

世界华人消化杂志®

**WORLD CHINESE
JOURNAL OF DIGESTOLOGY**

Shijie Huaren Xiaohua Zazhi

2024 年 2 月 28 日 第 32 卷 第 2 期 (Volume 32 Number 2)



2 / 2024

ISSN 1009-3079



《世界华人消化杂志》是一本高质量的同行评议、开放获取和在线出版的学术刊物。本刊被国际检索系统《化学文摘(Chemical Abstracts, CA)》、《医学文摘库/医学文摘(EMBASE/Excerpta Medica, EM)》、《文摘杂志(Abstract Journal, AJ)》、Scopus、《中文科技期刊数据库(CSTJ)》和《超星期刊域出版平台(Superstar Journals Database)》数据库收录。



述评

- 97 中重型颅脑损伤患者继发应激性溃疡机制和防治策略研究进展
成杰, 蔡丽颖, 唐启群
- 102 内镜治疗肝硬化患者上消化道早癌的风险及处理策略
谭玉勇, 卿毓敏, 龚建, 刘德良
- 109 基于铁死亡探讨防治溃疡性结肠炎的机制
张尔馨, 郝微微, 王珠环, 时艺榕
- 116 早发性与晚发性结直肠癌临床特征比较及预后的分析
龙贤, 王悦, 简梓晴, 何琼

临床研究

- 123 CD155、TIGIT在胃肠神经内分泌肿瘤中的表达及与临床病理特征的关系
谢伟, 余松, 侯能易, 严力, 曹钦兴, 旦真甲, 袁兴梅, 陆河江, 刘杰, 庞明辉
- 134 Gal-1蛋白与胃癌临床病理特征以及预后的关系
潘铮昶, 武美玲, 张威

基础研究

- 141 CDH1基因对小鼠胃类器官生长和E-cadherin表达的作用机制
邵伟, 余友杰, 夏海娜, 郑优优, 孙展杭, 严皓哲
- 148 安胃汤抑制CAG大鼠PD-1/PD-L1信号轴免疫逃逸机制研究
陈丽, 宋泓燕, 谭程匀, 蒋姘影, 甘秀凤, 卜磊, 韦维, 林寿宁

荟萃分析

- 158 Meta分析评价钛夹辅助内镜下组织胶注射治疗胃静脉曲张的疗效
吕永才, 姚燕华, 雷静静

病例报告

- 166 PTCD引导下体外震波碎石联合ERCP治疗改道术后困难胆管结石2例
方梦蝶, 王月, 陈佳琦, 张筱凤

消 息

- 108 《代谢相关脂肪性肝病肝外并发症》书讯
115 《世界华人消化杂志》正文要求
133 《世界华人消化杂志》修回稿须知
170 《世界华人消化杂志》栏目设置

封面故事

本刊编委祁兴顺, 医学博士, 副主任医师, 北部战区总医院消化内科. 第四军医大学获得医学博士学位, 并在沈阳军区总医院完成博士后研究, 现为北部战区总医院消化内科主任. 主要研究方向为肝硬化、门静脉高压、门静脉血栓形成、Budd-Chiari综合征、肝细胞癌等病因、诊断及治疗. 2016年全军优秀博士论文获得者. 2019年第十二届辽宁省青年科技奖十大英才. 2022年联勤保障部队学科中坚人才、2022年度军队高层次科技创新人才工程青年科技英才.

本期责任人

编务 张砚梁; 送审编辑 张砚梁; 组版编辑 张砚梁; 英文编辑 王天奇;
形式规范审核编辑部主任 郭旭; 最终清样审核总编辑 马连生

世界华人消化杂志

Shijie Huaren Xiaohua Zazhi

吴阶平 题写封面刊名

陈可冀 题写版权刊名

(月刊)

创 刊 1993-01-15

改 刊 1998-01-25

出 版 2024-02-28

原刊名 新消化病学杂志

期刊名称

世界华人消化杂志

国际标准连续出版物号

ISSN 1009-3079 (print) ISSN 2219-2859 (online)

共同主编

党双锁, 博士, 教授, 研究员, 主任医师, 710004, 陕西省西安市, 西安交通大学医学院第二附属医院感染科

郭晓钟, 博士, 教授, 110840, 辽宁省沈阳市, 北部战区总医院消化内科

霍丽娟, 博士, 主任医师, 030001, 山西省太原市, 山西医科大学第一医院消化内科

江学良, 博士, 教授, 250001, 山东省济南市, 山东中医药大学第二附属医院消化中心

田艳涛, 博士, 教授, 主任医师, 100021, 北京市, 国

家癌症中心/中国医学科学院北京协和医学院肿瘤医院胰胃外科

王小众, 博士, 教授, 350001, 福建省福州市, 福建医科大学附属协和医院消化内科

姚登福, 博士, 教授, 226001, 江苏省南通市, 南通大学附属医院临床医学研究中心

张宗明, 博士, 教授, 100073, 北京市, 首都医科大学北京电力医院普外科

编辑委员会

编辑委员会成员在线名单, 详见:

<https://www.wjgnet.com/1009-3079/editorialboard.htm>

编辑部

王金磊, 主任

《世界华人消化杂志》编辑部

Baishideng Publishing Group Inc

7041 Koll Center Parkway, Suite 160, Pleasanton, CA 94566, USA

Telephone: +1-925-3991568

E-mail: wcjd@wjgnet.com

<http://www.wjgnet.com>

出版

百世登出版集团有限公司

Baishideng Publishing Group Inc

7041 Koll Center Parkway, Suite 160, Pleasanton, CA 94566, USA

Telephone: +1-925-3991568

E-mail: bpgoffice@wjgnet.com

<https://www.wjgnet.com>

制作

北京百世登生物医学科技有限公司
100025, 北京市朝阳区东四环中路
62号, 远洋国际中心D座903室
电话: +86-10-85381901

《世界华人消化杂志》是一本高质量的同行评议, 开放获取和在线出版的学术刊物. 本刊被国际检索系统《化学文摘(Chemical Abstracts, CA)》、《医学文摘库/医学文摘(EMBASE/Excerpta Medica, EM)》、《文摘杂志(Abstract Journal, AJ)》、Scopus、《中文科技期刊数据库(CSTJ)》和《超星期刊域出版平台(Superstar Journals Database)》数据库收录.

《世界华人消化杂志》正式开通了在线办公系统(<https://www.baishideng.com>), 所有办公流程一律可以在线进行, 包括投稿、审稿、编辑、审读, 以及作者、读者和编者之间的信息反馈交流.

特别声明

本刊刊出的所有文章不代表本刊编辑部和本刊编委会的观点, 除非特别声明. 本刊如有印装质量问题, 请向本刊编辑部调换.

定价

每期136.00元 全年12期1632.00元

© 2024 Baishideng Publishing Group Inc. All rights reserved.

Contents

Volume 32 Number 2 February 28, 2024

EDITORIAL

- 97 Pathogenic mechanism and preventive and therapeutic strategies for secondary stress ulcers in patients with moderate to severe traumatic brain injury
Cheng J, Cai LY, Tang QQ
- 102 Risk associated with endoscopic treatment of early upper gastrointestinal cancer in patients with liver cirrhosis and management strategies
Tan YY, Qing YM, Gong J, Liu DL
- 109 Mechanism of prevention and treatment of ulcerative colitis from the perspective of iron death
Zhang EX, Hao WW, Wang ZH, Shi YR
- 116 Comparison of clinical features and prognosis of early- and late-onset colorectal cancer
Long X, Wang Y, Jian ZQ, He Q

CLINICAL RESEARCH

- 123 Relationship between expression of CD155 and TIGIT and clinicopathological features in gastrointestinal neuroendocrine tumors
Xie W, Yu S, Hou NY, Yan L, Cao QX, Dan ZJ, Yuan XM, Lu HJ, Liu J, Pang MH
- 134 Expression of Galectin-1 protein in gastric cancer: Correlation with disease progression and prognosis
Pan ZY, Wu ML, Zhang W

BASIC RESEARCH

- 141 Mechanism of action of CDH1 gene on gastric organoid growth and E-cadherin expression in mice
Shao W, Yu YJ, Xia HN, Zheng YY, Sun ZH, Yan HZ
- 148 Mechanism for Anwei decoction to inhibit immune escape induced by programmed cell death protein 1/programmed cell death ligand 1 axis in rats with chronic atrophic gastritis
Chen L, Song HY, Tan CY, Jiang HY, Gan XF, Bu L, Wei W, Lin SN

META ANALYSIS

- 158 Efficacy of clip-assisted endoscopic cyanoacrylate injection therapy for gastric varices: A Meta-analysis
Lv YC, Yao YH, Lei JJ

CASE REPORT

- 166 Extracorporeal shock wave lithotripsy combined with endoscopic retrograde cholangiopancreatography under guidance of percutaneous transhepatic cholangiography drainage to treat difficult bile duct stones in patients with surgically altered anatomy: Report of two cases
Fang MD, Wang Y, Chen JQ, Zhang XF

Contents

World Chinese Journal of Digestology
Volume 32 Number 2 February 28, 2024

COVER

Editorial Board Member of *World Chinese Journal of Digestology*, Xing-Shun Qi, M.D., Vice Chief Physician, Department of Gastroenterology, General of Northern Theater Command, No. 83 Wenhua Road, Shenyang 110840, Liaoning Province, China. xingshunqi@126.com

Indexed/Abstracted by

Chemical Abstracts, EMBASE/Excerpta Medica, Abstract Journals, Scopus, CSTJ and Superstar Journals Database.

