因子诱导型一氧化氮合酶(iNOS)、环氧合酶-2(COX-2)的表达<sup>[23]</sup>。网络药理学筛选出的金银花成分中,咖啡酸作为免疫刺激剂,可以通过激活免疫系统的防御机制来防治COVID-19<sup>[24]</sup>。腺苷对炎症介质具有调节作用,可以通过吸入治疗的方法,减轻炎症,减少细胞因子风暴的发生,从而改善预后,对COVID-9具有防治作用<sup>[25-26]</sup>。芹菜素对COVID-19表现出潜在的抑制活性,具有抗炎、抗病毒的潜力<sup>[27-28]</sup>。阿魏酸是一种潜在的具有抗肿瘤和抗病毒活性的药物,对COVID-19具有潜在的抑制作用<sup>[29-30]</sup>。

结合网络药理学预测的金银花抗 COVID-19的 靶点中,EGFR 在其介导的宿主对肺损伤过度反应 导致肺纤维化中起着重要作用<sup>[31]</sup>;SRC 在细胞骨架 收缩、细胞黏附和迁移中起着重要作用<sup>[32]</sup>;AKT1 作 为自噬抑制物,在减少细胞自噬行为中起着重要的 作用<sup>[33]</sup>;IL2 在免疫应答中起佐剂作用,可以增强特 异性免疫应答<sup>[34]</sup>;CASP3 的基因或者其产物可以维 持细胞动态平衡和生存能力,在预防 SARS-CoV-2 感染引起的损伤中具有重要作用<sup>[35]</sup>;TNF 是一种在 急性肺损伤中普遍上调的促炎细胞因子,它可以触 发 CRS 并促进 SARS-CoV-2 与血管紧张素转换酶 2(ACE2)的相互作用<sup>[36]</sup>。由此,可以推断出,金银花





防治COVID-19主要与细胞信号传导、细胞黏附、迁移、免疫反应等过程密切相关。并且通过分子对接技术,金银花中的咖啡酸、腺苷、5,3'-二甲氧基木犀草素、芹菜素、阿魏酸与EGFR和IL2靶点均具有较低的结合能,说明金银花的关键成分与疾病相关靶点有较好的结合活性。

金银花抗 COVID-19 主要通过 HIF-1、PI3K-Akt、MAPK、Phospholipase D、Toll-like receptor 等信 号通路参与调节和防御机制。EGFR 和 IL2 均能够 调节主要信号通路,EGFR 能够调节 HIF-1 的表达和 活性<sup>[37]</sup>,HIF-1信号通路能够调控细胞增殖、代谢和 血管生成等重要细胞过程;此外,该因子与MAPK 通路在免疫反应中被激活,会诱导促炎因子的产 生,在炎症部位发挥重要作用<sup>[38-40]</sup>。PI3K-Akt信号 通路参与细胞的增殖、蛋白质合成和对环境变化反 应<sup>[41]</sup>,EGFR可以激活PI3K-Akt信号通路在癌症中 发挥作用<sup>[42]</sup>,抑制PI3K-Akt信号通路有助于抑制病 毒通过网状蛋白介导的途径进入宿主细胞<sup>[43]</sup>。

EGFR能够通过MAPK信号通路调控细胞增殖和生存<sup>[44]</sup>,对PhospholipaseD信号通路也具有调控

作用<sup>[45]</sup>, Phospholipase D信号通路广泛参与细胞过程,包括受体信号、细胞骨架调节和膜运输<sup>[46]</sup>。 Toll-like receptor信号通路的激活会引起促炎细胞因子的分泌,在识别病毒颗粒和激活天然免疫系统中发挥着重要作用<sup>[47]</sup>。IL-2能够通过调节HIF-1信号通路调控免疫细胞代谢<sup>[48]</sup>,也会通过PI3K-Akt信号通路调控T细胞功能<sup>[49]</sup>,通过MAPK途径影响T 细胞的转录因子活性<sup>[50]</sup>。由此,可以推断出,金银花抗 COVID-19 主要与细胞增殖、调节免疫及炎症通路相关。

