

# 首发重性抑郁症患者肠道菌群组成及与胃肠道症状的相关性

刘鹏鸿<sup>1,2</sup>, 张克让<sup>\*1,2</sup>

1 山西医科大学第一医院精神卫生科, 山西 太原 030001

2 山西医科大学第一临床医学院, 山西 太原 030001

刘鹏鸿, 张克让. 首发重性抑郁症患者肠道菌群组成及与胃肠道症状的相关性[J]. 微生物学通报, 2023, 50(8): 3575-3587.

LIU Penghong, ZHANG Kerang. Gut microbiota in patients with first-episode major depressive disorder: composition and correlations with gastrointestinal symptoms[J]. Microbiology China, 2023, 50(8): 3575-3587.

**摘要:**【背景】重性抑郁症(major depressive disorder, MDD)是一种常见的重大精神疾病, MDD患者多伴有胃肠道症状, 但很少有研究关注 MDD 患者胃肠道症状发生的机制。【目的】探索首发未治疗 MDD 患者肠道菌群的特征及其与炎症标志物和胃肠道症状的相关性, 为 MDD 的治疗提供理论依据。【方法】募集符合入组和排除标准的 91 例首发未服药 MDD 患者和 105 名健康对照者(healthy controls, HCs)。采用 16S rRNA 基因测序技术和生物信息学分析评估粪便菌群组成。采用酶联免疫吸附试验(enzyme linked immunosorbent assay, ELISA)检测外周血高敏 C 反应蛋白(high-sensitivity C-reactive protein, hs-CRP)、白细胞介素-1 $\beta$  (interleukin-1 $\beta$ , IL-1 $\beta$ )、白细胞介素-6 (interleukin-6, IL-6)、白细胞介素-10 (interleukin-10, IL-10)和肿瘤坏死因子- $\alpha$  (tumor necrosis factor- $\alpha$ , TNF- $\alpha$ ); 采用胃肠症状评定量表(gastrointestinal symptom rating scale, GSRS)和汉密尔顿抑郁量表(Hamilton depression scale, HAMD)分别评估胃肠道症状和抑郁症状的严重程度。【结果】所有 MDD 患者都伴有胃肠道症状, 食欲下降、早饱感、恶心呕吐的发生率均高于 70%。与 HCs 相比, MDD 患者外周血中 hs-CRP 水平明显升高( $P < 0.05$ ); 两组受试者肠道菌群  $\alpha$  多样性和  $\beta$  多样性存在明显差异( $P < 0.05$ )。在属水平上, MDD 组中地嗜皮菌属、异斯卡多维亚菌属、双歧杆菌属、布洛特菌属、钩丝菌属、红长菌属、马赛菌属、嗜血杆菌属、*Candidatus Xiphinematobacter* 和 *Chthoniobacter* 的相对丰度较高, 拟杆菌属、副拟杆菌属、SMB53、厌氧菌属、梭菌属、毛梭菌属、罗斯氏菌属、粪杆菌属、瘤胃球菌属、小杆菌属、考拉杆菌属和萨特氏菌属的相对丰度较低。相关性分析发现罗斯氏菌属、萨特氏菌属、副拟杆菌属的相对丰度与 hs-CRP、HAMD-17 总分、GSRS 总分及 GSRS 部分条目呈负相关( $P < 0.05$ )。【结论】MDD 患者外周血 hs-CRP 升高, 紊乱的肠道菌群与 hs-CRP、抑郁症状和胃肠道症状密切相关。

资助项目: 国家自然科学基金(82201691); 山西省科技厅自由探索类项目(20210302124193)

This work was supported by the National Natural Science Foundation of China (82201691) and the Free Exploration Project of Shanxi Provincial Science and Technology Department (20210302124193).

\*Corresponding author. E-mail: atomsxmu@vip.163.com

Received: 2023-06-07; Accepted: 2023-06-23; Published online: 2023-07-19

关键词: 重性抑郁症; 胃肠道症状; 肠道菌群; 肠-脑轴; 高敏 C 反应蛋白(hs-CRP)

## Gut microbiota in patients with first-episode major depressive disorder: composition and correlations with gastrointestinal symptoms

LIU Penghong<sup>1,2</sup>, ZHANG Kerang<sup>\*1,2</sup>

1 Department of Psychiatry, First Hospital of Shanxi Medical University, Taiyuan 030001, Shanxi, China

2 The First Clinical Medical College of Shanxi Medical University, Taiyuan 030001, Shanxi, China

**Abstract:** **[Background]** Major depressive disorder (MDD) is a common major mental disorder and most MDD patients have gastrointestinal (GI) symptoms. However, little is known about the occurrence mechanisms of GI symptoms in MDD. **[Objective]** To explore the gut microbiota composition and its correlations with inflammation markers and GI symptoms in the patients with first-episode MDD, providing a theoretical basis for the treatment of MDD. **[Methods]** The participants included 91 first-episode, drug-naive MDD patients and 105 healthy controls (HCs). The 16S rRNA gene sequencing and bioinformatics tools were employed to reveal the composition of fecal microbiota. The levels of high-sensitivity C-reactive protein (hs-CRP), interleukin-1 beta (IL-1 $\beta$ ), IL-6, IL-10, and tumor necrosis factor-alpha (TNF- $\alpha$ ) in the peripheral blood were measured via enzyme-linked immunosorbent assay (ELISA). Gastrointestinal symptom rating scale (GSRS) and Hamilton depression scale (HAMD) were used to evaluate the severity of GI symptoms and depression symptoms, respectively. **[Results]** All the MDD patients were accompanied by GI symptoms, and the incidence of anorexia, early satiety, nausea, and vomiting was higher than 70%. Compared with HCs, MDD patients had elevated level of hs-CRP and showed different alpha diversity and beta diversity of gut microbiota ( $P < 0.05$ ). Linear discriminant analysis effect size (LEfSe) showed that MDD patients had higher relative abundance of *Geodermatophilus*, *Alloscardovia*, *Bifidobacterium*, *Blautia*, *Leptothrix*, *Rubrivivax*, *Massilia*, *Haemophilus*, *Candidatus Xiphinematobacter*, and *Chthoniobacter* and lower relative abundance of *Bacteroides*, *Parabacteroides*, *SMB53*, *Anaerostipes*, *Clostridium*, *Lachnospira*, *Roseburia*, *Faecalibacterium*, *Ruminococcus*, *Dialister*, *Phascolarctobacterium*, and *Sutterella*. Furthermore, the correlation analysis revealed that the relative abundance of *Roseburia*, *Sutterella*, and *Parabacteroides* were negatively correlated with hs-CRP, total score of HAMD-17, and the total score and some item scores of GSRS ( $P < 0.05$ ). **[Conclusion]** This study demonstrates that compared with HCs, MDD patients showed elevated hs-CRP. The altered gut microbiota is closely associated with hs-CRP and depression and GI symptoms in MDD patients.

