

多胺代谢在精神分裂症中的研究进展

温世怡^{1,2}, 邱贤秀¹, 曾今诚^{1*} (1. 广东医科大学医学技术学院//东莞市医学活性分子开发与转化重点实验室//广东省医学免疫与分子诊断重点实验室, 广东东莞 523808; 2. 茂名市第三人民医院检验科, 广东茂名 525200)

摘要: 多胺代谢在中枢神经系统和其他器官的多种细胞功能中发挥重要作用。越来越多研究表明多胺代谢与精神分裂症(schizophrenia, SCZ)的病理变化密切相关。在SCZ患者和该疾病的动物模型中, 已经证实了多胺以及其前体、衍生物、代谢酶和相关基因表达的变化。该文就多胺代谢在SCZ中的研究进展进行综述, 以期为靶向多胺代谢的SCZ治疗提供新的思路。

关键词: 多胺代谢; 精神分裂症

中图分类号: R 392.9

文献标志码: A

文章编号: 2096-3610 (2024) 05-0507-05

Progress of polyamine metabolism in pathogenesis of schizophrenia

WEN Shiyi^{1,2}, QIU Xianxiu¹, ZENG Jincheng^{1*}(1. Dongguan Key Laboratory of Medical Bioactive Molecular Developmental and Translational Research, Guangdong Provincial Key Laboratory of Medical Immunology and Molecular Diagnostics, Institute of Laboratory Medicine, Guangdong Medical University, Dongguan 523808, China; 2. Department of Clinical Laboratory, Maoming Third People's Hospital, Maoming 525200, China)

Abstract: Polyamine metabolism plays an important role in a variety of cellular functions in the central nervous system and other organs. More and more studies have shown that polyamine metabolism is closely related to the pathological changes of schizophrenia. In patients with schizophrenia and in animal models of the disease, it has been confirmed that there are changes in the polyamines, their precursors, derivatives, metabolic enzymes and expression of related genes. This article reviews the research progress of polyamine metabolism in schizophrenia, in order to provide a new idea for schizophrenia treatment targeting polyamine metabolism.

Key words: polyamine metabolism; schizophrenia

精神分裂症(schizophrenia, SCZ)是一种复杂的精神性障碍, 其主要症状包括幻觉、妄想、思维紊乱和认知缺陷^[1]。虽然SCZ的发病率相对较低, 但对患者及其家人造成严重的负担。尽管目前已有许多抗精神病类药物在治疗SCZ上取得了重大进展, 但这些药物仍存在一定比例的耐药性及副作用等。目前对于SCZ的病因仍然知之甚少, 研究重点在递质多巴胺和谷氨酸上, 包括纹状体多巴胺的过度传递、多巴胺D2受体增加、NMDA谷氨酸功能的破坏等。但已有研究证实多种神经递质和神经调节剂, 包括γ-氨基丁酸(GABA)、甘氨酸、D-丝氨酸、5-羟色胺(5-HT)、乙酰胆碱、多胺

及其衍生物和相关合成酶等, 也都与其病理生理学有关^[2-6]。因此, 本文对多胺代谢在SCZ中可能的调节机制进行阐述, 以期为临床治疗SCZ提供新的思路。

1 中枢神经系统中的多胺代谢

多胺是普遍存在于动植物所有组织和细胞类型中的脂族聚阳离子, 包括腐胺(putrescine, PUT)、亚精胺(spermidine, SPD)、精胺(spermine, SPM)等。多胺代谢能通过多胺的合成、分解和转运, 以及单个多胺间的相互转化进行高度调节, 从而在机体中发挥重要作用^[7]。而在中枢神经系统中, 多胺具有独特的生物化

收稿日期: 2024-04-12

基金项目: 国家自然科学基金项目(32000864), 东莞市社会发展科技项目(20221800905612)