RESPONSIBLE EDITORS FOR THIS ISSUE

Assistant Editor: *Yan-Liang Zhang*

Review Editor: *Yan-Liang Zhang*

Production Editor: *Yan-Liang Zhang*

English Language Editor: *Tian-Qi Wang*

Proof Editor: *Xu Guo*

Layout Reviewer: *Lian-Sheng Ma*

Shijie Huaren Xiaohua Zazhi

Founded on January 15, 1993

Renamed on January 25, 1998

Publication date February 28, 2024

NAME OF JOURNAL

World Chinese Journal of Digestology

ISSN

ISSN 1009-3079 (print) ISSN 2219-2859 (online)

CO-EDITORS-IN-CHIEF

Shuang-Suo Dang, Professor, Department of Infectious Diseases, The Second Affiliated Hospital of Medical School of Xi'an Jiaotong University, Xi'an 710004, Shaanxi Province, China

Xiao-Zhong Guo, Professor, Department of Gastroenterology, North Theater General Hospital, Shenyang 110840, Liaoning Province, China

Li-Juan Huo, Chief Physician, Department of Gastroenterology, The First Hospital of Shanxi Medical University, Taiyuan 030001, Shanxi Province, China

Xue-Liang Jiang, Professor, Digestive Center of The Second Affiliated Hospital of Shandong University of Traditional Chinese Medicine, Jinan 250001, Shandong Province, China

Yan-Tao Tian, Professor, Chief Physician, National Cancer Center/Department of Pancreatic and Gastric Surgery, Cancer Hospital, Chinese Academy of Medical Sciences and Peking Union Medical College, Beijing

100021, China

Xiao-Zhong Wang, Professor, Department of Gastroenterology, Union Hospital, Fujian Medical University, Fuzhou 350001, Fujian Province, China

Deng-Fu Yao, Professor, Clinical Research Center, Affiliated Hospital of Nantong University, Nantong 226001, Jiangsu Province, China

Zong-Ming Zhang, Professor, Department of General Surgery, Beijing Electric Power Hospital, Capital Medical University, Beijing 100073, China

EDITORIAL BOARD MEMBERS

All editorial board members resources online at <https://www.wjgnet.com/1009-3079/editorialboard.htm>

EDITORIAL OFFICE

Jin-Lei Wang, Director

World Chinese Journal of Digestology

Baishideng Publishing Group Inc

7041 Koll Center Parkway, Suite 160, Pleasanton, CA 94566, USA

Telephone: +1-925-3991568

E-mail: wjcd@wjgnet.com

<https://www.wjgnet.com>

PUBLISHER

Baishideng Publishing Group Inc

7041 Koll Center Parkway, Suite 160, Pleasanton, CA 94566, USA

Telephone: +1-925-3991568

E-mail: bpgoffice@wjgnet.com

<https://www.wjgnet.com>

PRODUCTION CENTER

Beijing Baishideng BioMed Scientific Co., Limited Room 903, Building D, Ocean International Center, No. 62 Dongsihuan Zhonglu, Chaoyang District, Beijing 100025, China
Telephone: +86-10-85381901

PRINT SUBSCRIPTION

RMB 136 Yuan for each issue

RMB 1632 Yuan for one year

COPYRIGHT

© 2024 Baishideng Publishing Group Inc. Articles published by this open access journal are distributed under the terms of the Creative Commons Attribution Non-commercial License, which permits use, distribution, and reproduction in any medium, provided the original work is properly cited, the use is non commercial and is otherwise in compliance with the license.

SPECIAL STATEMENT

All articles published in journals owned by the Baishideng Publishing Group (BPG) represent the views and opinions of their authors, but not the views, opinions or policies of the BPG, except where otherwise explicitly indicated.

INSTRUCTIONS TO AUTHORS

Full instructions are available online at <https://www.wjgnet.com/1009-3079/Nav/36>. If you do not have web access, please contact the editorial office.

安胃汤抑制CAG大鼠PD-1/PD-L1信号轴免疫逃逸机制研究

陈 丽, 宋泓燕, 谭程匀, 蒋娅影, 甘秀凤, 卜 磊, 韦 维, 林寿宁

陈丽, 宋泓燕, 谭程匀, 蒋娅影, 甘秀凤, 卜磊, 韦维, 广西中医药大学
广西壮族自治区南宁市 530200

林寿宁, 广西中医药大学瑞康医院消化内科 广西壮族自治区南宁市
530011

陈丽, 硕士研究生在读, 研究方向为方剂配伍规律及方证研究.

基金项目: 国家自然科学基金项目, No. 81960846.

作者贡献分布: 此课题由韦维、林寿宁设计; 研究过程由陈丽、宋泓燕、
谭程匀、蒋娅影、甘秀凤、卜磊完成; 文章初稿写作由陈丽、宋泓燕完
成; 修订由林寿宁、韦维、陈丽完成.

通讯作者: 韦维, 教授, 530200, 广西壮族自治区南宁市青秀区五合大道
13号, 广西中医药大学仙葫校区教学实验实训中心. 511855223@qq.com

收稿日期: 2023-11-29

修回日期: 2024-01-08

接受日期: 2024-01-26

在线出版日期: 2024-02-28

Mechanism for Anwei decoction to inhibit immune escape induced by programmed cell death protein 1/programmed cell death ligand 1 axis in rats with chronic atrophic gastritis

Li Chen, Hong-Yan Song, Cheng-Yun Tan, Hua-Ying Jiang, Xiu-Feng Gan, Lei Bu, Wei Wei, Shou-Ning Lin

Li Chen, Hong-Yan Song, Cheng-Yun Tan, Hua-Ying Jiang, Xiu-Feng Gan, Lei Pu, Wei Wei, Guangxi University of Chinese Medicine, Nanning 530200, Guangxi Zhuang Autonomous Region, China

Shou-Ning Lin, Affiliated Ruikang Hospital of Guangxi University of Chinese Medicine, Nanning 530011, Guangxi Zhuang Autonomous Region, China

Supported by: National Natural Science Foundation of China, No. 81960846.

Corresponding author: Wei Wei, Professor, Teaching Experiment

and Training Center, Guangxi University of Traditional Chinese Medicine Xianhu Campus, No. 13 Wuhe Avenue, Qingxiu District, Nanning 530200, Guangxi Zhuang Autonomous Region, China. 511855223@qq.com

Received: 2023-11-29

Revised: 2024-01-08

Accepted: 2024-01-26

Published online: 2024-02-28

Abstract BACKGROUND

Numerous studies suggest that immune escape plays an important role in tumor formation. Chronic atrophic gastritis (CAG) is a precancerous lesion of gastric cancer. Anwei decoction has been found to improve the clinical symptoms and pathological manifestations of CAG and reverse it, but whether this effect is related to the immune escape mechanism needs to be further investigated.

AIM

To explore the relationship between the programmed cell death protein 1 (PD-1)/programmed cell death ligand 1 (PD-L1) axis and the curative effect of Anwei decoction in CAG rats from the perspective of cellular immune escape.

METHODS

Rats with CAG induced by 1-methyl-3-nitro-1-nitrosoguanidine (MNNG) were treated with different doses of Anwei decoction and Vitacoenzyme tablets. Hematoxylin-eosin staining was used to observe the effect of Anwei decoction on inflammatory cell infiltration and histomorphological changes in the gastric mucosa of CAG rats. Immunohistochemistry assay was used to detect the expression of PD-1 and PD-L1 in the gastric mucosa of CAG rats. The changes of serum CD4⁺ and CD8⁺ T-cell levels were detected by ELISA. The expression of PD-1 and PD-L1 mRNA and protein in the gastric mucosa of CAG rats was detected by qPCR and Western blot, respectively.

RESULTS

Immunohistochemistry analysis showed that the expression level of PD-L1 in the high- and low-dose Anwei decoction groups was lower than that in the model group and the Vitacoenzyme group ($P < 0.01$ and $P < 0.05$, respectively). ELISA showed that compared with the model group, the level of CD4⁺ T-cells and the CD4⁺/CD8⁺ ratio in the high-dose Anwei decoction group increased ($P < 0.01$ and $P < 0.05$, respectively), and the level of CD8⁺ T-cells in all the Anwei decoction groups and Vitacoenzyme group decreased ($P < 0.01$); compared with the Vitacoenzyme group, the expression of CD8⁺ T-cells in the high-dose Anwei decoction group was decreased ($P < 0.05$). qPCR results showed that compared with the model group, the expression level of PD-1 mRNA in high-dose Anwei decoction group and Vitacoenzyme group decreased ($P < 0.01$), and the expression level of PD-L1 mRNA decreased in the high- and middle-dose Anwei decoction groups ($P < 0.01$ and $P < 0.05$, respectively). Western blot analysis showed that compared with the model group, the relative expression level of PD-1 and PD-L1 to actin in the high- and middle-dose Anwei decoction groups decreased ($P < 0.01$ and $P < 0.05$, respectively).

CONCLUSION

The apparent anti-CAG effect of Anwei decoction may be related to the inhibition of immune escape induced by the PD-1/PD-L1 axis.

© The Author(s) 2024. Published by Baishideng Publishing Group Inc. All rights reserved.