**Keywords:** major depressive disorder; gastrointestinal symptoms; gut microbiota; gut-brain axis; high-sensitivity C-reactive protein (hs-CRP)

重性抑郁症(major depressive disorder, MDD)是最常见的精神疾病之一,在中国 MDD 的发病率为 3.4%<sup>[1]</sup>。除情感和认知症状外, MDD 患者常常伴有胃肠道症状,如食欲不振、腹痛、腹胀和便秘等,且胃肠道症状与焦虑和抑郁的严重程度密切相关<sup>[2]</sup>。研究发现超过 70%的 MDD 患者伴有胃肠道症状,并且胃肠道症状的发作频率与自杀意念、自杀行为、焦虑、抑郁、失眠和易激惹的风险增加呈正相关<sup>[3]</sup>。同样地,胃肠道疾病患者更容易出现抑郁症状<sup>[4]</sup>。一项临床研究发现,抑郁症在肠易激综合征(irritable bowel syndrome, IBS)和腹痛患者中更常见<sup>[5]</sup>。由此可见,抑郁症状与胃肠道症状密切相关。有证据表明,抑郁患者的抑郁和胃肠道症状可能具有共同的病理生理机制,其机制可能涉及神经内分泌、神经免疫、肠道菌群和神经可塑性等<sup>[6]</sup>。

近年来,越来越多的证据表明,肠道微生物在精神障碍的发生和发展中发挥着重要作用<sup>[7-8]</sup>。肠道菌群的改变被推测为 MDD 的潜在病因,可以通过“肠-脑轴”影响宿主的脑功能和行为<sup>[9-10]</sup>。一个重要机制是肠道菌群失调可能会激活外周和中枢炎症反应<sup>[11]</sup>。同样地,肠道菌群紊乱被认为与许多胃肠道疾病和胃肠道症状有关<sup>[4]</sup>。然而,目前尚无研究探索 MDD 患者中失调肠道微生物是否与激活的炎症反应和胃肠道症状相关。

本研究探讨了首发未治疗的 MDD 患者肠道菌群的特征,进一步分析了改变的肠道菌群是否与炎症标志物和胃肠道症状相关,以期为基于微生物组的 MDD 患者的抑郁症状和胃肠道症状治疗提供了依据。

## 1 材料与方法

### 1.1 材料

募集 2019 年 12 月-2022 年 4 月在山西医科

大学第一医院精神卫生科就诊的符合入排标准的 MDD 受试者 91 例。

入组标准: (1) 符合美国精神障碍诊断与统计手册第 4 版(Diagnostic and Statistical Manual of Mental Disorders, fourth edition, DSM-IV)重性抑郁障碍诊断标准; (2) 首发未治疗; (3) 18 岁≤年龄≤50 岁; (4) 汉密尔顿抑郁量表 17 项(Hamilton depression scale-17, HAMD-17)总分>17 分<sup>[12]</sup>。

排除标准: (1) 患有其他精神疾病; (2) 患有其他躯体疾病,尤其胃肠道疾病; (3) 有严重自杀倾向者; (4) 有酒或其他物质依赖或滥用证据者; (5) 家族史: 双相障碍、精神分裂症等精神疾病家族史; (6) 治疗史: 最近 1 个月内接受过抗生素、益生菌、免疫抑制剂等治疗; (7) 生育史: 妊娠或哺乳期女性; (8) 在过去 90 d 内已经参加过一项临床试验或在过去 1 年内参加过 2 项及以上临床试验。

通过在社区张贴招募广告招募健康对照者(healthy controls, HCs) 105 名。排除标准同 MDD 组。两组参与者在参与试验前均签署了书面知情同意书。本研究获得山西医科大学第一医院研究伦理委员会批准(K-K004)。

OMEGA Soil DNA Kit, OMEGA Bio-Tek 公司; 高敏 C 反应蛋白(high-sensitivity C-reactive protein, hs-CRP)、白细胞介素-1 $\beta$  (interleukin-1 $\beta$ , IL-1 $\beta$ )、白细胞介素-6 (interleukin-6, IL-6)、白细胞介素-10 (interleukin-10, IL-10)和肿瘤坏死因子- $\alpha$  (tumor necrosis factor- $\alpha$ , TNF- $\alpha$ )的酶联免疫吸附试验(enzyme linked immunosorbent assay, ELISA)检测试剂盒, 江莱生物科技有限公司。酶标分析仪, Rayto 公司; NanoDrop One 分光光度计, ThermoFisher 公司。

### 1.2 胃肠道症状评估

采用胃肠症状评定量表(gastrointestinal

symptom rating scale, GSRS)评估胃肠道症状的严重程度。GSRS 常用于评估胃肠道疾病的常见症状<sup>[13]</sup>。包含 15 个条目,每个条目采用 0-3 分的 4 级分法,相应分数对应的症状程度为:0 为无症状;1 为轻度,偶发的症状;2 为中度,频发的症状;3 为重度,症状持续存在。该研究中我们对 GSRS 做了一些小的修改,即去除原量表中的第 4 项上腹部紧抽感,增加了食欲下降和早饱感 2 项,使其更适合评估 MDD 的胃肠道症状。

### 1.3 粪便和血液样本收集

收集受试者粪便样本 2 mg,并立即冷冻至 -80 °C 冰箱,用于肠道微生物检测。于清晨 6:30-7:30 采集空腹肘静脉血 10 mL,置于 10 mL 抗凝管中,以 3 500 r/min 的转速离心 10 min 分离得到血浆,放于 -80 °C 冰箱保存,通过 ELISA 检测炎症因子 hs-CRP、IL-1 $\beta$ 、IL-6、IL-10 和 TNF- $\alpha$ 。

### 1.4 粪便样本 DNA 提取、16S rRNA 基因测序及生物信息学数据分析

按照说明书使用 OMEGA Soil DNA Kit 提取总基因组 DNA 样本,并在 -20 °C 下保存。然后使用 NanoDrop One 分光光度计定量 DNA,并使用 0.8% 琼脂糖凝胶电泳测量 DNA 样品的完整性和大小。以细菌 16S rRNA 基因的 V3-V4 可变区序列为靶标,以 338F (5'-ACTCCTACGG GAGGCAGCA-3')和 806R (5'-GGACTACHVGG GTWTCTAAT-3')为引物,使用 Illumina NovaSeq PE250 进行 PCR 扩增和测序文库的制备。PCR 反应体系(25  $\mu$ L): 5 $\times$ buffer 5  $\mu$ L, dNTPs (2.5 mmol/L) 2  $\mu$ L, 上、下游引物(10  $\mu$ mol/L)各 1  $\mu$ L, DNA 模板 1  $\mu$ L, ddH<sub>2</sub>O 14.75  $\mu$ L, *FastPfu* DNA polymerase (5 U/ $\mu$ L) 0.25  $\mu$ L。PCR 反应条件: 98 °C 5 min; 98 °C 30 s, 53 °C 30 s, 72 °C 45 s, 25 个循环; 72 °C 5 min。