作者简介: 温世怡, 男, 在读硕士研究生, E-mail: 1521226851@qq.com

通信作者: 曾今诚, 男, 副研究员, E-mail: zengjc@gdmu.edu.cn

学性质,且主要在神经元中合成。同时在多胺囊泡转运蛋白的作用下,多胺能实现在神经元和神经胶质细胞中的双向转运,从而参与神经系统处理、传递和存储信息^[8-9]。值得注意的是,神经胶质细胞在多胺转运过程中,主要参与的是多胺的摄取和释放,而不是合成^[10]。然而,研究发现在新生儿中,星形胶质细胞也可以通过鸟氨酸脱羧酶(ornithine decarboxylase, ODC)合成足量的多胺^[11]。

有研究表明,天然多胺、SPM 和 SPD 及其前体 PUT 均以较高的浓度存在,同时也表现出许多神经生理学和代谢方面的作用,包括控制核酸和蛋白质的合成、调节离子通道和钙依赖性递质释放等^[12]。但由于它们在血脑屏障中的转运受限,导致其在中枢神经系统中的存在主要是由脑源性局部合成^[6]。此外,有研究发现神经元能通过 ODC,使鸟氨酸转化为 PUT^[13]。还有研究在神经元中发现了参与多胺代谢相关的酶和酶调节剂,如抗 ODC、抗酶抑制剂(AZINs)、SPD/SPM N1-乙酰转移酶(SAT1)、SPD 合成酶(SRM)、SPM 氧化酶(SMOX)、精氨酸酶(ARG)和精氨酸脱羧酶(ADC)等^[6, 10, 14-17]。还有研究证明,神经调节剂胍丁胺及其前体精氨酸可穿过血脑屏障,且胍丁胺在大脑中的浓度和定位由外周胍丁胺和精氨酸水平以及 ADC 的内源合成来决定,并能对各种神经递质和信号通路的调节起到重要作用^[18]。此外,胍丁胺降解酶胍胺酶(AGMAT)也存在于神经元中,可将胍丁胺降解转化为 PUT。另外,胍丁胺代谢酶,又称为胍胺酶样蛋白,除了被发现存在于脑神经元中,还发现其也存在于星形胶质细胞中^[6]。

2 精神分裂症中的多胺代谢

既往认为 SCZ 是由于大脑某些部位多巴胺相关机制的缺陷而导致的。1983 年, Richardson-Andrews^[19]提出包括 SCZ 在内的中枢神经系统病变所涉及的病理机制调控点是多胺而非多巴胺。

2.1 多胺调控

有研究发现,SCZ 患者血液中的所有多胺水平都会显著增高,并且会受到抗精神病类药物的影响^[20-22]。但在使用氯氮平治疗耐药性 SCZ 患者中,却并未发现多胺水平的改变,说明上述效应可能还与治疗反应有关^[23]。此外,还有研究发现,在 SCZ 患者的成纤维细胞中也伴随有 SPM 和总多胺的水平升高^[13]。为了更清晰了解 SCZ 患者大脑中多胺的变化,又有研究对 SCZ 患者死后脑组织中的 SPM、SPD 和 PUT 等多胺进行检测,

发现 SPM、SPD 和 PUT 水平均高于正常大脑组织^[24-25]。另外,在早发性 SCZ 患者的血中发现 PUT 的前体胍丁胺浓度降低^[26],而在首次发病和慢性 SCZ 患者的血浆和死后大脑中则发现胍丁胺的浓度显著增加,但经过药物治疗后,血液中胍丁胺的浓度会有所下降^[6]。