根据金银花化学成分组成并结合潜在的抗病毒作用,分别选择了酚酸类、黄酮类和环烯醚萜类化合物进行了体外抗病毒测定,体外酶活结果分析发现,金银花中酚酸类成分对3CLpro具有较好的抑制活性。酚酸类的绿原酸不仅能够对木瓜蛋白酶(PLpro)具有抑制效果<sup>[51]</sup>;咖啡酸还能够降低ACE2的表达,抑制与SARS-CoV-2的结合,具有潜在的抗病毒活性<sup>[52]</sup>。黄酮类的芦丁在体外还能够抑制SARS-CoV-2 非结构蛋白,在Vero E6细胞中抑制SARS-CoV-2 感染<sup>[53]</sup>;木犀草苷同时也是SARS-CoV-2 甲基转移酶(Mtase)的潜在抑制剂<sup>[54]</sup>。

综上所述,金银花主要作用靶点和通路涉及 HIF-1、PI3K-Akt、MAPK、Phospholipase D、Toll-like receptor等信号通路参与调节和防御机制,其中活性 成分咖啡酸、腺苷、5,3'-二甲氧基木犀草素、芹菜 素、阿魏酸对EGFR和IL2疾病靶点有较好的结合 活性,并且金银花中的绿原酸、咖啡酸、木犀草苷、 芦丁可以通过抑制3CLpro发挥抗病毒活性,从间接 抑制SARS-CoV-2病毒作用与直接抑制病毒作用2 方面出发,阐明金银花抑制COVID-19的作用机制 与药效物质基础,为中药治疗COVID-19提供新的 作用靶点及途径。

利益冲突 所有作者均声明不存在利益冲突

#### 参考文献

- Baloch S, Baloch M A, Zheng T L, et al. The coronavirus disease 2019 (COVID-19) pandemic [J]. Tohoku J Exp Med, 2020, 250(4): 271-278.
- [2] Wang Q, Zhao Y, Chen X J, et al. Virtual screening of approved clinic drugs with main protease (3CL<sup>pro</sup>) reveals potential inhibitory effects on SARS-CoV-2 [J]. J Biomol Struct Dyn, 2022, 40(2): 685-695.
- [3] Kuo C J, Liang P H. SARS-CoV-2 3CL<sup>pro</sup> displays faster self-maturation *in vitro* than SARS-CoV 3CL<sup>pro</sup> due to faster C-terminal cleavage [J]. FEBS Lett, 2022, 596(9):

1214-1224.

- [4] 杨璐, 王辉强, 李玉环. COVID-19 治疗药物的研究进展 [J]. 药学学报, 2020, 55(6): 1081-1090.
  Yang L, Wang H Q, Li Y H. Research progress of COVID-19 therapeutic drugs [J]. Acta Pharm Sin, 2020, 55(6): 1081-1090.
- [5] Yan S M, Wu G. Potential 3-chymotrypsin-like cysteine protease cleavage sites in the coronavirus polyproteins pp1a and pp1ab and their possible relevance to COVID-19 vaccine and drug development [J]. FASEB J, 2021, 35 (5): e21573.
- [6] Ni L Q, Chen L L, Huang X, et al. Combating COVID-19 with integrated traditional Chinese and western medicine in China [J]. Acta Pharm Sin B, 2020, 10(7): 1149-1162.
- [7] 卫博凯, 胡静. 基于中医传承辅助平台与网络药理学探析中药干预新型冠状病毒感染后遗症肺纤维化的作用机制 [J]. 中草药, 2024, 55(1): 190-204.
  Wei B K, Hu J. Analysis on mechanisms of traditional Chinese medicine in intervention of pulmonary fibrosis in sequela of SARS-CoV-2 infection based on Traditional Chinese Medicine Inheritance Auxiliary Platform and network pharmacology [J]. Chin Tradit Herb Drugs, 2024, 55(1): 190-204.
- [8] 陈莉莉, 葛广波, 荣艳, 等. 中药在新冠肺炎防治中的应用和研究进展 [J]. 上海中医药大学学报, 2020, 34(3):
   1-8.