采用 QIIME 2 软件(V2019.1)<sup>[14]</sup>对测序序列

进行质控及操作分类单元(operational taxonomic unit, OTU)聚类,OTU 代表序列与 Greengenes 数据库进行比对分析,获取 OTU 对应的分类单元(包括门纲目科属种)及其相应的丰度信息。

使用 QIIME 2 (V2019.1)计算  $\alpha$  和  $\beta$  多样性指标。 $\alpha$  多样性指数分别为 Shannon 指数、Simpson 指数、observed species 指数、Chao1 指数、Faith 指数、Pielous 均匀度指数和 Goods 覆盖度指数。采用基于 Jaccard 非相似度的非度量多维尺度 (non-metric multidimensional scaling, NMDS)方法进行  $\beta$  多样性分析。采用线性判别分析(linear discriminant analysis effect size, LEfSe)鉴定 MDD 和 HCs 之间差异菌属,使用 Spearman 相关系数构建差异菌属、细胞因子、抑郁症状和胃肠道症状之间的相关矩阵。使用 GenesCloud 程序 (<https://www.genescloud.cn/chart/CorHeatmap>)生成相关矩阵的热图。

### 1.5 统计分析

所有分析均使用 SPSS23 软件完成。采用独立样本 *t* 检验分析两组间年龄、受教育年限、HAMD-17 总分和胃肠道症状分数差异。采用卡方检验比较两组间性别差异。 $P < 0.05$  (双尾)表示差异有统计学意义。采用 Pearson 或 Spearman 方法对差异肠道菌属、炎症因子、临床症状进行相关分析。

## 2 结果与分析

### 2.1 一般人口学资料、炎症指标及临床症状

两组受试者之间年龄、性别、体重指数差异无统计学意义,但 MDD 患者的平均受教育年限明显少于 HCs ( $P < 0.001$ )。MDD 组的 HAMD-17 和 GSRS 总分明显高于 HCs 组( $P < 0.001$ )。MDD 患者外周血 hs-CRP 水平也明显高于 HCs ( $P < 0.001$ ),但两组间 IL-1 $\beta$ 、IL-6、IL-10 和 TNF- $\alpha$

差异无统计学意义( $P>0.05$ ) (表 1)。

所有的 MDD 患者都伴有胃肠道症状, 在 16 个胃肠道症状中, 排名前 5 的有食欲下降、

早饱感、恶心呕吐、排便不畅感和腹胀, 其发生率分别为 82.42%、74.73%、70.33%、52.75%和 43.96% (表 2)。

表 1 MDD 患者和 HCs 一般资料比较

Table 1 Comparison of general information between MDD patients and HCs

Basic information	MDD ( $n=91$ )	HCs ( $n=105$ )	$t/\chi^2$	$P$
Gender, male/female	57/34	63/42	0.143	0.705 <sup>a</sup>
Age (years)	22.30±7.04	23.74±3.31	1.880	0.062 <sup>b</sup>
Level of education completed (years)	12.86±3.45	16.70±2.08	9.558	0.001 <sup>b*</sup>
Body mass index	21.17±3.22	21.72±3.38	1.173	0.242 <sup>b</sup>
HAMD-17	24.80±6.18	2.21±3.98	33.817	0.001 <sup>b*</sup>
GSRS	9.40±6.29	1.58±2.34	11.832	0.001 <sup>b*</sup>
hs-CRP (ng/mL)	131.75±22.96	99.50±21.96	9.550	0.001 <sup>b*</sup>
IL-1 $\beta$ (pg/mL)	183.89±39.34	179.44±36.15	0.784	0.434 <sup>b</sup>
IL-6 (pg/mL)	119.24±27.09	120.35±24.76	0.285	0.776 <sup>b</sup>
IL-10 (pg/mL)	160.17±27.52	161.25±29.11	0.254	0.800 <sup>b</sup>
TNF- $\alpha$ (pg/mL)	473.25±114.78	486.12±102.14	0.788	0.432 <sup>b</sup>

<sup>a</sup>: 卡方检验; <sup>b</sup>: 两样本  $t$  检验; \*: 有统计学差异

<sup>a</sup>:  $P$  value for chi-square test; <sup>b</sup>:  $P$  values for two-sample  $t$ -test; \*: Significant difference.

表 2 MDD 患者中胃肠道症状发生率

Table 2 Incidence of GI symptoms in patients with MDD

Item	Severity degree (number of people)				Number of people with gastrointestinal symptoms	Incidence of gastrointestinal symptoms (%)
	Number	Occasional of short duration	Frequent and prolonged discomfort	Persistent severe discomfort		
Abdominal pain	56	28	7	0	35	38.46
Abdominal distension	51	28	7	5	40	43.96
Heartburn	64	21	3	3	27	29.67
Acid regurgitation	52	35	3	1	39	42.86
Nausea and vomiting	27	45	14	5	64	70.33
Anorexia	16	37	30	8	75	82.42
Early satiation	33	39	15	4	68	74.73
Eructation	61	20	8	2	30	32.97
Borborygmus	68	17	5	1	23	25.27
Increased flatus	55	28	7	1	36	39.56
Decreased passage of stools	56	28	3	4	35	38.46
Increased passage of stools	84	7	0	0	7	7.69
Loose stools	62	15	10	4	29	31.87
Hard stools	49	18	4	11	33	36.26
Urgent need for defecation	60	24	7	0	31	34.07
Feeling of incomplete evacuation	43	29	14	5	48	52.75

## 2.2 MDD 患者和 HCs 肠道菌群组成

$\alpha$  多样性分析显示, MDD 患者的 Simpson 指数和 Pielous 均匀度指数均低于 HCs ( $P<0.05$ ),

但两组间 Shannon 指数、observed\_species 指数、Chao1 指数、Faith 指数和 Goods 覆盖度指数差异无统计学意义( $P>0.05$ ) (图 1)。