Key Words: Anwei decoction; Chronic atrophic gastritis; PD-1/PD-L1; Immune escape

Citation: Chen L, Song HY, Tan CY, Jiang HY, Gan XF, Bu L, Wei W, Lin SN. Mechanism for Anwei decoction to inhibit immune escape induced by programmed cell death protein 1/programmed cell death ligand 1 axis in rats with chronic atrophic gastritis. *Shijie Huaren Xiaohua Zazhi* 2024; 32(2): 148-157
URL: <https://www.wjgnet.com/1009-3079/full/v32/i2/148.htm>
DOI: <https://dx.doi.org/10.11569/wjcd.v32.i2.148>

摘要 背景

众多证据表明免疫逃逸在肿瘤形成过程中扮演重要角色, 慢性萎缩性胃炎(chronic atrophic gastritis, CAG)是胃癌的癌前疾病。安胃汤被发现可改善CAG临床症状及病理表现, 实现CAG的逆转, 该作用是否与免疫逃逸机制相关有待进一步研究。

目的

从细胞免疫逃逸角度, 探讨程序性死亡受体-1(programmed cell death protein 1, PD-1)/程序性死亡受体配体-1(programmed cell death ligand 1, PD-L1)信号轴与安胃汤对CAG模型大鼠疗效之间的关系。

方法

采用1-甲基-3-硝基-1-亚硝基胍(1-Methyl-3-nitro-1-nitrosoguanidine, MNNG)慢性萎缩性胃炎大鼠模型, 应用不同剂量安胃汤及维酶素片进行干预; HE染色观察安胃汤对CAG模型大鼠胃黏膜炎症细胞浸润及组织形态改变的影响; 免疫组化检测CAG模型大鼠胃黏膜组织PD-1、PD-L1蛋白表达; ELISA检测血清CD4⁺、CD8⁺水平变化; qPCR检测CAG模型大鼠胃黏膜PD-1mRNA、PD-L1mRNA表达; Western-blot检测CAG模型大鼠胃黏膜组织PD-1、PD-L1蛋白表达。

结果

免疫组化结果示: 与模型组和维酶素组比较, 安胃汤高、低剂量组PD-L1表达均较低($P < 0.01$, $P < 0.05$)。ELISA实验结果示: 与模型组比较, 安胃汤高剂量组CD4⁺表达及CD4⁺/CD8⁺比值升高($P < 0.01$, $P < 0.05$), 安胃汤各组组和维酶素组CD8⁺表达降低($P < 0.01$); 与维酶素组比较, 安胃汤高剂量组CD8⁺表达降低($P < 0.05$)。qPCR实验结果显示: 与模型组比较, 安胃汤高剂量组和维酶素组PD-1mRNA表达下降($P < 0.01$), 安胃汤高、中剂量组PD-L1mRNA表达下降($P < 0.01$, $P < 0.05$)。Western-blot实验结果显示: 与模型组比较, 安胃汤高、中剂量组PD-1/Actin, PD-L1/Actin表达下降($P < 0.01$, $P < 0.05$)。

结论

安胃汤抗CAG作用可能与抑制PD-1/PD-L1信号通路诱导的细胞免疫逃逸有关。

© The Author(s) 2024. Published by Baishideng Publishing Group Inc. All rights reserved.

关键词: 安胃汤; 慢性萎缩性胃炎; PD-1/PD-L1; 免疫逃逸

核心提要: 安胃汤能改善慢性萎缩性胃炎模型大鼠的病理形态, 其作用可能与抑制程序性死亡受体-1/程序性死亡受体配体-1信号通路诱导的细胞免疫逃逸有关。

文献来源: 陈丽, 宋泓燕, 谭程匀, 蒋嫣影, 甘秀凤, 卜磊, 韦维, 林寿宁. 安胃汤抑制CAG大鼠PD-1/PD-L1信号轴免疫逃逸机制研究. *世界华人消化杂志* 2024; 32(2): 148-157

URL: <https://www.wjgnet.com/1009-3079/full/v32/i2/148.htm>

DOI: <https://dx.doi.org/10.11569/wjcd.v32.i2.148>

0 引言

慢性萎缩性胃炎(chronic atrophic gastritis, CAG)是消化系统的常见病、难治病、多发病, 发病率与年龄相关^[1]。“正常黏膜-浅表性胃炎-萎缩性胃炎-肠上皮化生-异型增生-胃癌”这一病理过程称为Correa级联反应^[2], 是目前广泛被接受的胃癌发病模式, 其中肠上皮化生与异型

增生均为CAG的病理表现, 世界卫生组织于1978年将CAG列为癌前疾病。一项队列研究显示1/50的萎缩性胃炎、1/3的肠化生和1/19的异型增生患者会在20年内发展为胃癌^[3]。2020年全球36种癌症发病率和死亡率调查结果表明: 胃癌是发病率排名第五, 死亡率排名第四的世界范围内的一种重要癌症, 其中东亚为胃癌高发区^[4]。胃癌是我国常见的致死性恶性肿瘤, 早期胃癌5年生存率超90%, 进展期胃癌治疗后5年生存率低于30%, 但基于我国国情, 胃癌早诊率较低; 手术切除是目前胃癌治疗的主流手段, 据调查数据显示, 仍存在预后差、患者生存率低的缺点^[5]。免疫逃逸是指肿瘤细胞通过对自身表面抗原的修饰及对肿瘤组织周围环境的改变来逃避机体免疫系统的识别与攻击^[6], 在肿瘤形成及免疫耐受过程中发挥重要作用, 与宿主免疫功能关系密切, 程序性死亡受体-1(programmed cell death protein 1, PD-1)、程序性死亡受体配体-1(programmed cell death ligand 1, PD-L1)做为免疫检查点在免疫逃逸中扮演重要角色。

为降低胃癌发病率和死亡率, 在癌前病变阶段使用药物尽早介入治疗防止癌前病变向胃癌发展显得尤为关键, 中医药提倡“未病先防, 既病防变”, 在CAG治疗上有较好疗效, 能实现癌前病变的逆转, 值得深度挖掘后推广。安胃汤是在全国名老中医林沛湘教授治疗慢性胃病验方基础上组方而成, 方中黄连、干姜为君, 师法仲景《伤寒论》半夏泻心汤之辛开苦降之意, 寒热并用, 合半夏入胃, 共奏和胃降逆、燥湿开结、通降气机之功; 百合、乌药为臣, 养津护胃、行气散寒; 白芍、炙甘草为佐, 酸甘化阴生津液、柔肝缓急止疼痛; 薏苡仁健脾除湿, 丹参、木香行气化瘀, 共为使药^[7]。在科技部“十一五”农村适宜技术推广示范研究中, 将林沛湘教授治疗慢性胃炎及合并癌前病变经验推广应用研究筛选为卫生适宜技术在广西壮族自治区部分地区进行培训推广, 效果良好^[8]。为进一步研究安胃汤治疗CAG作用机制, 本研究通过观察安胃汤干预对CAG模型大鼠PD-1/PD-L1通路关键因子PD-1、PD-L1、CD4⁺、CD8⁺因子的影响, 分析安胃汤抗CAG, 逆转胃癌癌前状态的作用机制。

1 材料和方法

1.1 材料

1.1.1 动物: 84只体重(140-170) g健康清洁级雄性Wistar大鼠, 动物生产许可证号: SCX(苏)2016-0010, 购自常州卡文斯实验动物有限公司, 使用标准鼠料及水饲养于室温为(23±2) °C, 相对湿度为(75±10)%环境中。研究通过广西中医药大学动物福利伦理委员会批准, 审查证明号: DW20191215-035。

1.1.2 药物: 安胃汤中药免煎颗粒(主要成分为半夏、黄连、干姜、百合、白芍、薏苡仁、乌药、丹参、炙甘草, 药物构成比为9:5:5:20:20:10:7:15:5)、维酶素片(产自北海阳光药业有限公司, 批号: 070318)均由广西中医药大学瑞康医院提供。

1.1.3 主要试剂与仪器: N-甲基-N-硝基-N-亚硝基(MNNG), 麦克林试剂有限公司; Trizol试剂, Invitrogen公司; 反转录试剂盒, 全式金公司; SYBR Green、7000型实时荧光定量PCR系统, ABI公司; TUNEL试剂盒、DAB显色剂, Servicebio公司; anti-PD-1、anti-PD-L1、anti-β-Actin内参抗体、BCA蛋白浓度测定试剂盒、HE染色套装, Solarbio公司; RIPA蛋白裂解液, 碧云天; DU2640型紫外分光光度计, Beckman公司; 3K220型低温高速离心机, Sigma公司; DF2C型恒压恒流电泳仪, 北京六一仪器厂。

1.2 方法

1.2.1 造模方法: 84只大鼠取14只做为正常组常规喂养, 剩余70只做为模型组参照文献^[9]造模。模型组动物每日仅自由饮用150 μg/mL MNNG溶液联合饥饿失常喂养, 另配合每周灌胃45%食用乙醇1 mL/只, 持续造模14 wk。分别于8 wk、13 wk随机处死4只动物取材(正常组、模型组各2只)进行病理染色。病理染色确认造模成功后, 选择10只正常组大鼠及50只模型组大鼠进行分组给药实验。

1.2.2 分组及给药方法: 60只动物分为正常组、模型组、安胃汤高剂量组、安胃汤中剂量组、安胃汤低剂量组、维酶素组6组, 每组10只。14 wk开始, 正常组、模型组大鼠每天每只按10 mL/kg标准灌胃生理盐水; 安胃汤高、中、低剂量组每天每只分别予16 g/kg、8 g/kg、4 g/kg安胃汤混悬液灌胃; 维酶素组每天每只0.4 g/kg维酶素混悬液灌胃, 连续给药4 wk。