Chen L L, Ge G B, Rong Y, et al. Application and research progress of traditional Chinese medicine in prevention and treatment of COVID-19 [J]. Acad J Shanghai Univ Tradit Chin Med, 2020, 34(3): 1-8.

- [9] 杨安辉, 刘宇灵, 林龙飞, 等. 清热解毒类中药抗新型冠状病毒肺炎研究进展 [J]. 中华中医药学刊, 2021, 39 (1): 181-186.
  Yang A H, Liu Y L, Lin L F, et al. Research progress of heat-clearing and detoxifying traditional Chinese medicine in treatment of *Corona* virus disease 2019 [J]. Chin Arch Tradit Chin Med, 2021, 39(1): 181-186.
  [10] 中国药典 [S]. 三部. 2020.
- Pharmacopoeia of the People's Republic of China [S]. Volume III. 2020.
- [11] 何黎黎,龚普阳,封玥,等.中药在抗新型冠状病毒肺炎 (COVID-19)引起的细胞因子风暴中的应用分析 [J].中 草药,2020,51(6):1375-1385.
  He L L, Gong P Y, Feng Y, et al. Analysis on application of Chinese materia medica in treatment of COVID-19 by suppressing cytokine storm [J]. Chin Tradit Herb Drugs, 2020, 51(6):1375-1385.
- [12] 张美玲,李峰,刘雯,等.中药金银花抗病毒作用研究进展[J].辽宁中医药大学学报,2016,18(9):156-158.

Zhang M L, Li F, Liu W, et al. Research progress on the anti-virus effect of *Lonicerae flos* [J]. J Liaoning Univ Tradit Chin Med, 2016, 18(9): 156-158.

- [13] Wu X Q, Zhang W N, Hao M Z, et al. How Chinese herbal medicine prevents epidemics: From ancient pestilences to COVID-19 pandemic [J]. Am J Chin Med, 2021, 49(5): 1017-1044.
- [14] Luo H, Tang Q L, Shang Y X, et al. Can Chinese medicine be used for prevention of *Corona* virus disease 2019 (COVID-19)? A review of historical classics, research evidence and current prevention programs [J]. Chin J Integr Med, 2020, 26(4): 243-250.
- [15] Lee Y R, Chang C M, Yeh Y C, et al. Honeysuckle aqueous extracts induced *let-7a* suppress EV71 replication and pathogenesis *in vitro* and *in vivo* and is predicted to inhibit SARS-CoV-2 [J]. Viruses, 2021, 13 (2): 308.
- [16] Yu R, Chen L, Lan R, et al. Computational screening of antagonists against the SARS-CoV-2 (COVID-19) coronavirus by molecular docking [J]. Int J Antimicrob Agents, 2020, 56(2): 106012.
- [17] Yeh Y C, Doan L H, Huang Z Y, et al. Honeysuckle (Lonicera japonica) and Huangqi (Astragalus membranaceus) suppress SARS-CoV-2 entry and COVID-19 related cytokine storm in vitro [J]. Front Pharmacol, 2021, 12: 765553.
- [18] Cai Z C, Wang C C, Zou L S, et al. Comparison of multiple bioactive constituents in the flower and the caulis of *Lonicera japonica* based on UFLC-QTRAP-MS/ MS combined with multivariate statistical analysis [J]. Molecules, 2019, 24(10): 1936.
- [19] 龚兴成, 刘文静, 曹丽波, 等. DI-MS/MSALL 法快速定 性分析金银花的化学成分 [J]. 中国中药杂志, 2021, 46 (9): 2220-2228.
  Gong X C, Liu W J, Cao L B, et al. Rapid chemome profiling of chemical components of *Lonicerae Japonicae Flos* using DI-MS/MSALL [J]. China J Chin Mater Med, 2021, 46(9): 2220-2228.
- [20] 李泮霖,李楚源,刘孟华,等. 基于 UFLC-Triple-Q-TOF-MS/MS技术的金银花、山银花化学成分比较 [J]. 中南 药学, 2016, 14(4): 363-369.
  Li P L, Li C Y, Liu M H, et al. Systematic analysis of chemical constitue of *Lonicerae Japonicae Flos* and *Lonicerae Flos* by UFLC-Triple-Q-TOF-MS/MS [J]. Cent South Pharm, 2016, 14(4): 363-369.
- [21] Qiu S, Bai M, Zhao P, et al. Phytochemical and networkbased chemotaxonomic study of *Lonicera japonica* Thunb [J]. Biochem Syst Ecol, 2021, 94: 104210.
- [22] 刘畅,周枝,尹志刚,等.基于网络药理学和分子对接技