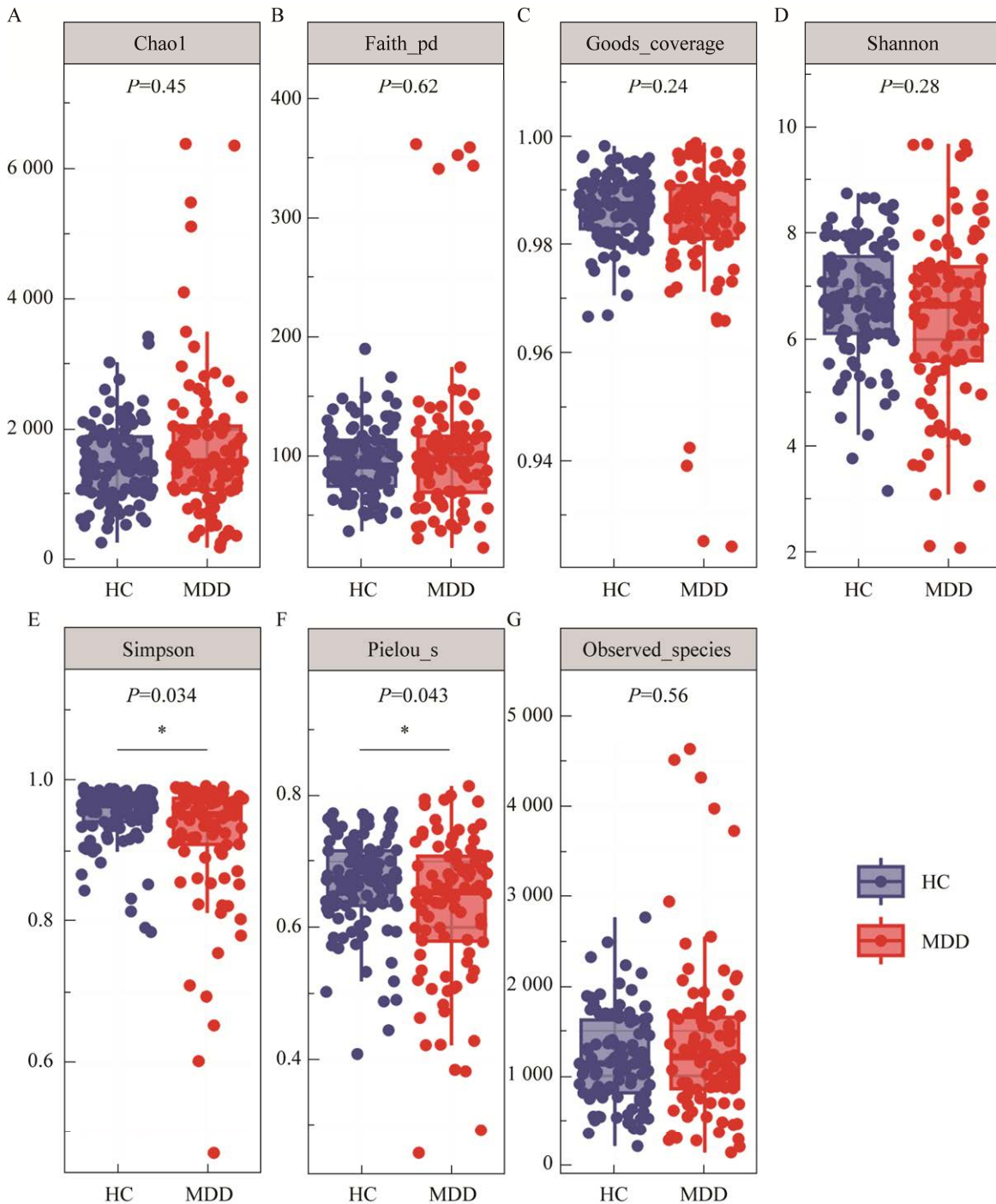


图 1 MDD 患者和 HCs 之间  $\alpha$  多样性差异

Figure 1 Difference of alpha diversity between MDD patients and HCs. \*:  $P < 0.05$ .

基于 Jaccard 非相似度的 NMDS  $\beta$  多样性分析发现 MDD 患者与 HCs 的肠道菌群分布存在显著差异(图 2)。

LEfSe 分析发现, 在属水平上, MDD 组中地嗜皮菌属、异斯卡多维亚菌属、双歧杆菌属、布洛特菌属、钩丝菌属、红长菌属、马赛菌属、嗜血杆菌属、*Candidatus Xiphinematobacter* 和 *Chthoniobacter* 相对丰度较高, 而拟杆菌属、副拟杆菌属、SMB53、厌氧菌属、梭菌属、毛梭菌属、罗斯氏菌属、粪杆菌属、瘤胃球菌属、小杆菌属、考拉杆菌属和萨特氏菌属的相对丰度降低(图 3)。

### 2.3 差异肠道菌群、hs-CRP、抑郁症状和胃肠道症状之间的相关性

为了确定关键致病菌属, 明确 MDD 患者的抑郁症状和胃肠道症状是否存在共同的病理生理机制, 本研究进行相关分析发现罗斯氏菌属、萨特氏菌属、考拉杆菌属和副拟杆菌属的相对丰度与 hs-CRP 浓度呈负相关( $P<0.05$ )。同时, 罗斯氏菌属、萨特氏菌属和副拟杆菌属的相对丰度与 HAMD-17 总分、GSRs 总分和 GSRs 部分条

目评分呈负相关( $P<0.05$ )。hs-CRP 浓度与 HAMD-17 总分、GSRs 总分和 GSRs 部分条目评分呈正相关( $P<0.05$ )。HAMD-17 总分与 GSRs 总分和 GSRs 中 14 个条目评分呈正相关( $P<0.05$ ) (图 4)。

## 3 讨论

### 3.1 MDD 患者外周血 hs-CRP 升高

本研究发现, 与 HCs 相比, MDD 组 hs-CRP 浓度显著升高。抑郁症的神经免疫假说于 1995 年被首次提出<sup>[15]</sup>。在过去的几十年里, 大量证据表明炎症与 MDD 的发生和发展密切相关<sup>[16-17]</sup>。MDD 与促炎细胞因子增加有关, 如 IL-6、TNF- $\alpha$  和 hs-CRP 等<sup>[18-19]</sup>。考虑到各种炎症指标的稳定性、准确性和可用性, 美国疾病控制和预防中心 (Centers for Disease Control and Prevention, CDC) 与美国心脏协会 (American Heart Association, AHA) 推荐将 hs-CRP 作为临床和公共卫生实践中的炎症指标<sup>[20]</sup>。因此 hs-CRP 是一个稳定的指标, 可以反映 MDD 患者机体的整体炎症状态。

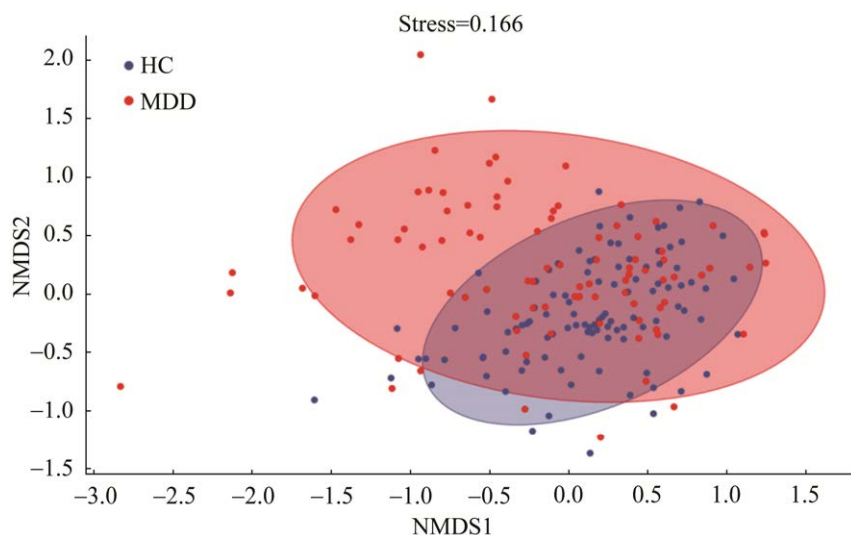


图 2 MDD 患者和 HCs 之间  $\beta$  多样性差异

Figure 2 Difference of beta diversity between MDD patients and HCs.