2.2 多胺代谢相关基因的表达调控

早在 2002 年,就已有研究使用 cDNA 微阵列对 SCZ 患者所有主要代谢途径进行基因表达谱分析,发现鸟氨酸-多胺代谢调节途径中的 ODC 抗酶抑制剂(OAZIN)和鸟氨酸转氨酶(OAT)的基因表达一致下降,且 OAZIN 和 OAT 还参与了多胺生成的调节。有趣的是,研究还发现鸟氨酸-多胺代谢还能影响谷氨酸和天冬氨酸的代谢,并且多胺还可以直接作为强效的 NMDA 受体拮抗剂。因此,提示谷氨酸和天冬氨酸水平的降低,伴随 ODC 活性和多胺生成的减少,可能是 SCZ 患者大脑代谢状态的特征。值得注意的是,这种减少并不是患者长期接受抗精神病药物治疗的结果,因为在接受氟哌啶醇治疗的猴子中,仅 OAZIN 的表达略有减少^[27]。后来有研究发现 SAT1 及其编码基因是调节多胺分解代谢的主要因子,并进一步研究 SAT-1-1415T/C 单核苷酸多态性(single nucleotide polymorphism, SNP)与 SCZ 的相关性,结果显示 SAT-1 -1415T/C SNP 与 SCZ 之间有没有显著关联,但在女性患者中发现等位基因 C 与精神病理之间有轻度关联^[28]。此外,还有研究通过对 SCZ 的聚合功能基因组学(convergent functional genomics, CFG)进行分析,发现编码 AZIN1 的基因 AZIN 1 型的 CFG 评分有 3.0,说明 AZIN 1 型是与 SCZ 相关的候选基因^[29]。而 Maycox 等^[30]对两个大型 SCZ 队列的基因表达进行分析,却并没有发现任何与多胺代谢相关的差异表达基因。

2.3 多胺代谢酶调控

目前已有研究证实了 SCZ 患者的脑组织或血液有涉及多胺代谢酶的改变,说明 SCZ 在发生发展中受到多胺代谢酶的调控。早在 1980 年,就已有研究发现急性 SCZ 患者的血浆多胺氧化酶(PAO)活性会显著降低,但其活性降低与 SCZ 的亚型、发病年龄或药物治疗无关^[31]。有趣的是,Dahel 等^[32]却在 SCZ 患者的血清中发现 PAO 活性显著增高,还发现经电休克治疗后,患者的 PAO 可恢复到正常水平。另外,在对 SCZ 患者的研究中发现,额叶皮层、海马体或内嗅皮层的 ODC 水平均正常^[24]。然而,SCZ 新生大鼠模型的皮质神经元中却观察到 ODC 活性增加^[33]。还有研究发现与正常人相比,SCZ 患者血清中的 SMOX 活性会显著

升高,且与年龄和性别无关^[34]。此外,在SCZ患者的脑脊液和SCZ成年大鼠模型死后脑组织标本中均观察到ARG的活性显著增加^[35-36],而在SCZ患者的血浆中却发现ARG活性明显低于正常人^[37]。

3 精神分裂症动物模型中的多胺代谢

为了更好地研究多胺代谢在SCZ中的作用,有科学家构建了SCZ的动物模型,并通过该模型阐述了多胺代谢在SCZ中的相关调控机制。有研究发现,在新生腹侧海马病变的大鼠模型中发现,大鼠大脑的前额叶、鼻周和内嗅皮质神经元数量减少,ODC和一氧化氮合酶免疫染色增加^[33]。然而,在过表达ODC和/SAT1的转基因小鼠中,表现出多种神经解剖学、神经化学和行为的特征,却没有SCZ样行为^[38]。还有研究发现在新生腹侧海马病变的大鼠模型中,SMOX在神经元中的表达显著增加^[6]。另外,在大脑皮层过表达SMOX的转基因小鼠中还发现神经元SMOX的过表达会导致了谷氨酸兴奋性的改变,这是人类SCZ的特征之一^[39-40]。在经过母体免疫激活(SCZ的危险因素)后,雄性和雌性的子代大鼠在早期新生期会显著增高额叶皮质、海马和小脑的精氨酸、谷氨酸、PUT、SPM和SPD的水平,且无明显性别差异^[41]。SCZ患者存在感觉运动门控的前脉冲抑制(PPI)功能缺陷^[42]。有研究发现,胍丁胺会破坏大鼠的PPI^[43]。有趣的是,另外有研究用拟精神药物苯环利定(PCP)来模拟SCZ患者的PPI缺陷,却发现低剂量胍丁胺可显著抑制PCP造成的PPI缺陷^[44]。PCP不仅显著地改变了脑组织中精氨酸、胍丁胺、SPM、ARG的水平^[45],还诱发了动物的SCZ样行为,且这种改变在停药后仍然有残余和长期的影响^[36]。