1.2.3 动物取材: 灌胃给药4 wk后(第18周末), 禁食动物12 h处死取胃黏膜组织、采血。部分胃黏膜组织-80 °C冻存; 部分4%多聚甲醛固定, 梯度乙醇脱水, 石蜡包埋保存。腹主动脉取血分离血清, -20 °C冻存。

1.2.4 HE染色观察胃黏膜病理学改变: 切取4 μm石蜡切片脱蜡至水, 依次入苏木素染液3-5 min、伊红染液5 min, 脱水封片进行显微镜镜检, 采集图像。

1.2.5 免疫组织化学法检测胃黏膜PD-1、PD-L1表达: 切取4 μm石蜡切片脱蜡至水, 修复后加入3%双氧水室温避光孵育25 min, 滴加3% BSA室温封闭30 min, 加入一抗、二抗, DAB显色, 细胞核复染, 脱水封片后显微镜镜检, 采集图像, 对光密度值进行半定量分析。

1.2.6 ELISA法检测血清CD4⁺、CD8⁺表达: 加入标准品工作液覆膜37 °C孵育90 min, 弃液甩干加入生物素化

抗体工作液混匀, 37 °C 孵育1 h, 洗板3次加酶结合工作液37 °C 孵育30 min, 弃液甩干洗板5次加底物覆膜37 °C 避光孵育15 min左右, 标志孔出现明显梯度终止反应, 立即用酶标仪在450 nm波长测量各孔光密度值。

1.2.7 qPCR法检测胃黏膜PD-1mRNA、PD-L1mRNA表达: 提取部分冻存胃组织, 采用Trizol总RNA试剂盒提取试剂盒提取胃组织总RNA, 检测RNA含浓度与纯度(A260/A280 = 1.8-2.0); 采用cDNA合成试剂盒合成cDNA进行逆转录反应, 反应条件为: 25 °C 孵育10 min, 42 °C 孵育15 min, 85 °C 加热5 s灭活, -20 °C 保存; 进行PCR反应, 反应体系为20 μL, 反应条件: 预变性94 °C 30 s, 变性94 °C 5 s, 退火61 °C 35 s共40个循环。PCR扩增后, 实时荧光定量PCR仪自动分析结果, 根据阴性对照调整阈值和基线以确定各个标本的Ct值, 并根据熔解曲线确定该Ct值是否有效。以GAPDH作为内参基因, 采用 $2^{-\Delta\Delta CT}$ 法计算各组间mRNA表达水平差异, 实验重复3次。引物序列见表1。

1.2.8 Western-blot法检测胃黏膜PD-1、PD-L1表达: 提取部分胃组织加入含1mM PMSF的RIPA裂解液, 进行匀浆后冰上裂解30 min, 4 °C 12000 rpm离心10 min取上清, BCA蛋白浓度测定试剂盒检测蛋白浓度, 将制备好的目的蛋白进行SDS-PAGE电泳后转移到PVDF膜, 封闭2 h后加入一抗β-Actin、PD-1、PD-L1鼠单抗(1:3000)4 °C 孵育过夜, TBST洗涤3次后加入二抗羊抗鼠IgG-HRP(1:3000)室温轻摇1 h, TBST洗涤5次后进行显色、曝光、拍照。以β-Actin为内参, 测定目的蛋白及内参蛋白每个条带的灰度值。

统计学处理 所有数据使用SPSS 27.0进行统计分析, 结果以mean±SD表示。数据呈正态分布且方差齐时, 多组间比较采用ANOVA单因素方差分析, 两两比较采用LSD检验; 数据呈非正态分布或方差不齐时使用K-W检验; $P<0.05$ 或 $P<0.01$ 均视为差异具有统计学意义。柱状图使用GraphPad Prism 9绘制。

2 结果

2.1 病理染色确认造模结果 光镜下可见胃组织黏膜层变薄, 局部黏膜上皮细胞脱落, 胃小凹变浅, 黏膜肌层及黏膜下层结构紊乱, 充血, 局部黏膜下层水肿, 结缔组织排列疏松, 可见较多炎性细胞浸润, 肌层大量肌纤维细胞肿胀, 胞质疏松淡染, 验证造模成功。见图1。

2.2 安胃汤对CAG模型大鼠胃黏膜病理形态的影响 光镜下可见正常组胃固有层胃腺丰富, 主细胞、壁细胞形态结构正常, 未见明显炎症及水肿。模型组胃黏膜层底部胃腺数量减少, 黏膜下层重度水肿, 结缔组织排列疏松, 伴炎性细胞浸润。安胃汤高剂量组胃黏膜各层结构

清晰, 黏膜上皮完整, 胃腺排列紧密, 上皮细胞形态正常, 肌层结构完整, 肌纤维排列规则, 未见明显异常改变。安胃汤中、低剂量组和维酶素组可见黏膜层底部胃腺数量减少, 结缔组织增生, 组织少量出血, 炎症反应明显。见图2。结果表明高剂量安胃汤可修复胃黏膜的病理性损伤, 减轻炎症反应。

2.3 安胃汤对CAG模型大鼠胃黏膜PD-1、PD-L1表达水平的影响 正常组及安胃汤高、低剂量组与模型组比较, PD-L1表达降低($^aP<0.05$, $^bP<0.01$), 差异有统计学意义。正常组及安胃汤高、低剂量组与维酶素组比较, PD-L1降低($^dP<0.01$), 差异有统计学意义。见图3-5。

2.4 安胃汤对CAG模型大鼠血清CD4⁺、CD8⁺、CD4⁺/CD8⁺表达水平的影响 正常组和安胃汤高剂量组与模型组比较, CD4⁺升高, CD8⁺表达降低, CD4⁺/CD8⁺比值升高($^aP<0.05$, $^bP<0.01$); 安胃汤中、低剂量组及维酶素组与模型组比较, CD8⁺表达降低($^bP<0.01$)差异有统计学意义。正常组与维酶素组比较, CD4⁺升高, CD8⁺表达降低($^dP<0.01$), 差异有统计学意义。见图6。

2.5 安胃汤对CAG模型大鼠胃黏膜PD-1mRNA、PD-L1mRNA表达水平的影响 正常组、安胃汤高剂量组及维酶素组与模型组比较, PD-1mRNA表达下降($^bP<0.01$), 正常组及安胃汤高、中剂量组与模型组比较, PD-L1mRNA表达下降($^aP<0.05$, $^bP<0.01$), 差异有统计学意义。见图7。

2.6 安胃汤对CAG模型大鼠胃黏膜PD-1/Actin、PD-L1/Actin表达水平的影响 正常组及安胃汤高、中剂量组与模型组比较, PD-1/Actin、PD-L1/Actin表达下降($^aP<0.05$, $^bP<0.01$), 维酶素组与模型组比较, PD-1/Actin表达下降($^aP<0.05$); 正常组、安胃汤高剂量组与维酶素组比较, PD-L1/Actin表达较低($^cP<0.05$, $^dP<0.01$), 差异有统计学意义。见图8和9。

3 讨论

CAG是指胃黏膜上皮遭受反复损害导致固有腺体萎缩, 伴或不伴肠上皮化生和(或)异型增生的一种慢性炎症性胃部疾病^[10]。免疫编辑学说将肿瘤发展过程分为三个阶段: 清除期、平衡期、逃逸期, 肿瘤细胞在清除期未被完全终止, 进入平衡期后经过免疫相持, 发生免疫重塑, 免疫重塑后的肿瘤细胞避开机体免疫防御形成肿瘤, 即肿瘤细胞发生了免疫逃逸, 免疫逃逸是肿瘤细胞免疫重塑的结果^[11]。CAG是胃癌公认的癌前病变, 该时期与肿瘤细胞发生免疫重塑及免疫逃逸密切相关, 在此阶段尽早干预有利于减少临床肿瘤的发生。

PD-1、PD-L1是常用的免疫检查点, PD-1可表达在活化的T细胞中, 通过抑制T细胞活化抑制人体免疫反应^[12],

表 1 PCR引物序列

引物名称	引物序列		产物长度/bp
GAPDH	Forward primer	5'-GGAAAGCTGTGGCGTGAT-3'	155
	Reverse primer	5'-TCCACAACGGATACATTGGG-3'	
PD-1	Forward primer	5'-AATACGCCACCATTGTCTT-3'	114
	Reverse primer	5'-AGCAGTGTCCATCCTCAT-3'	
PD-L1	Forward primer	5'-AGGACCTGAAGCCTCAACACA-3'	169
	Reverse primer	5'-AATGTGATTGCTTGTAGTC-3'	

GAPDH: 甘油醛-3-磷酸脱氢酶; PD-1: 程序性死亡受体-1; PD-L1: 程序性死亡受体配体-1.

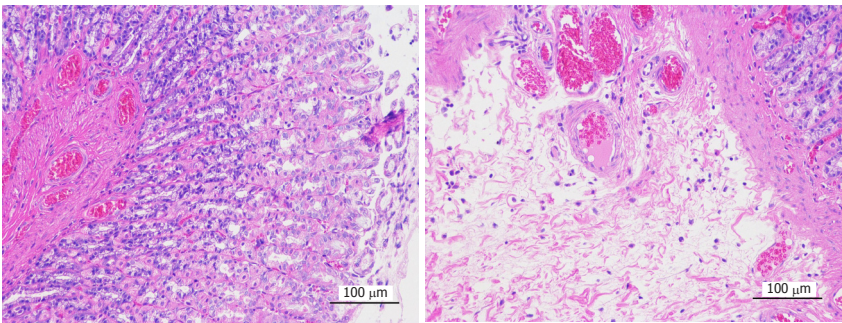


图 1 病理染色确认建模结果(H&E染色, × 200).