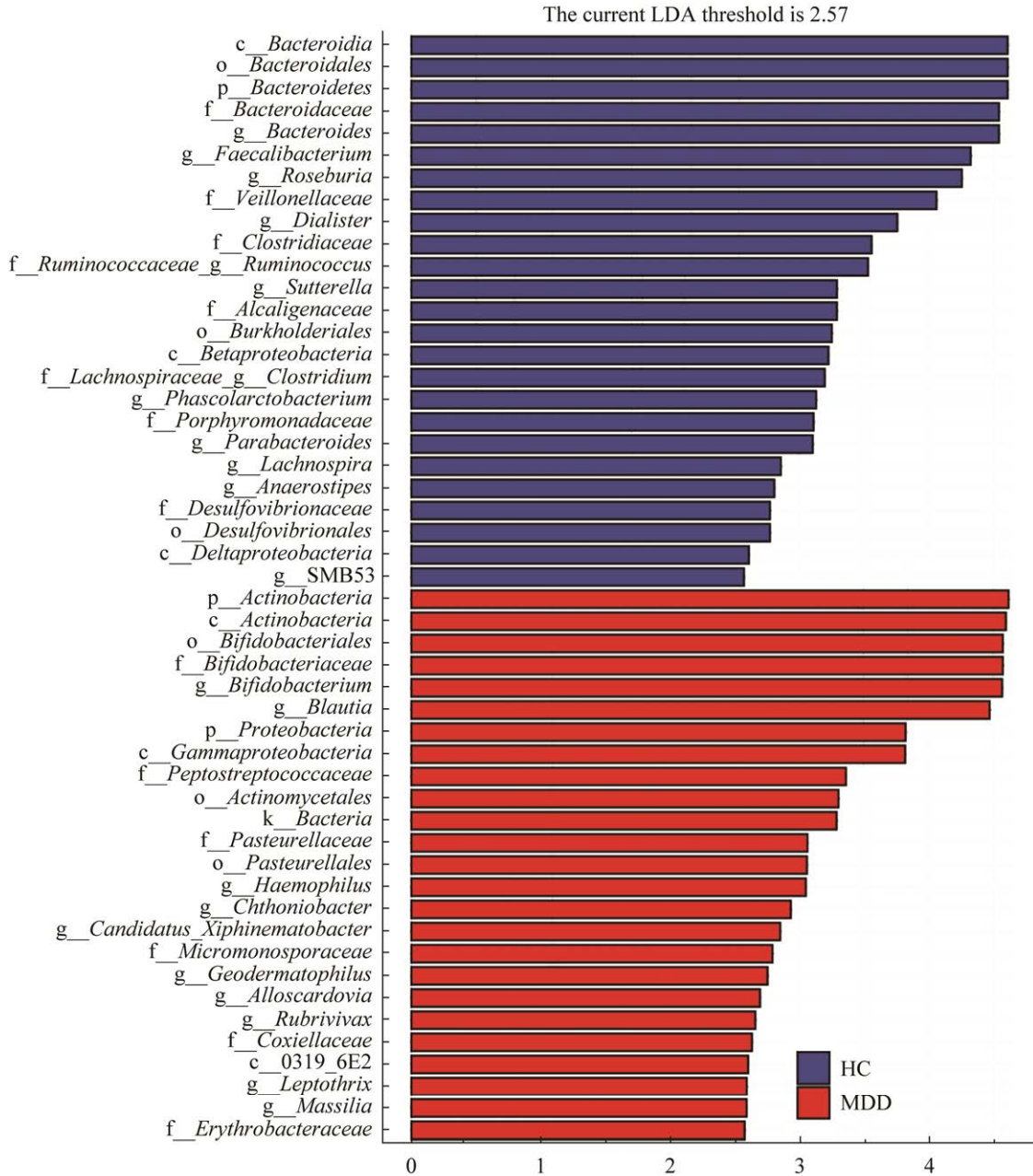


图3 MDD患者和HCs之间LEfSe分类生物标志物 横坐标的数字表示差异分类单元的LDA分析对数得分值

Figure 3 Taxonomic biomarkers found by LefSe in MDD patients and HCs. Horizontal coordinate numbers represent the LDA scores for significantly different abundant taxa.

### 3.2 MDD患者肠道菌群改变

肠道菌群分析发现MDD组和HCs之间的 $\alpha$ 多样性(Simpson指数和Pielous均匀度指数)和 $\beta$ 多样性都存在差异。 $\alpha$ 多样性降低被认为与一系

列慢性疾病有关<sup>[21]</sup>。Huang等<sup>[22]</sup>研究表明,MDD患者的Shannon、Chao1和ACE多样性指数降低。Liu等<sup>[23]</sup>基于Bray-Curtis dissimilarity和UniFrac distance发现MDD和HCs之间 $\beta$ 多样性