4 结语与展望

虽然目前对于多胺代谢在SCZ中的研究还较少,但是也已经存在大量证据表明多胺以及其前体、衍生物、代谢酶和相关基因的表达在SCZ中都发生了改变,表明多胺代谢与SCZ的病理变化密切相关。基于现有研究,推测多胺代谢在SCZ中的病理调节机制见图1。SPM可能通过SMOX诱导SPD的生成,同时SMOX可导致谷氨酸兴奋性的改变,进而导致脑结构受损^[40]。降低SMOX的表达或活性,抑制谷氨酸的兴奋性,进而阻止脑结构的受损,可能有效减轻SCZ的影响。目前能有效抑制SMOX的方法主要有两种,一种是使用SMOX抑制剂^[46],另一种是使用PAO抑制剂,进而对SMOX MDL72527造成不可逆的抑制作

用^[47]。但是这两种抑制剂均会造成严重副作用,并且SMOX是调控多胺生成的重要途径,是维持脑组织多胺稳态的重要物质。因此,抑制SMOX进而减轻SCZ影响的方法仍需进一步深入研究。此外,精氨酸可促进胍丁胺的生成,胍丁胺既能在AGMAT的作用下诱导PUT的生成,还能破坏PPI。抑制胍丁胺的生成,可抑制PPI缺陷,可能成为有效减轻或消除SCZ症状的治疗手段,但是其中涉及的具体病理调节机制尚不明确。多胺代谢对SCZ是否有其他病理调控作用,是否能应用到SCZ的治疗中,是否存在个体差异等问题还有待进一步验证。总之,多胺代谢在SCZ中的病理调控作用是多样的,这也为临床以多胺代谢为靶点的SCZ治疗带来了新的思路。今后随着多胺代谢在SCZ中病理调节机制的进一步阐明,也将为SCZ患者的靶向治疗带来新的希望。

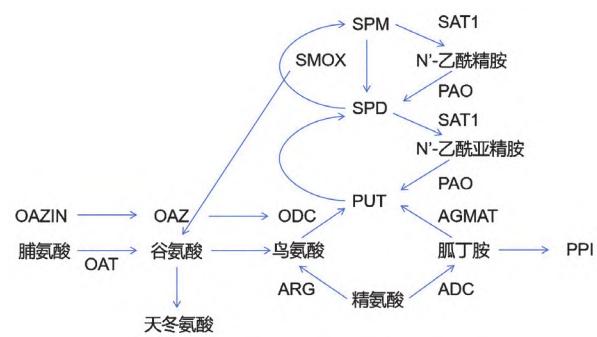


图1 多胺代谢在SCZ中的病理调节机制

参考文献:

- [1] AMERICAN PSYCHIATRIC ASSOCIATION . Diagnostic and statistical manual of mental disorders[M]. 5th ed. Washington: American Psychiatric Association, 2022.
- [2] KIM H R, MARTINA M. Bidirectional regulation of GABA A reversal potential in the adult brain: physiological and pathological implications[J]. Life (Basel), 2024, 14(1): 143.
- [3] ARIZANOVSKA D, EMODOGO J A, LALLY A P, et al. Cross species review of the physiological role of D-serine in translationally relevant behaviors[J]. Amino Acids, 2023, 55(11): 1501-1517.
- [4] FENG Z, HU Z, LI L, et al. Assessing NH300094, a novel dopamine and serotonin receptor modulator with cognitive enhancement property for treating schizophrenia[J]. Front Pharmacol, 2024, 15: 1298061.
- [5] YANG Y, ARAI T, SASAKI D, et al. Real-time tilting and twisting motions of ligand-bound states of $\alpha 7$ nicotinic acetylcholine receptor[J]. Eur Biophys J, 2024, 53(1-2): 15-25.
- [6] BERNSTEIN H G, KEILHOFF G, LAUBE G, et al. Polyamines and polyamine-metabolizing enzymes in schizophrenia:

- current knowledge and concepts of therapy[J]. World J Psychiatry, 2021, 11(12): 1177-1190.
- [7]XUAN M, GU X, LI J, et al. Polyamines: their significance for maintaining health and contributing to diseases[J]. Cell Commun Signal, 2023, 21(1): 348.
- [8]MORIYAMA Y, HATANO R, MORIYAMA S, et al. Vesicular polyamine transporter as a novel player in amine-mediated chemical transmission[J]. Biochim Biophys Acta Biomembr, 2020, 1862(12): 183208.
- [9]HIASA M, MIYAJI T, HARUNA Y, et al. Identification of a mammalian vesicular polyamine transporter[J]. Sci Rep, 2014, 4: 6836.
- [10]CERVELLI M, AVERNA M, VERGANI L, et al. The involvement of polyamines catabolism in the crosstalk between neurons and astrocytes in neurodegeneration[J]. Biomedicines, 2022, 10(7): 1756.
- [11]MALPICA-NIEVES C J, RIVERA-APONTE D E, TEJEDA-BAYRON F A, et al. The involvement of polyamine uptake and synthesis pathways in the proliferation of neonatal astrocytes[J]. Amino Acids, 2020, 52(8): 1169-1180.
- [12]SAGAR N A, TARAFDAR S, AGARWAL S, et al. Polyamines: functions, metabolism, and role in human disease management[J]. Med Sci (Basel), 2021, 9(2): 44.
- [13]BERNSTEIN H G, MÜLLER M. The cellular localization of the L-ornithine decarboxylase/polyamine system in normal and diseased central nervous systems[J]. Prog Neurobiol, 1999, 57(5): 485-505.
- [14]JUNTTILA T, RECHARDT L, HIETALA O A, et al. The expression of ornithine decarboxylase antizyme mRNA and protein in rat motoneurons[J]. Neurosci Lett, 1995, 197(3): 187-190.
- [15]LAMBERTOS A, NUÑEZ-SANCHEZ MA, LOPEZ-GARCIA C, et al. Antizyme inhibitor 2-deficient mice exhibit altered brain polyamine levels and reduced locomotor activity[J]. Biomolecules, 2022, 13(1): 14.
- [16]TANG X H, DIAO Y G, REN Z Y, et al. A role of GABA_A receptor α1 subunit in the hippocampus for rapid-acting antidepressant-like effects of ketamine[J]. Neuropharmacology, 2023, 225: 109383.
- [17]张静, 张潇月, 江琪, 等. M2型小胶质细胞移植促进小鼠脊髓损伤修复的实验研究[J]. 中国修复重建外科杂志, 2024, 38(2): 198-205.
- [18]PILETZ J E, MAY P J, WANG G, et al. Agmatine crosses the blood-brain barrier[J]. Ann N Y Acad Sci, 2003, 1009: 64-74.
- [19]RICHARDSON-ANDREWS R C. A central role for the polyamines in the aetiology of schizophrenia[J]. Med Hypotheses, 1983, 11(2): 157-166.
- [20]LEPPIKI L, KRIISA K, KOIDO K, et al. Profiling of amino acids and their derivatives biogenic amines before and after antipsychotic treatment in first-episode psychosis[J]. Front Psychiatry, 2018, 9: 155.
- [21]SVINAREV V I. Serum spermidine levels of schizophrenic patients [J]. Zh Nevropatol Psichiatr Im S S Korsakova, 1987, 87(5): 732-734.
- [22]DAS I, DE BELLEROCHE J, ESSALI M A, et al. Blood polyamine in schizophrenia[J]. Schizophr Res, 1989, 2: 146.
- [23]DAS I, ADAMS C, ESSALI M A, et al. Blood polyamines in schizophrenia: a study of clozapine in drug resistant schizophrenic patients[J]. Schizophr Res, 1992, 6: 175.
- [24]GILAD G M, GILAD V H, CASANOVA M F, et al. Polyamines and their metabolizing enzymes in human frontal cortex and hippocampus: preliminary measurements in affective disorders[J]. Biol Psychiatry, 1995, 38(4): 227-234.
- [25]SYATKIN S P, SMIRNOVA I P, KUZNETSOVA O M, et al. The levels of polyamines in autopsy materials of some structures of brain limbic system and reticular formation of patients with schizophrenia[J]. Res J Pharmaceut Biol Chem Sci, 2014, 5: 1486-1490.
- [26]BAYTUNCA B M, KALYONCU T, ÖZBARAN B, et al. Reduced blood agmatine level in early-onset schizophrenia[J]. Schizophr Res, 2020, 222: 528-529.
- [27]MIDDLETON F A, MIRNICS K, PIERRI J N, et al. Gene expression profiling reveals alterations of specific metabolic pathways in schizophrenia[J]. J Neurosci, 2002, 22(7): 2718-2729.
- [28]BERMUDO-SORIANO C R, VAQUERO-LORENZO C, DI-AZ-HERNANDEZ M, et al. SAT-1 -1415T/C polymorphism and susceptibility to schizophrenia[J]. Prog Neuropsychopharmacol Biol Psychiatry, 2009, 33(2): 345-348.
- [29]AYALEW M, LE-NICULESCU H, LEVEY D F, et al. Convergent functional genomics of schizophrenia: from comprehensive understanding to genetic risk prediction[J]. Mol Psychiatry, 2012, 17(9): 887-905.
- [30]MAYCOX P R, KELLY F, TAYLOR A, et al. Analysis of gene expression in two large schizophrenia cohorts identifies multiple changes associated with nerve terminal function[J]. Mol Psychiatry, 2009, 14(12): 1083-1094.
- [31]MELTZER H Y, ARORA R C, JACKMAN H, et al. Platelet monoamine oxidase and plasma amine oxidase in psychiatric patients[J]. Schizophr Bull, 1980, 6(2): 213-219.
- [32]DAHEL K A, AL-SAFFAR N M, FLAYEH K A. Polyamine oxidase activity in sera of depressed and schizophrenic patients after ECT treatment[J]. Neurochem Res, 2001, 26(4): 415-418.
- [33]BERNSTEIN H G, GRECKSCH G, BECKER A, et al. Cellular changes in rat brain areas associated with neonatal hippocampal damage[J]. Neuroreport, 1999, 10(11): 2307-2311.