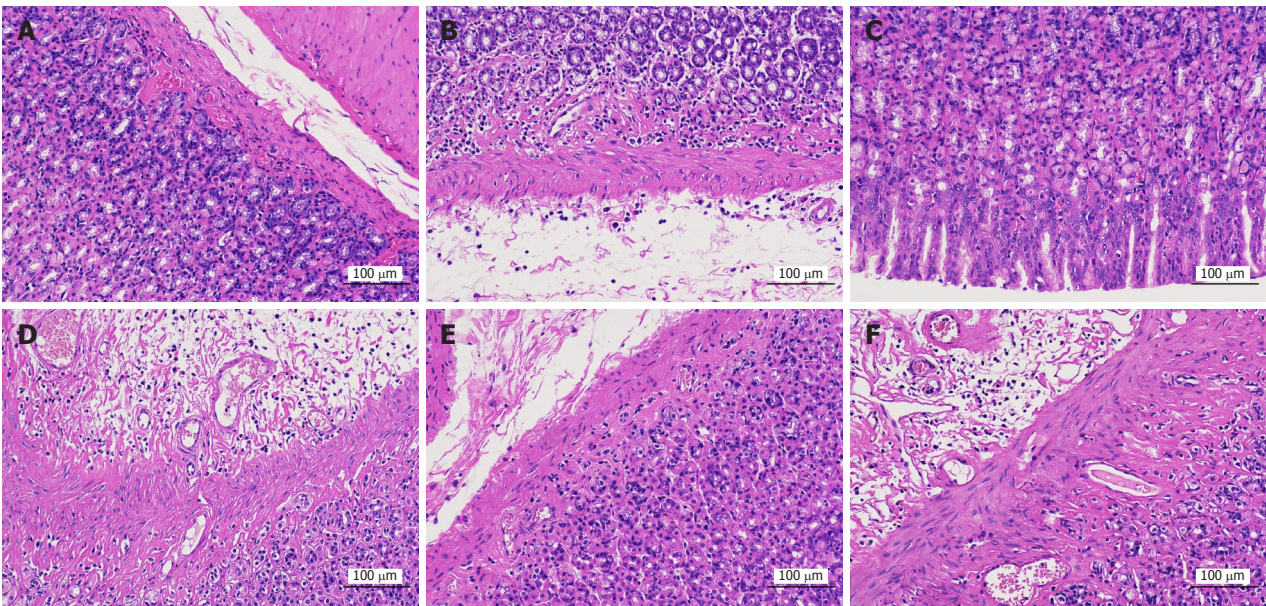


图 2 安胃汤对慢性萎缩性胃炎模型大鼠胃黏膜病理形态的影响(H&E染色, × 200). A: 正常组; B: 模型组; C: 安胃汤高剂量组; D: 安胃汤中剂量组; E: 安胃汤低剂量组; F: 维酶素组.

在胃癌患者CD8⁺ T表面表达较常人高, 与胃癌分期正相关^[13]. PD-L1属于B7家族, 与淋巴细胞凋亡及免疫抑制有关, 抗PD-L1可改善机体免疫抑制^[14]. PD-L1是巨噬细胞在肿瘤组织中增殖、活化、抗肿瘤的负性信号分子^[15], 在肿瘤细胞中异常高表达, 被认为是促进肿瘤免疫逃逸的主要因素^[12]. PD-L1与PD-1结合可引起T细胞凋亡、无

能、耗竭和免疫抑制因子表达升高^[16], 从而抑制T细胞活性并抑制抗肿瘤免疫, 是促进肿瘤细胞免疫逃逸的主要机制. PD-1/PD-L1通路在启动过程中即对T细胞发挥负调控作用, 阻断通路激活将改善免疫抑制状态, 促进T细胞发挥杀伤作用, 延缓肿瘤进展、改善预后^[17]. T淋巴细胞是细胞免疫最重要的部分, 通过各种T淋巴细胞亚

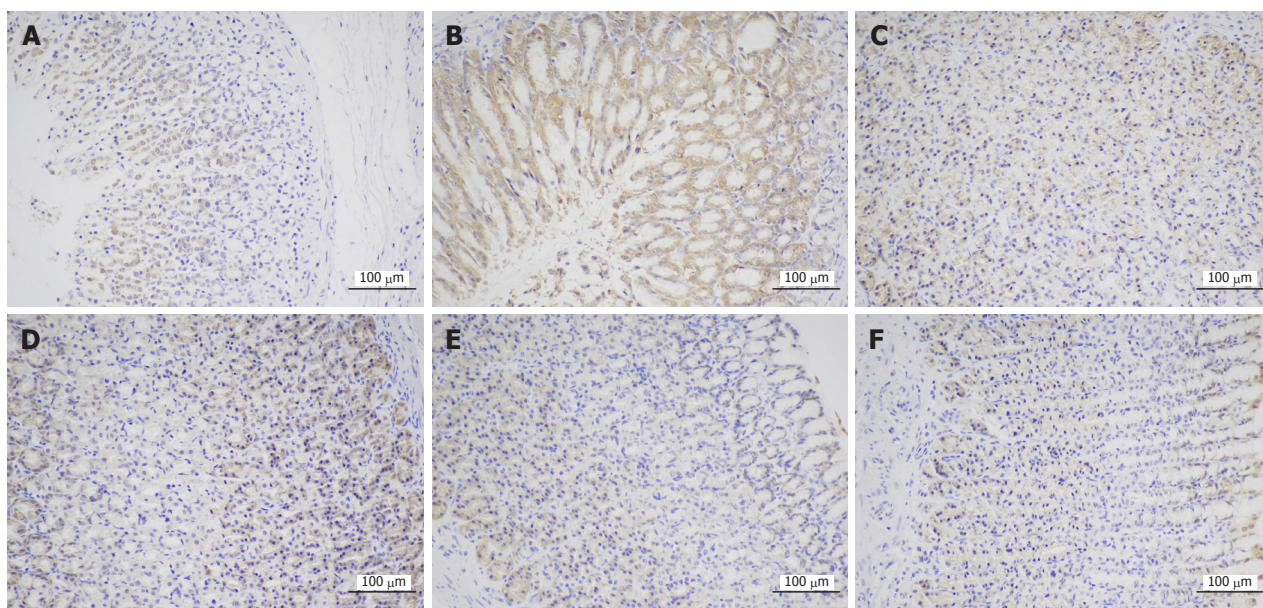


图 3 安胃汤对慢性萎缩性胃炎模型大鼠胃黏膜PD-1表达水平的影响(免疫组化, $\times 200$). A: 正常组; B: 模型组; C: 安胃汤高剂量组; D: 安胃汤中剂量组; E: 安胃汤低剂量组; F: 维酶素组. PD-1: 程序性死亡受体-1.

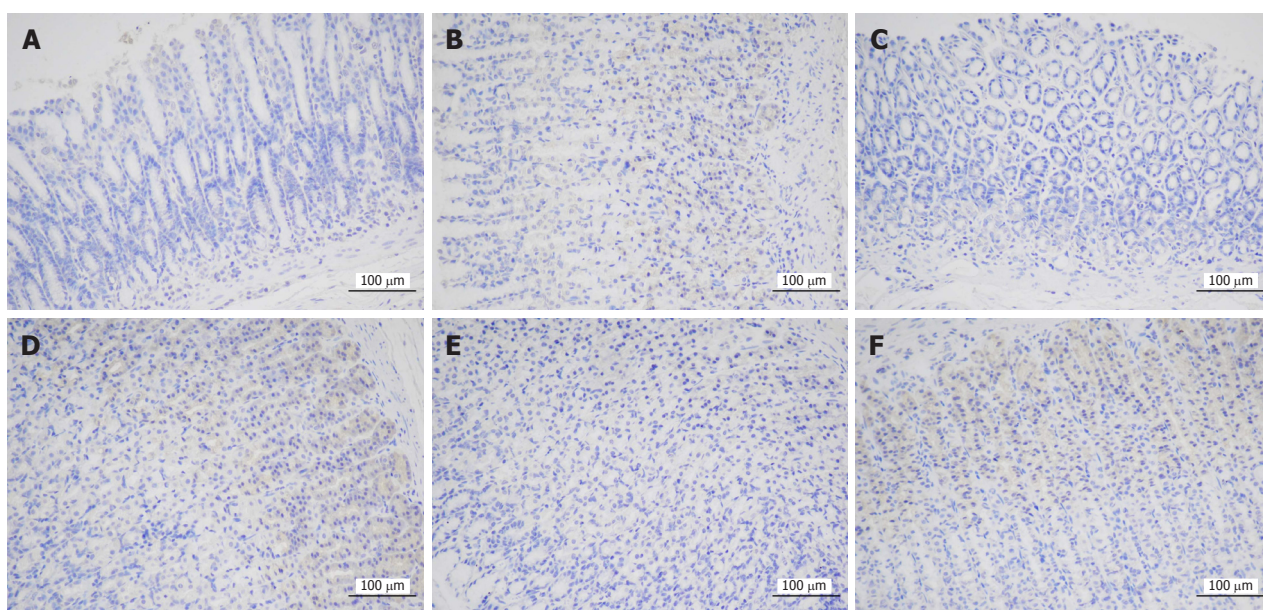


图 4 安胃汤对慢性萎缩性胃炎模型大鼠胃黏膜PD-L1表达水平的影响(免疫组化, $\times 200$). A: 正常组; B: 模型组; C: 安胃汤高剂量组; D: 安胃汤中剂量组; E: 安胃汤低剂量组; F: 维酶素组. PD-L1: 程序性死亡受体配体-1.