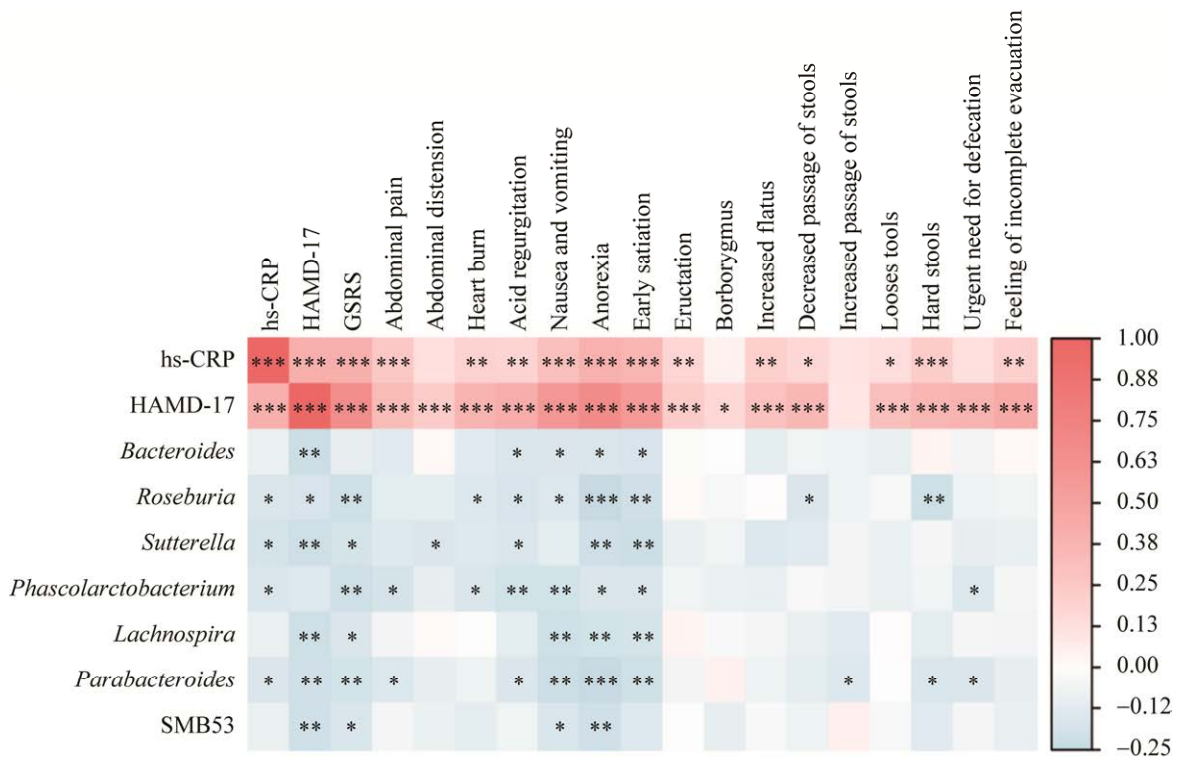


图 4 MDD 患者和 HCs 之间差异肠道菌属与 hs-CRP、HAMD-17、GRS 总分及部分项目分数的 Spearman 相关系数矩阵热图

Figure 4 The heatmaps of Spearman correlation coefficient matrix between significant different gut bacteria genera and hs-CRP, the HAMD-17, the total score and some items of GRS in all subjects. \*:  $P < 0.05$ , \*\*:  $P < 0.01$ , \*\*\*:  $P < 0.001$ .

存在显著差异。然而一些研究报道了不同的结论。Jiang 等<sup>[24]</sup>报道，与 HCs 相比，MDD 患者肠道微生物群的多样性增加。在一项包括 17 项研究的系统综述中，Knudsen 等<sup>[25]</sup>发现大多数研究未发现  $\alpha$  多样性的显著差异；同样地，在  $\beta$  多样性的分析中也发现了矛盾的结果。高微生物多样性对健康有潜在的好处，但它很容易受到年龄、饮食和其他因素的影响<sup>[26]</sup>。

进一步研究发现在属的水平上，MDD 组中地嗜皮菌属、双歧杆菌属、布洛特菌属、红长菌属、*Candidatus Xiphinematobacter* 和 *Chthoniobacter* 等相对丰度较高，而拟杆菌属、副拟杆菌属、梭菌属、毛梭菌属、罗斯氏菌属、粪杆菌属、瘤胃球菌属和考拉杆菌属等相对丰度

较低。一项包括了 36 名 MDD 患者与 38 名 HCs 的研究发现 MDD 患者中毛梭菌属、普氏粪杆菌和罗斯氏菌属的丰度降低<sup>[27]</sup>。Liu 等<sup>[23]</sup>发现在属水平上，MDD 组粪杆菌属、梭菌属和瘤胃球菌属的水平较低，而拟杆菌属的丰度较高。Cheung 等<sup>[28]</sup>分析了 6 项研究，发现 MDD 患者 *Anaerostipes*、布洛特菌属、梭菌属、毛梭菌属、副拟杆菌属、考拉杆菌属和链球菌属相对丰度升高，而双歧杆菌属、小杆菌属、粪杆菌属和瘤胃球菌属相对丰度降低。Sanada 等<sup>[29]</sup>对 10 项研究进行了荟萃分析，同样表明粪杆菌属、瘤胃球菌属、双歧杆菌属和埃希氏杆菌属在 MDD 患者中减少，而 *Paraprevotella* 增加。总之，并非所有的发现与本研究的结果一致，一个可能的原因是

肠道是一个复杂的生态系统,可能受到各种因素的影响,如年龄、遗传、饮食和区域差异<sup>[30]</sup>。此外,一些研究是横断面的,未评估抗精神病药物对肠道微生物群的影响<sup>[31]</sup>。

### 3.3 紊乱的肠道菌群与 hs-CRP、抑郁症状和胃肠道症状的相关性

进一步研究发现罗斯氏菌属、萨特氏菌属和副拟杆菌属的相对丰度与 hs-CRP、HAMD-17 总分、GSRs 总分及 GSRs 部分条目呈负相关。罗斯氏菌属属于厚壁菌门梭菌纲梭菌目毛螺科<sup>[32]</sup>,可以产生短链脂肪酸,如乙酸、丙酸和丁酸<sup>[33]</sup>。短链脂肪酸具有抗炎的作用<sup>[34]</sup>。萨特氏菌属属于  $\beta$  变形菌,革兰氏阴性菌,其与自闭症、唐氏综合征和代谢综合征有关<sup>[35]</sup>。一些由溃疡性结肠炎(ulcerative colitis, UC)患者组成的临床队列研究显示,萨特氏菌属的丰度与宿主炎症细胞因子浓度呈负相关<sup>[36-37]</sup>。副拟杆菌属为革兰氏阴性、无芽孢的专性厌氧菌<sup>[38]</sup>。副拟杆菌属可以通过抑制 TNF- $\alpha$ 、IL-6、IL-17、IL-12 或干扰素- $\gamma$  (interferon- $\gamma$ , IFN- $\gamma$ )的释放来控制先天性免疫反应<sup>[39]</sup>。此外,一些副拟杆菌具有通过抑制丝裂原活化蛋白激酶(mitogen activated protein kinases, MAPK)和核因子- $\kappa$ B (nuclear factor- $\kappa$ B, NF- $\kappa$ B)信号通路来缓解肠道炎症的能力<sup>[40]</sup>。综上所述,罗斯氏菌属、萨特氏菌属和副拟杆菌属水平的降低可能促进炎症反应,并进一步引起抑郁症状和胃肠道症状。

本研究首次探讨了首发未治疗的 MDD 患者紊乱的肠道菌群与炎症因子和胃肠道症状的关系,具有一定的创新性,但也存在局限性。首先,本研究使用的 16S rRNA 基因测序只能检测到属水平,所以在菌种或菌株水平上的关键微生物可能被忽视。其次,本研究使用的 GSRs 是经过修改的版本,虽然适合 MDD 患者胃肠道症状的评估,但其信度和效度未经过测评。再次,饮