(下转第 517 页)

- A structural analog of ralfuranones and flavipesins promotes biofilm formation by *Vibrio cholerae*[J]. Plos One, 2019, 14(4): e0215273.
- [49] ZENG J, HONG Y, ZHAO N, et al. A broadly applicable, stress-mediated bacterial death pathway regulated by the phosphotransferase system (PTS) and the cAMP-Crp cascade[J]. Proc Natl Acad Sci U S A, 2022, 119(23): e2118566119.
- [50] TAN S, HUA X, XUE Z, et al. Cajanin stilbene acid inhibited vancomycin-resistant *Enterococcus* by inhibiting phosphotransferase system[J]. Front Pharmacol, 2020, 11: 473.
- [51] GAN R Y, YANG H. Editorial: discovery of novel plant-derived compounds with antibacterial actions against antibiotic-resistant bacteria, volume II[J]. Front Microbiol, 2022, 13: 1027679.
- [52] LI H, LI C, SHI C, et al. Phosphoproteomics analysis reveals the anti-bacterial and anti-virulence mechanism of eugenol against *Staphylococcus aureus* and its application in meat products[J]. Int J Food Microbiol, 2024, 414: 110621.
- [53] HUI Q, AMMETER E, LIU S, et al. Eugenol attenuates inflammatory response and enhances barrier function during lipopolysaccharide-induced inflammation in the porcine intestinal epithelial cells[J]. J Anim Sci, 2020, 98(8): skaa245.
- [54] ASHRAFUDOULLA M, MIZAN M F R, HA A J W, et al. Antibacterial and antbiofilm mechanism of eugenol against antibiotic resistance *Vibrio parahaemolyticus*[J]. Food Microbiol, 2020, 91: 103500.
- [55] JAFRI H, BANERJEE G, KHAN M S A, et al. Synergistic interaction of eugenol and antimicrobial drugs in eradication of single and mixed biofilms of *Candida albicans* and *Streptococcus mutans*[J]. AMB Express, 2020, 10(1): 185.
- [56] QIAN W D, SUN Z H, WANG T, et al. Antimicrobial activity of eugenol against carbapenem-resistant *Klebsiella pneumoniae* and its effect on biofilms[J]. Microb Pathog, 2020, 139: 103924.