术探究金银花入血成分干预新型冠状病毒肺炎的作用 机制 [J]. 现代药物与临床, 2022, 37(2): 264-274. Liu C, Zhou Z, Yin Z G, et al. Explore mechanism of blood components *Lonicerae Japonicae Flos* intervening COVID-19 based on network pharmacology and molecular docking technology [J]. Drugs Clin, 2022, 37 (2): 264-274.

- [23] Lin H W, Lee Y J, Yang D J, et al. Anti-inflammatory effects of *Flos Lonicerae* Japonicae water extract are regulated by the STAT/NF- κB pathway and HO-1 expression in Virus-infected RAW<sub>264.7</sub> cells [J]. Int J Med Sci, 2021, 18(11): 2285-2293.
- [24] Shah M A, Rasul A, Yousaf R, et al. Combination of natural antivirals and potent immune invigorators: A natural remedy to combat COVID-19 [J]. Phytother Res, 2021, 35(12): 6530-6551.
- [25] Geiger J D, Khan N, Murugan M, et al. Possible role of adenosine in COVID-19 pathogenesis and therapeutic opportunities [J]. Front Pharmacol, 2020, 11: 594487.
- [26] Caracciolo M, Correale P, Mangano C, et al. Efficacy and effect of inhaled adenosine treatment in hospitalized COVID-19 patients [J]. Front Immunol, 2021, 12: 613070.
- [27] Farhat A, Ben Hlima H, Khemakhem B, et al. Apigenin analogues as SARS-CoV-2 main protease inhibitors: *In-silico* screening approach [J]. Bioengineered, 2022, 13 (2): 3350-3361.
- [28] Moezzi M S. Comprehensive *in silico* screening of flavonoids against SARS-CoV-2 main protease [J]. J Biomol Struct Dyn, 2023, 41(19): 9448-9461.
- [29] Pang G F, Yi T Z, Luo H C, et al. Preclinical findings: The pharmacological targets and molecular mechanisms of ferulic acid treatment for COVID-19 and osteosarcoma *via* targeting autophagy [J]. Front Endocrinol, 2022, 13: 971687.
- [30] Allam A E, Amen Y, Ashour A, et al. *In silico* study of natural compounds from sesame against COVID-19 by targeting M<sup>pro</sup>, PL<sup>pro</sup> and RdRp [J]. RSC Adv, 2021, 11 (36): 22398-22408.
- [31] Venkataraman T, Frieman M B. The role of epidermal growth factor receptor (EGFR) signaling in SARS coronavirus-induced pulmonary fibrosis [J]. Antiviral Res, 2017, 143: 142-150.
- [32] Pan Q, Qiao F, Gao C, et al. Cdk5 targets active Src for ubiquitin-dependent degradation by phosphorylating Src (S75) [J]. Cell Mol Life Sci, 2011, 68(20): 3425-3436.
- [33] Gassen N C, Papies J, Bajaj T, et al. SARS-CoV-2mediated dysregulation of metabolism and autophagy uncovers host-targeting antivirals [J]. Nat Commun,

2021, 12(1): 3818.