群进行免疫调控, T淋巴细胞在免疫平衡期对肿瘤细胞发挥着有效的选择压力, 多种免疫系统不足以清除的异变肿瘤细胞产生, 当免疫功能受到抑制, 平衡被打破时, 肿瘤细胞将快速生长并进入逃逸期, 进一步抑制免疫系统^[18]. $CD4^+$ T细胞与 $CD8^+$ T细胞属于外周血T细胞亚群, $CD8^+$ T细胞是主要的杀伤性T细胞, 同时也是抑制性T淋巴细胞, 其含量与免疫抑制正相关; $CD4^+$ T细胞是主要的辅助性T细胞, 可协助B细胞分泌抗体和调节其它T细胞的免疫应答, $CD4^+$ 含量及 $CD4^+/CD8^+$ 比值下降说明机

体处于免疫抑制状态^[19]. 肿瘤微环境中 $CD8^+$ T的浸润程度与PD-L1、调节性T细胞的积累呈正相关^[20], 此时免疫抑制处于主导地位. 胃癌肿瘤微环境中 $CD8^+$ T细胞产生的 γ -干扰素(interferon- γ , IFN- γ)可上调PD-L1的表达, $CD8^+$ T、IFN- γ 水平与PD-L1表达呈显著正相关^[21], IFN- γ 通过诱导PD-1/PD-L1通路进行信号转导使 $CD8^+$ T和 $CD4^+$ T细胞耗竭^[22], 从而促进免疫逃逸. $CD8^+$ T上PD-1的表达与 $CD8^+$ T功能受损和 $CD4^+$ T计数降低相关^[17]. 限制淋巴细胞功能, 抑制机体免疫应答是免疫逃逸的重要策略,

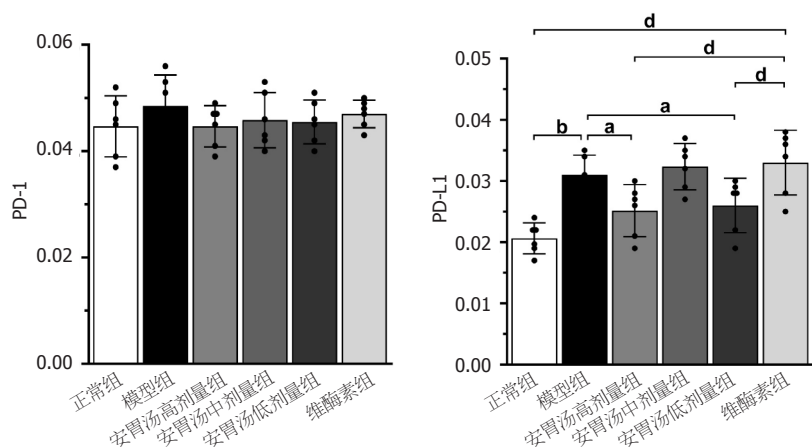


图 5 安胃汤对慢性萎缩性胃炎模型大鼠胃黏膜PD-1、PD-L1表达水平的影响. 免疫组化数据表示为mean $\pm$ SD, $n = 6$, 与模型组比较, ^a $P < 0.05$, ^b $P < 0.01$; 与维酶素组比较, ^d $P < 0.01$. PD-1: 程序性死亡受体-1; PD-L1: 程序性死亡受体配体-1.

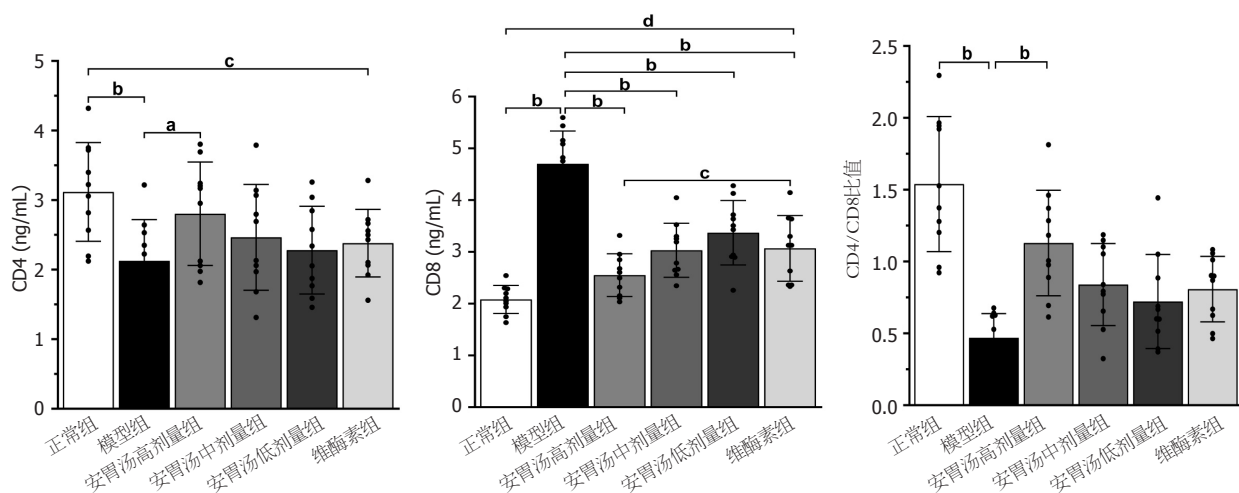


图 6 安胃汤对慢性萎缩性胃炎模型大鼠血清CD4⁺、CD8⁺、CD4⁺/CD8⁺表达水平的影响. ELISA数据表示为mean $\pm$ SD, $n = 10$, 与模型组比较, ^b $P < 0.01$; 与维酶素组比较, ^a $P < 0.05$, ^d $P < 0.01$. CD4⁺: 表面有CD4⁺ T分子的T淋巴细胞; CD8⁺: 表面有CD8⁺ T分子的T淋巴细胞.

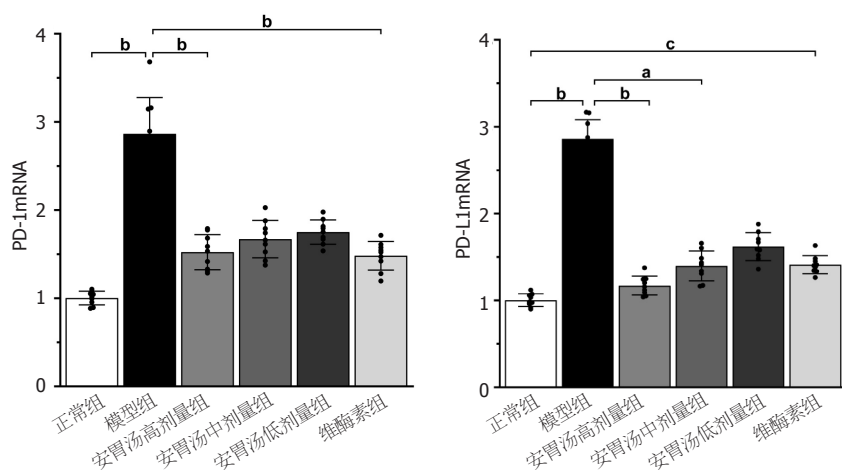


图 7 安胃汤对慢性萎缩性胃炎模型大鼠胃黏膜PD-1mRNA、PD-L1mRNA表达水平的影响. qPCR数据表示为mean $\pm$ SD, $n = 9$, 与模型组比较, ^a $P < 0.05$, ^b $P < 0.01$; 与维酶素组比较, ^c $P < 0.05$. PD-1: 程序性死亡受体-1; PD-L1: 程序性死亡受体配体-1.

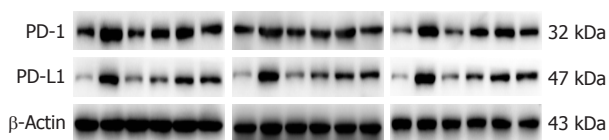


图 8 安胃汤对慢性萎缩性胃炎模型大鼠胃黏膜PD-1/Actin、PD-L1/Actin表达水平的影响WB条带. 条带为3次重复实验结果, 条带顺序从左到右依次为正常组; 模型组; 安胃汤高剂量组; 安胃汤中剂量组; 安胃汤低剂量组; 维酶素组. PD-1: 程序性死亡受体-1; PD-L1: 程序性死亡受体配体-1.

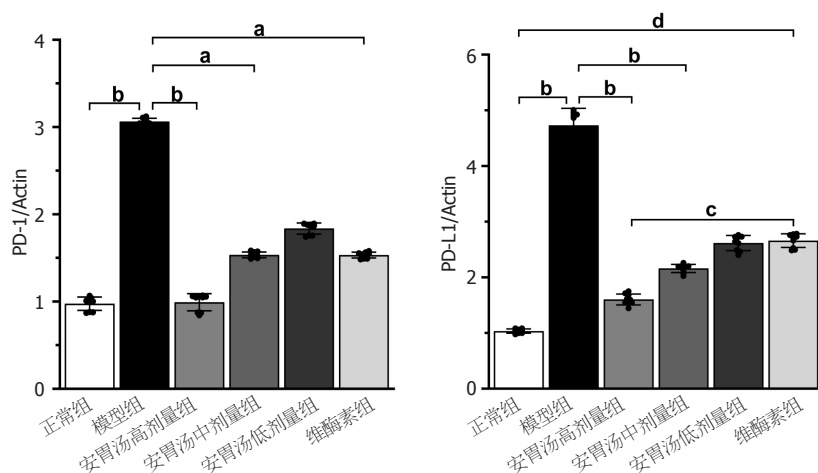


图 9 安胃汤对慢性萎缩性胃炎模型大鼠胃黏膜PD-1/Actin、PD-L1/Actin表达水平的影响. Western-blot数据表示为mean $\pm$ SD, $n = 10$, 与模型组比较, ^a $P < 0.05$, ^b $P < 0.01$; 与维酶素组比较, ^c $P < 0.05$, ^d $P < 0.01$. PD-1: 程序性死亡受体-1; PD-L1: 程序性死亡受体配体-1.