(责任编辑:李晓)

(上接第 510 页)

- [34] FLAYEH K A. Spermidine oxidase activity in serum of normal and schizophrenic subjects[J]. Clin Chem, 1988, 34(2): 401-403.
- [35] SZILÁGYI A K. Studies on arginase activity in the cerebrospinal fluid[J]. J Neurol Sci, 1973, 18(2): 143-154.
- [36] KNOX L T, JING Y, BAWAZIER-EDGEcombe J, et al. Effects of withdrawal from repeated phencyclidine administration on behavioural function and brain arginine metabolism in rats[J]. Pharmacol Biochem Behav, 2017, 153: 45-59.
- [37] YANIK M, VURAL H, KOZYIGIT A, et al. Is the arginine-nitric oxide pathway involved in the pathogenesis of schizophrenia?[J]. Neuropsychobiology, 2003, 47(2): 61-65.
- [38] KAUPPINEN R A, ALHONEN L I. Transgenic animals as models in the study of the neurobiological role of polyamines[J]. Prog Neurobiol, 1995, 47(6): 545-563.
- [39] PIETROPAOLI S, LEONETTI A, CERVETTO C, et al. Glutamate excitotoxicity linked to spermine oxidase overexpression[J]. Mol Neurobiol, 2018, 55(9): 7259-7270.
- [40] SHAH P, PLITMAN E, IWATA Y, et al. Glutamatergic neurometabolites and cortical thickness in treatment-resistant schizophrenia: Implications for glutamate-mediated excitotoxicity[J]. J Psychiatr Res, 2020, 124: 151-158.
- [41] ZHANG J, JING Y, ZHANG H, et al. Effects of maternal immune activation on brain arginine metabolism of postnatal day 2 rat offspring[J]. Schizophr Res, 2018, 192: 431-441.
- [42] THYME S B, PIEPER L M, LI E H, et al. Phenotypic landscape of schizophrenia-associated genes defines candidates and their shared functions[J]. Cell, 2019, 177(2): 478-491.
- [43] UZBAY T, KAYIR H, GOKTALAY G, et al. Agmatine disrupts prepulse inhibition of acoustic startle reflex in rats[J]. J Psychopharmacol, 2010, 24(6): 923-929.
- [44] PÅLSSON E, FEJGIN K, WASS C, et al. Agmatine attenuates the disruptive effects of phencyclidine on prepulse inhibition[J]. Eur J Pharmacol, 2008, 590(1-3): 212-216.
- [45] KNOX L T, JING Y, COLLIE N D, et al. Effects of acute phencyclidine administration on arginine metabolism in the hippocampus and prefrontal cortex in rats[J]. Neuropharmacology, 2014, 81: 195-205.
- [46] SUN L, YANG J, QIN Y, et al. Discovery and antitumor evaluation of novel inhibitors of spermine oxidase[J]. J Enzyme Inhib Med Chem, 2019, 34(1): 1140-1151.
- [47] DUNSTON T T, KHOMUTOV M A, GABELLI S B, et al. Identification of a novel substrate-derived spermine oxidase inhibitor[J]. Acta Naturae, 2020, 12(3): 140-144.

(责任编辑:林加西)