- [34] Hu H, Tao L, Wang Y B, et al. Enhancing immune responses against SARS-CoV nucleocapsid DNA vaccine by co-inoculating interleukin-2 expressing vector in mice [J]. Biotechnol Lett, 2009, 31(11): 1685-1693.
- [35] Yildiz Gulhan P, Eroz R, Ataoglu O, et al. The evaluation of both the expression and serum protein levels of Caspase-3 gene in patients with different degrees of SARS-CoV2 infection [J]. J Med Virol, 2022, 94(3): 897-905.
- [36] Guo Y, Hu K, Li Y X, et al. Targeting TNF-α for COVID-19: Recent advanced and controversies [J]. Front Public Health, 2022, 10: 833967.
- [37] Li Z B, Wang D K, Messing E M, et al. VHL proteininteracting deubiquitinating enzyme 2 deubiquitinates and stabilizes HIF-1alpha [J]. EMBO Rep, 2005, 6(4): 373-378.
- [38] Jahani M, Dokaneheifard S, Mansouri K. Hypoxia: A key feature of COVID-19 launching activation of HIF-1 and cytokine storm [J]. J Inflamm, 2020, 17: 33.
- [39] Tian M F, Liu W Y, Li X, et al. HIF-1α promotes SARS-CoV-2 infection and aggravates inflammatory responses to COVID-19 [J]. Signal Transduct Target Ther, 2021, 6 (1): 308.
- [40] Goel S, Saheb Sharif-Askari F, Saheb Sharif Askari N, et al. SARS-CoV-2 switches on MAPK and NF- κB signaling *via* the reduction of nuclear DUSP1 and DUSP5 expression [J]. Front Pharmacol, 2021, 12: 631879.
- [41] Khezri M R, Ghasemnejad-Berenji M, Moloodsouri D. Hesperetin and the PI3K/AKT pathway: Could their interaction play a role in the entry and replication of the SARS-CoV-2? [J]. J Food Biochem, 2022, 46(9): e14212.
- [42] Alzahrani A S. PI3K/Akt/mTOR inhibitors in cancer: At the bench and bedside [J]. Semin Cancer Biol, 2019, 59: 125-132.
- [43] Khezri M R. PI3K/AKT signaling pathway: A possible target for adjuvant therapy in COVID-19 [J]. Hum Cell,

2021, 34(2): 700-701.

- [44] Yoon S, Seger R. The extracellular signal-regulated kinase: Multiple substrates regulate diverse cellular functions [J]. Growth Factors, 2006, 24(1): 21-44.
- [45] Foster D A, Xu L Z. Phospholipase D in cell proliferation and cancer [J]. Mol Cancer Res, 2003, 1(11): 789-800.
- [46] McDermott M I, Wang Y, Wakelam M J O, et al. Mammalian phospholipase D: Function, and therapeutics [J]. Prog Lipid Res, 2020, 78: 101018.
- [47] Khanmohammadi S, Rezaei N. Role of toll-like receptors in the pathogenesis of COVID-19 [J]. J Med Virol, 2021, 93(5): 2735-2739.
- [48] Krzywinska E, Stockmann C. Hypoxia, metabolism and immune cell function [J]. Biomedicines, 2018, 6(2): 56.
- [49] Cantrell D. Protein kinase B (Akt) regulation and function in T lymphocytes [J]. Semin Immunol, 2002, 14 (1): 19-26.
- [50] Zhang W, Liu H T. MAPK signal pathways in the regulation of cell proliferation in mammalian cells [J]. Cell Res, 2002, 12(1): 9-18.
- [51] Soleimani Asl S, Roozbahani M H. A novel robust inhibitor of papain-like protease (PLpro) as a COVID-19 drug [J]. J Biomol Struct Dyn, 2024, 42(13): 6863-6870.
- [52] Chien L H, Deng J S, Jiang W P, et al. Study on the potential of *Sanghuangporus sanghuang* and its components as COVID-19 spike protein receptor binding domain inhibitors [J]. Biomed Pharmacother, 2022, 153: 113434.
- [53] Ali A M, Kunugi H. Propolis, bee honey, and their components protect against coronavirus disease 2019 (COVID-19): A review of *in silico*, *in vitro*, and clinical studies [J]. Molecules, 2021, 26(5): 1232.
- [54] Chandra A, Chaudhary M, Qamar I, et al. In silico identification and validation of natural antiviral compounds as potential inhibitors of SARS-CoV-2 methyltransferase [J]. J Biomol Struct Dyn, 2022, 40(14): 6534-6544.

[责任编辑 齐静雯]