中药成分可通过保护淋巴细胞活性、加强抗肿瘤免疫反应抑制免疫逃逸^[23]. CAG是“炎-癌转化”过程中的关键环节, 免疫力低下是其发病根本原因^[24], 大量研究表明中医药可通过修复胃黏膜组织、改善免疫功能防治甚至逆转CAG^[25,26]. 炎症反应在慢性胃炎疾病进展过程中呈现先高后低, CAG时期炎症反应强烈, 胃癌时期炎症反应明显下降, 这可能与免疫功能受损致炎症反应减弱相关^[27].

项目组前期临床疗效观察研究显示^[28]安胃汤可改善患者胃黏膜的炎症反应, 促进腺体再生, 增加微循环血流, 促进局部胃黏膜的修复; 安胃汤可以明显改善患者胃黏膜萎缩、肠化生及不典型增生, 促进细胞的迁移和损伤的修复^[29]; 安胃汤能CAG患者的临床症状及降低复发率等^[30]. 实验机理研究方面, 项目组研究发现, 安胃汤通过抑制JAK1/STAT3信号传导通路调节细胞凋亡^[31], 通过抑制PI3K/Akt信号通路的活性^[32], 促进CAG模型大鼠胃黏膜萎缩腺体上皮细胞凋亡, 促进腺体再生及胃黏膜修复; 通过上调CAG模型大鼠胃黏膜Fas、FasL蛋白的表达^[33], 下调Bcl-2蛋白的表达, 对大鼠胃黏膜细胞Fas/FasL信号传导通路的激活进行调控, 从而起到抗CAG的作用, 其作用机制是否与Fas/FasL-PI3K/Akt-STAT3 细胞信号传导通路下游PD-1/PD-L1信号通路免疫逃逸相关?越来越多的证据表明, PD-L1通过多种机

制进行调节, 包括基因组改变、表观遗传修饰、转录调节、microRNAs、翻译后修饰和DNA损伤信号传导, 以及调节癌症患者免疫抑制的PD-L1相互作用蛋白, 其中对PI3K/Akt-STAT3-PD-L1通路的异常活化/失活影响及PD-L1蛋白的翻译后修饰^[34]. 有报道^[35]重组人Tripartite基序蛋白28(TRIM28)通过增加PD-L1丰度促进胃癌细胞逃避免疫监视. 黄芪四君子汤调节T细胞PD1泛素化水平重塑肿瘤免疫微环境抑制胃癌增殖^[36]. 本研究发现, 经安胃汤干预治疗后, 大鼠胃固有腺体数量减少、萎缩等CAG重要病理形态明显改善, 炎性细胞浸润减轻, 胃黏膜组织及功能得以修复; 高剂量安胃汤干预可升高大鼠血清中CD4⁺的表达, 降低血清中CD8⁺表达, 升高CD4⁺/CD8⁺的比值水平, 提示机体免疫抑制状态扭转, 机体免疫应答增强; 安胃汤及维酶素片干预均可调低胃组织中PD-1、PD-L1基因和蛋白水平, 其中以高剂量安胃汤表现最佳, 且在降低PD-L1蛋白水平上, 安胃汤组总体表现优于维酶素组, 提示PD-1、PD-L1结合减少, PD-1/PD-L1轴介导的细胞免疫逃逸受到抑制.

4 结论

综上, 安胃汤抗CAG作用可能与抑制PD-1/PD-L1信号通路诱导的细胞免疫逃逸有关. 由于胃黏膜发生癌变过程中各阶段病理状态差异, 错综复杂, 中药复方抑制PD-1/

PD-L1信号轴免疫逃逸抗CAG的机制仍需做进一步探讨。

文章亮点

实验背景

安胃汤为全国名老中医林沛湘治疗慢性胃炎临床验方, 多年临床经验显示安胃汤治疗慢性萎缩性胃炎疗效显著。现代药理研究证实安胃汤中的组成药物半夏、黄连及其有效成分均能改善慢性萎缩性胃炎模型动物炎症损伤, 被认为是防治慢性萎缩性胃炎的核心药物。前期研究发现, 安胃汤通过上调慢性萎缩性胃炎(chronic atrophic gastritis, CAG)模型大鼠胃黏膜Fas、FasL蛋白的表达, 对大鼠胃黏膜细胞Fas/FasL信号传导通路的激活进行调控, 从而起到抗CAG的作用。当前研究发现, 阻断程序性死亡受体-1(programmed cell death protein 1, PD-1)/程序性死亡受体配体-1(programmed cell death ligand 1, PD-L1)信号通路, 抑制肿瘤细胞免疫逃逸是治疗胃癌的潜在靶点, 尽早使用药物干预治疗有利于实现CAG的逆转, 但安胃汤治疗慢性萎缩性胃炎的作用机制是否与其调控PD-1/PD-L1信号通路相关, 还有待进一步研究。

实验动机

本实验从免疫逃逸角度出发, 探讨安胃汤治疗慢性萎缩性胃炎的作用机制, 以期为临床更好地应用该方提供科学依据。

实验目标

本实验通过观察安胃汤对1-甲基-3-硝基-1-亚硝基胍(1-Methyl-3-nitro-1-nitrosoguanidine, MNNG)溶液诱导形成的CAG模型大鼠中PD-1/PD-L1信号通路及相关因子的影响, 探究安胃汤治疗CAG的作用机制。

实验方法

本实验构建MNNG诱导的CAG大鼠模型, 并给予不同剂量的安胃汤治疗, 收集血清和胃黏膜组织, 通过HE染色、TUNEL、免疫组化、ELISA、PCR、Western-blot检测评估安胃汤对CAG大鼠胃黏膜细胞形态学、血清中CD4⁺、CD8⁺水平以及胃黏膜组织中PD-1/PD-L1信号通路相关基因、蛋白表达水平的影响。

实验结果

安胃汤能降低CAG模型大鼠血清中CD8⁺表达及胃组织中PD-1、PD-L1基因和蛋白水平, 升高大鼠血清中CD4⁺的表达, 升高CD4⁺/CD8⁺的比值水平。

实验结论

安胃汤可能通过清除异变的CD8⁺T细胞, 增强机体免

疫应答和T细胞杀伤作用, 继而降低PD-1、PD-L1表达, 阻断因PD-1、PD-L1结合导致的T细胞耗竭, 从而改善CAG大鼠症状, 发挥治疗作用。

展望前景

本研究为安胃汤的临床应用提供了一定的实验依据。但由于胃黏膜癌变过程错综复杂、变化多端, 且中药复方的治疗作用存在多靶点、多层次、多水平的特点, 因此需要深入研究以进一步明确安胃汤做为中药复方发挥治疗作用的作用机制。

5 参考文献

- 1 赵兵, 崔一鸣, 陈璐, 赵晓丹, 王伟珍, 廉艳红, 程若东, 马尚清, 兰青, 周斌. 基于萎缩、肠化、异型增生严重程度影响因素的Logistic回归探讨慢性萎缩性胃炎的预防. 中华中医药杂志 2018; 33: 2145-2153
- 2 Correa P. Human gastric carcinogenesis: a multistep and multifactorial process—First American Cancer Society Award Lecture on Cancer Epidemiology and Prevention. *Cancer Res* 1992; 52: 6735-6740 [PMID: 1458460]
- 3 Song H, Ekheden IG, Zheng Z, Ericsson J, Nyrén O, Ye W. Incidence of gastric cancer among patients with gastric precancerous lesions: observational cohort study in a low risk Western population. *BMJ* 2015; 351: h3867 [PMID: 26215280 DOI: 10.1136/bmj.h3867]
- 4 Sung H, Ferlay J, Siegel RL, Laversanne M, Soerjomataram I, Jemal A, Bray F. Global Cancer Statistics 2020: GLOBOCAN Estimates of Incidence and Mortality Worldwide for 36 Cancers in 185 Countries. *CA Cancer J Clin* 2021; 71: 209-249 [PMID: 33538338 DOI: 10.3322/caac.21660]
- 5 易颜琳, 张学云, 郑松柏. 我国胃癌流行病学变迁和启示. 胃肠病学 2021; 26: 489-493 [DOI: 10.3969/j.issn.1008-7125.2021.08.009]
- 6 韩钦芮, 符秀琼, 禹志领, 孙学刚. 肿瘤微环境的脾虚本质探讨. 中医杂志 2014; 55: 292-294+298 [DOI: 10.13288/j.11-2166/r.2014.04.007]
- 7 林寿宁. 中国百年百名中医临床家丛书-林沛湘. 北京: 中国中医药出版社 2001
- 8 朱永革, 林寿宁, 廖冬燕, 韦维, 杨秀静. 林沛湘教授治疗慢性胃炎及合并癌前病变经验农村适宜技术推广绩效的评估. 中医中药 2013; 11: 658-659 [DOI: 10.15912/j.cnki.gocm.2013.20.068]
- 9 王四旺, 施新猷, 黄传贵, 谢艳华. 中药药效学研究及评价. 西安: 陕西科学技术出版社 2005: 1-963
- 10 李军祥, 陈喆, 吕宾, 王彦刚. 慢性萎缩性胃炎中西医结合诊疗共识意见(2017年). 中国中西医结合消化杂志 2018; 26: 121-131 [DOI: 10.3969/j.issn.1671-038X.2018.02.03]
- 11 陈影, 葛海良. 肿瘤的免疫监视和免疫编辑. 现代免疫学 2005: 84-87 [DOI: 10.3969/j.issn.1001-2478.2005.06.024]
- 12 Jiang X, Wang J, Deng X, Xiong F, Ge J, Xiang B, Wu X, Ma J, Zhou M, Li X, Li Y, Li G, Xiong W, Guo C, Zeng Z. Role of the tumor microenvironment in PD-L1/PD-1-mediated tumor immune escape. *Mol Cancer* 2019; 18: 10 [PMID: 30646912 DOI: 10.1186/s12943-018-0928-4]
- 13 李超, 汪宏, 周勇. PD-1在胃癌患者CD8⁺T细胞表面的表达特点及临床意义. 胃肠病学和肝病杂志 2011; 20: 419-422 [DOI: 10.3969/j.issn.1006-5709.2011.05.008]
- 14 Zhu CL, Xie J, Zhao ZZ, Li P, Liu Q, Guo Y, Meng Y, Wan XJ, Bian JJ, Deng XM, Wang JF. PD-L1 maintains neutrophil extracellular traps release by inhibiting neutrophil autophagy in endotoxin-induced lung injury. *Front Immunol* 2022; 13: 949217 [PMID: 36016930 DOI: 10.3389/fimmu.2022.949217]
- 15 Hartley GP, Chow L, Ammons DT, Wheat WH, Dow SW. Programmed Cell Death Ligand 1 (PD-L1) Signaling Regulates Macrophage Proliferation and Activation. *Cancer Immunol Res*