食对肠道微生物群的组成和功能有显著影响,但本研究未对受试者的饮食结构进行评估,这可能会对本研究的结果产生影响。

## 4 结论

该研究表明, MDD 患者表现出肠道微生物群紊乱和 hs-CRP 水平升高。MDD 患者中改变的肠道菌群与 hs-CRP 水平、抑郁症状和胃肠道症状密切相关。

## REFERENCES

- [1] HUANG YQ, WANG Y, WANG H, LIU ZR, YU X, YAN J, YU YQ, KOU CG, XU XF, LU J, WANG ZZ, HE SL, XU YF, HE YL, LI T, GUO WJ, TIAN HJ, XU GM, XU XD, MA YJ, et al. Prevalence of mental disorders in China: a cross-sectional epidemiological study[J]. *The Lancet Psychiatry*, 2019, 6(3): 211-224.
- [2] HAUG TT, MYKLETUN A, DAHL AA. Are anxiety and depression related to gastrointestinal symptoms in the general population?[J]. *Scandinavian Journal of Gastroenterology*, 2002, 37(3): 294-298.
- [3] HUANG J, CAI Y, SU Y, ZHANG M, SHI Y, ZHU N, JIN F, PENG D, FANG Y. Gastrointestinal symptoms during depressive episodes in 3256 patients with major depressive disorders: findings from the NSSD[J]. *Journal of Affective Disorders*, 2021, 286: 27-32.
- [4] EUSTIS SJ, MCCALL MW, MURPHY EA, WIRTH MD. Association between gastrointestinal symptoms and depression in a representative sample of adults in the United States: findings from national health and nutrition examination survey (2005-2016)[J]. *Journal of the Academy of Consultation-Liaison Psychiatry*, 2022, 63(3): 268-279.
- [5] ROSE JD, TROUGHTON AH, HARVEY JS, SMITH PM. Depression and functional bowel disorders in gastrointestinal outpatients[J]. *Gut*, 1986, 27(9): 1025-1028.
- [6] GENG JT, YAN R, SHI JB, CHEN Y, MO ZQ, SHAO JN, WANG XY, LU Q, YAO ZJ. Altered regional homogeneity in patients with somatic depression: a resting-state fMRI study[J]. *Journal of Affective Disorders*, 2019, 246: 498-505.

- [7] BRUCE-KELLER AJ, SALBAUM JM, BERTHOUD HR. Harnessing gut microbes for mental health: getting from here to there[J]. *Biological Psychiatry*, 2018, 83(3): 214-223.
- [8] 胡科, 张同同, 张凯, 王国强. 首发抑郁症患者肠道菌群多样性与抑郁症状的相关性分析[J]. *微生物学通报*, 2023, 50(3): 1040-1051.
- HU K, ZHANG TT, ZHANG K, WANG GQ. Correlation analysis of intestinal flora diversity and clinical symptoms in patients with first-episode depression[J]. *Microbiology China*, 2023, 50(3): 1040-1051 (in Chinese).
- [9] ZHENG P, ZENG B, ZHOU C, LIU M, FANG Z, XU X, ZENG L, CHEN J, FAN S, DU X, ZHANG X, YANG D, YANG Y, MENG H, LI W, MELGIRI ND, LICINIO J, WEI H, XIE P. Gut microbiome remodeling induces depressive-like behaviors through a pathway mediated by the host's metabolism[J]. *Molecular Psychiatry*, 2016, 21(6): 786-796.
- [10] LIU PH, GAO MX, LIU ZF, ZHANG YY, TU HW, LEI L, WU PY, ZHANG AX, YANG CX, LI GZ, SUN N, ZHANG KR. Gut microbiome composition linked to inflammatory factors and cognitive functions in first-episode, drug-I major depressive disorder patients[J]. *Frontiers in Neuroscience*, 2022, 15: 800764.
- [11] SUNESON K, LINDAHL J, HÅRSMAR SC, SÖDERBERG G, LINDQVIST D. Inflammatory depression-mechanisms and non-pharmacological interventions[J]. *International Journal of Molecular Sciences*, 2021, 22(4): 1640.
- [12] HAMILTON M. A rating scale for depression[J]. *Journal of Neurology, Neurosurgery, and Psychiatry*, 1960, 23(1): 56-62.
- [13] SVEDLUND J, SJÖDIN I, DOTEVALL G. GRS— a clinical rating scale for gastrointestinal symptoms in patients with irritable bowel syndrome and peptic ulcer disease[J]. *Digestive Diseases and Sciences*, 1988, 33(2): 129-134.
- [14] BOLYEN E, RIDEOUT JR, DILLON MR, BOKULICH NA, ABNET CC, AL-GHALITH GA, ALEXANDER H, ALM EJ, ARUMUGAM M, ASNICAR F, BAI Y, BISANZ JE, BITTINGER K, BREJNROD A, BRISLAWN CJ, BROWN CT, CALLAHAN BJ, CARABALLO-RODRÍGUEZ AM, CHASE J, COPE EK, et al. Author correction: reproducible, interactive, scalable and extensible microbiome data science using QIIME 2[J]. *Nature Biotechnology*, 2019, 37(9): 1091.
- [15] MAES M, VANDOO LAEGHE E, RANJAN R, BOSMANS E, BERGMANS R, DESNYDER R. Increased serum interleukin-1-receptor-antagonist concentrations in major depression[J]. *Journal of Affective Disorders*, 1995, 36(1/2): 29-36.
- [16] LASSELIN J, LEKANDER M, BENSON S, SCHEDLOWSKI M, ENGLER H. Sick for science: experimental endotoxemia as a translational tool to develop and test new therapies for inflammation-associated depression[J]. *Molecular Psychiatry*, 2021, 26(8): 3672-3683.
- [17] DANTZER R, O'CONNOR JC, FREUND GG, JOHNSON RW, KELLEY KW. From inflammation to sickness and depression: when the immune system subjugates the brain[J]. *Nature Reviews Neuroscience*, 2008, 9(1): 46-56.
- [18] KÖHLER CA, FREITAS TH, MAES M, DE ANDRADE NQ, LIU CS, FERNANDES BS, STUBBS B, SOLMI M, VERONESE N, HERRMANN N, RAISON CL, MILLER BJ, LANCTÔT KL, CARVALHO AF. Peripheral cytokine and chemokine alterations in depression: a meta-analysis of 82 studies[J]. *Acta Psychiatrica Scandinavica*, 2017, 135(5): 373-387.
- [19] ENACHE D, PARIANTE CM, MONDELLI V. Markers of central inflammation in major depressive disorder: a systematic review and meta-analysis of studies examining cerebrospinal fluid, positron emission tomography and post-mortem brain tissue[J]. *Brain, Behavior, and Immunity*, 2019, 81: 24-40.
- [20] PEARSON TA, MENSAH GA, ANDERSON JL, CANNON RO 3rd, CRIQUI M, FADL YY, FORTMANN SP, HONG YL, MYERS GL, RIFAI N, SMITH SC Jr, TAUBERT K, TRACY RP, VINICOR F, Centers for Disease Control and Prevention, ASSOCIATION AH. Markers of inflammation and cardiovascular disease: application to clinical and public health practice: a statement for healthcare professionals from the Centers for Disease Control and Prevention and the American Heart Association[J]. *Circulation*, 2003, 107(3): 499-511.
- [21] YUAN XX, WANG YP, LI X, JIANG JJ, KANG YL,

- PANG LJ, ZHANG PF, LI A, LV LX, ANDREASSEN OA, FAN XD, HU SH, SONG XQ. Gut microbial biomarkers for the treatment response in first-episode, drug-naïve schizophrenia: a 24-week follow-up study[J]. *Translational Psychiatry*, 2021, 11: 422.
- [22] HUANG YC, SHI X, LI ZY, SHEN Y, SHI XX, WANG LY, LI GF, YUAN Y, WANG JX, ZHANG YC, ZHAO L, ZHANG M, KANG Y, LIANG Y. Possible association of *Firmicutes* in the gut microbiota of patients with major depressive disorder[J]. *Neuropsychiatric Disease and Treatment*, 2018, 14: 3329-3337.
- [23] LIU RT, ROWAN-NASH AD, SHEEHAN AE, WALSH RFL, SANZARI CM, KORRY BJ, BELENKY P. Reductions in anti-inflammatory gut bacteria are associated with depression in a sample of young adults[J]. *Brain, Behavior, and Immunity*, 2020, 88: 308-324.
- [24] JIANG HY, LING ZX, ZHANG YH, MAO HJ, MA ZP, YIN Y, WANG WH, TANG WX, TAN ZL, SHI JF, LI LJ, RUAN B. Altered fecal microbiota composition in patients with major depressive disorder[J]. *Brain, Behavior, and Immunity*, 2015, 48: 186-194.
- [25] KNUDSEN JK, BUNDGAARD-NIELSEN C, HJERRILD S, NIELSEN RE, LEUTSCHER P, SØRENSEN S. Gut microbiota variations in patients diagnosed with major depressive disorder—a systematic review[J]. *Brain and Behavior*, 2021, 11(7): e02177.
- [26] YATSUNENKO T, REY FE, MANARY MJ, TREHAN I, DOMINGUEZ-BELLO MG, CONTRERAS M, MAGRIS M, HIDALGO G, BALDASSANO RN, ANOKHIN AP, HEATH AC, WARNER B, REEDER J, KUCZYNSKI J, CAPORASO JG, LOZUPONE CA, LAUBER C, CLEMENTE JC, KNIGHTS D, KNIGHT R, et al. Human gut microbiome viewed across age and geography[J]. *Nature*, 2012, 486(7402): 222-227.
- [27] KOVTUN AS, AVERINA OV, ANGELOVA IY, YUNES RA, ZORKINA YA, MOROZOVA AY, PAVLICHENKO AV, SYUNYAKOV TS, KARPENKO OA, KOSTYUK GP, DANILENKO VN. Alterations of the composition and neurometabolic profile of human gut microbiota in major depressive disorder[J]. *Biomedicines*, 2022, 10(9): 2162.
- [28] CHEUNG SG, GOLDENTHAL AR, UHLEMANN AC, MANN JJ, MILLER JM, SUBLETTE ME. Systematic review of gut microbiota and major depression[J]. *Frontiers in Psychiatry*, 2019, 10: 34.
- [29] SANADA K, NAKAJIMA S, KUOKAWA S, BARCELÓ-SOLER A, IKUSE D, HIRATA A, YOSHIZAWA A, TOMIZAWA Y, SALAS-VALERO M, NODA Y, MIMURA M, IWANAMI A, KISHIMOTO T. Gut microbiota and major depressive disorder: a systematic review and meta-analysis[J]. *Journal of Affective Disorders*, 2020, 266: 1-13.
- [30] 荣晗, 徐丹, 刘铁榜, 王明帮, 赵杰, 刘洪慧, 杨海晨, 张建. 抑郁症患者肠道菌群丰度和种类及基因功能通路的病例对照研究[J]. *中华精神科杂志*, 2017, 50(3): 208-213.
- RONG H, XU D, LIU TB, WANG MB, ZHAO J, LIU YH, YANG HC, ZHANG J. A case-control study on the abundance, species and gene functional pathway of gut microbiota in patients with depression[J]. *Chinese Journal of Psychiatry*, 2017, 50(3): 208-213 (in Chinese).
- [31] HUANG TT, LAI JB, DU YL, XU Y, RUAN LM, HU SH. Current understanding of gut microbiota in mood disorders: an update of human studies[J]. *Frontiers in Genetics*, 2019, 10: 98.
- [32] SHEN ZH, ZHU CX, QUAN YS, YANG JM, YUAN W, YANG ZY, WU S, LUO WW, TAN B, WANG XY. Insights into *Roseburia intestinalis* which alleviates experimental colitis pathology by inducing anti-inflammatory responses[J]. *Journal of Gastroenterology and Hepatology*, 2018, 33(10): 1751-1760.
- [33] TAMANAI-SHACOORI Z, SMIDA I, BOUSARGHIN L, LOREAL O, MEURIC V, BING FONG S, BONNAURE-MALLET M, JOLIVET-GOUGEON A. *Roseburia* spp.: a marker of health?[J]. *Future Microbiology*, 2017, 12(2): 157-170.
- [34] CANFORA EE, JOCKEN JW, BLAAK EE. Short-chain fatty acids in control of body weight and insulin sensitivity[J]. *Nature Reviews Endocrinology*, 2015, 11(10): 577-591.
- [35] HIIPPALA K, KAINULAINEN V, KALLIOMÄKI M, ARKKILA P, SATOKARI R. Mucosal prevalence and interactions with the epithelium indicate commensalism of *Sutterella* spp.[J]. *Frontiers in Microbiology*, 2016, 7: 1706.
- [36] MORGAN XC, KABAKCHIEV B, WALDRON L,

- TYLER AD, TICKLE TL, MILGROM R, STEMPAK JM, GEVERS D, XAVIER RJ, SILVERBERG MS, HUTTENHOWER C. Associations between host gene expression, the mucosal microbiome, and clinical outcome in the pelvic pouch of patients with inflammatory bowel disease[J]. *Genome Biology*, 2015, 16(1): 67.
- [37] BUTERA A, DI PAOLA M, VITALI F, DE NITTO D, COVOTTA F, BORRINI F, PICA R, DE FILIPPO C, CAVALIERI D, GIULIANI A, PRONIO A, BOIRIVANT M. IL-13 mRNA tissue content identifies two subsets of adult ulcerative colitis patients with different clinical and mucosa-associated microbiota profiles[J]. *Journal of Crohn's and Colitis*, 2020, 14(3): 369-380.
- [38] SAKAMOTO M, BENNO Y. Reclassification of *Bacteroides distasonis*, *Bacteroides goldsteinii* and *Bacteroides merdae* as *Parabacteroides distasonis* gen. nov., comb. nov., *Parabacteroides goldsteinii* comb. nov. and *Parabacteroides merdae* comb. nov.[J]. *International Journal of Systematic and Evolutionary Microbiology*, 2006, 56(7): 1599-1605.
- [39] KVERKA M, ZAKOSTELSKA Z, KLIMESOVA K, SOKOL D, HUDCOVIC T, HRNCIR T, ROSSMANN P, MRAZEK J, KOPECNY J, VERDU EF, TLASKALOVA-HOGENOVA H. Oral administration of *Parabacteroides distasonis* antigens attenuates experimental murine colitis through modulation of immunity and microbiota composition[J]. *Clinical and Experimental Immunology*, 2011, 163(2): 250-259.
- [40] FU XD, LIU ZM, ZHU CL, MOU HJ, KONG Q. Nondigestible carbohydrates, butyrate, and butyrate-producing bacteria[J]. *Critical Reviews in Food Science and Nutrition*, 2019, 59(sup1): S130-S152.