- 2018; 6: 1260-1273 [PMID: 30012633 DOI: 10.1158/2326-6066.CIR-17-0537]
- 16 Zou W, Wolchok JD, Chen L. PD-L1 (B7-H1) and PD-1 pathway blockade for cancer therapy: Mechanisms, response biomarkers, and combinations. *Sci Transl Med* 2016; 8: 328rv4 [PMID: 26936508 DOI: 10.1126/scitranslmed.aad7118]
 - 17 Lee J, Ahn E, Kissick HT, Ahmed R. Reinvigorating Exhausted T Cells by Blockade of the PD-1 Pathway. *For Immunopathol Dis Therap* 2015; 6: 7-17 [PMID: 28286692 DOI: 10.1615/ForumImmunDisTher.2015014188]
 - 18 吴霞, 李大金. 肿瘤免疫编辑. 现代免疫学 2005; 25: 80-83 [DOI: 10.3969/j.issn.1001-2478.2005.06.023]
 - 19 严健, 原永明, 张舒, 彭贤聪. CD3⁺、CD4⁺、CD8⁺T淋巴细胞亚群在肿瘤患者外周血中检测的临床意义. 检验医学 2013; 28: 901-903 [DOI: 10.3969/j.issn.1673-8640.2013.10.009]
 - 20 Spranger S, Spaepen RM, Zha Y, Williams J, Meng Y, Ha TT, Gajewski TF. Up-regulation of PD-L1, IDO, and T(regs) in the melanoma tumor microenvironment is driven by CD8(+) T cells. *Sci Transl Med* 2013; 5: 200ra116 [PMID: 23986400 DOI: 10.1126/scitranslmed.3006504]
 - 21 Mimura K, Teh JL, Okayama H, Shiraishi K, Kua LF, Koh V, Smoot DT, Ashktorab H, Oike T, Suzuki Y, Fazreen Z, Asuncion BR, Shabbir A, Yong WP, So J, Soong R, Kono K. PD-L1 expression is mainly regulated by interferon gamma associated with JAK-STAT pathway in gastric cancer. *Cancer Sci* 2018; 109: 43-53 [PMID: 29034543 DOI: 10.1111/cas.13424]
 - 22 Greten FR, Grivnenkov SI. Inflammation and Cancer: Triggers, Mechanisms, and Consequences. *Immunity* 2019; 51: 27-41 [PMID: 31315034 DOI: 10.1016/j.immuni.2019.06.025]
 - 23 白遵光, 吕立国, 吴巧玲, 张娟, 王昭辉, 代睿欣, 陈志强. 参附注射液对前列腺癌PC-3细胞免疫逃逸的影响. 中药新药与临床药理 2016; 27: 16-19 [DOI: 10.3969/j.issn.1003-9783.2016.01.004]
 - 24 游绍伟, 詹亚梅, 王文素, 何典城, 蓬兴柱, 王学勇. 基于“脾虚宛滞”探讨慢性萎缩性胃炎“炎癌转化”与防治思路. 中国实验方剂学杂志 2023; 29: 188-195 [DOI: 10.13422/j.cnki.syfjx.2022.02.424]
 - 25 潘华峰, 赵自明, 任金玲, 史亚飞. 胃癌消对慢性萎缩性胃炎大鼠胃黏膜上皮细胞肠上皮化生的影响. 中药新药与临床药理 2012; 23: 55-57 [DOI: 10.3969/j.issn.1003-9783.2012.01.016]
 - 26 康宜兵, 吕永慧, 吴宇金, 丛龙铃, 廖媛, 杨洁, 陈文剑, 王学川, 曾会萍, 谢少玲. 健脾祛瘀解毒方治疗慢性胃炎伴胃黏膜低级别上皮内瘤变的临床研究. 中药新药与临床药理 2022; 33: 1428-1434 [DOI: 10.19378/j.issn.1003-9783.2022.10.018]
 - 27 于春月, 李依聪, 苏泽琦, 刘凯歌, 曹雅蕾, 杜世豪, 李园, 陈艳, 庄园, 丁霞. 慢痞消对慢性萎缩性胃炎大鼠血清炎症指标IL-1 β 、IL-6和TNF- α 表达水平的影响. 中华中医药杂志 2019; 34: 1979-1983
 - 28 朱永革, 林寿宁, 黄适. 安胃汤治疗慢性萎缩性胃炎32例临床观察. 辽宁中医杂志 2005; 10: 49-50 [DOI: 10.3969/j.issn.1000-1719.2005.10.030]
 - 29 朱永革, 韦维, 林寿宁, 廖冬燕, 奚锦要. 安胃汤治疗慢性萎缩性胃炎的疗效及对EGFmRNA的影响. 广西中医药 2012; 35: 8-11 [DOI: 10.3969/j.issn.1003-0719.2012.02.004]
 - 30 唐卉, 梅小平. 安胃汤治疗慢性萎缩性胃炎42例临床研究. 山西中医学院学 2017; 18: 48-49 [DOI: 10.3969/j.issn.1000-7369.2017.02.019]
 - 31 韦维, 汪波, 万文雅, 庞旺风, 林寿宁, 朱永革, 韦德锋. 安胃汤干预慢性萎缩性胃炎大鼠JAK/STAT信号传导通路的作用机制. 中医药导报 2017; 23: 22-26 [DOI: 10.13862/j.cnki.cn43-1446/r.2017.15.007]
 - 32 韦维, 林寿宁, 汪波, 万文雅, 庞旺风, 朱永革, 韦德锋. 安胃汤对慢性萎缩性胃炎大鼠PI3K/Akt信号传导通路的影响. 辽宁中医杂志 2018; 45: 1088-1091 [DOI: 10.13192/j.issn.1000-1719.2018.05.059]
 - 33 韦维, 林寿宁, 汪波, 万文雅, 庞旺风, 朱永革, 韦德锋. 安胃汤对慢性萎缩性胃炎大鼠Fas、Fas-L表达的影响. 时珍国医国药 2017; 28: 1830-1833 [DOI: 10.3969/j.issn.1008-0805.2017.08.013]
 - 34 Zhang J, Dang F, Ren J, Wei W. Biochemical Aspects of PD-L1 Regulation in Cancer Immunotherapy: (Trends in Biochemical Sciences 43, 1014-1032; 2018). *Trends Biochem Sci* 2019; 44: 557 [PMID: 31036408 DOI: 10.1016/j.tibs.2019.03.004]
 - 35 Ma X, Jia S, Wang G, Liang M, Guo T, Du H, Li S, Li X, Huangfu L, Guo J, Xing X, Ji J. TRIM28 promotes the escape of gastric cancer cells from immune surveillance by increasing PD-L1 abundance. *Signal Transduct Target Ther* 2023; 8: 246 [PMID: 37357254 DOI: 10.1038/s41392-023-01450-3]
 - 36 谭倩影, 谢贵萍, 李响, 刘莲芳, 吴冠楠, 吴晓宇, 翟兢. 黄芪四君子汤调节T细胞PD1泛素化水平重塑肿瘤免疫微环境抑制胃癌增殖的研究. 南京中医药大学学报 2023; 39: 629-636 [DOI: 10.14148/j.issn.1672-0482.2023.0629]

科学编辑: 张砚梁 制作编辑: 张砚梁





Published by **Baishideng Publishing Group Inc**
7041 Koll Center Parkway, Suite 160, Pleasanton,
CA 94566, USA
Telephone: +1-925-3991568
E-mail: bpgoffice@wjgnet.com
https://www.wjgnet.com



ISSN 1009-3079

