



(12) 发明专利

(10) 授权公告号 CN 108299411 B

(45) 授权公告日 2021.02.05

(21) 申请号 201710023076.X

A61P 25/06 (2006.01)

(22) 申请日 2017.01.13

A61P 13/12 (2006.01)

(65) 同一申请的已公布的文献号

A61P 29/00 (2006.01)

申请公布号 CN 108299411 A

A61P 9/10 (2006.01)

A61P 25/32 (2006.01)

(43) 申请公布日 2018.07.20

(56) 对比文件

(73) 专利权人 中国人民解放军军事医学科学院

WO 0195856 A2,2001.12.20

毒物药物研究所

CN 101454292 A,2009.06.10

地址 100850 北京市海淀区太平路27号

WO 2016183150 A1,2016.11.17

(72) 发明人 张城 王好山 董国兴 吴宁

CN 102239146 A,2011.11.09

张树卓 庄笑梅 庞冲 王娟

CN 1361775 A,2002.07.31

杨日芳 郑建全 李锦 恽榴红

US 4016280 A,1977.04.05

CA 2605985 A,2006.11.09

(74) 专利代理机构 中国贸促会专利商标事务所
有限公司 11038

Klumpp D A et al.Dicationic

代理人 刘海罗

Intermediates Involving Protonated
Amides: Dual Modes of Reactivity Including
the Acylation of Arenes.《Organic
letters》.2004,第6卷(第11期),第1789-1792
页.

(51) Int.Cl.

来源:.ChemBridge Corporation等提供的
化合物.《数据库REGISTRY(在线)》.2014,

C07D 413/06 (2006.01)

C07D 211/14 (2006.01)

C07D 409/06 (2006.01)

A61K 31/454 (2006.01)

A61K 31/451 (2006.01)

A61K 31/4535 (2006.01)

A61P 25/04 (2006.01)

审查员 李肖微

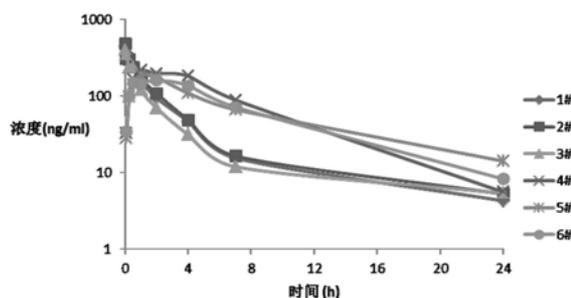
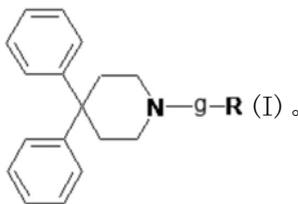
权利要求书1页 说明书21页 附图1页

(54) 发明名称

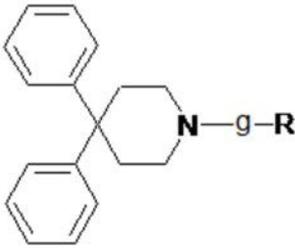
4,4-二苯基哌啶类化合物或其可药用盐、药物组合物及用途

(57) 摘要

本发明属于医药化工领域,涉及4,4-二苯基哌啶类化合物或其可药用盐、药物组合物及用途。具体地,本发明涉及式I所示的化合物或其可药用盐,还涉及包含该化合物或其可药用盐的药物组合物。本发明的化合物或其可药用盐或者其药用组合物具有明显的N型钙离子通道阻断活性并具有良好的药代动力学性质,能够有效地防治或缓解疼痛,具有作为新的预防和/或治疗疼痛、中风与脑缺血、酒精成瘾与中毒、肾病或由镇痛药物引起的成瘾性和耐受性病症的药物的潜力。



1. 式I所示的化合物或其可药用盐：



I

其中：

g选自亚甲基、羰基、亚乙酰基、1,3-亚丙酰基和1,2-亚丙酰基；

R选自取代苯基、噻吩基和苯并噁唑啉酮基；

所述取代为被一个或多个取代基所取代，所述取代基选自甲氧基和二甲基氨基。

2. 根据权利要求1所述的化合物或其可药用盐，其选自如下的化合物及其可药用盐：

6-(3-(4,4-二苯基哌啶)-丙酰基)苯并噁唑啉-2-酮；

6-(3-(4,4-二苯基哌啶)-乙酰基)苯并噁唑啉-2-酮；

1-(4-二甲氨基苄基)-4,4-二苯基哌啶；

1-(3,4,5-三甲氧基苄基)-4,4-二苯基哌啶；

1-(2-甲基噻吩基)-4,4-二苯基哌啶。

3. 一种药物组合物，包含权利要求1或2所述的化合物或其可药用盐。

4. 根据权利要求3所述的药物组合物，其还包含药学上可接受的辅料。

5. 一种非诊断目的且非治疗目的的在体外阻断或抑制N型钙离子通道的方法，包括给予有需求的受试者以有效量的权利要求1或2所述的化合物或其可药用盐或者给予有需求的受试者以有效量的权利要求3或4所述的药物组合物的步骤。

6. 权利要求1或2所述的化合物或其可药用盐或者权利要求3或4所述的药物组合物在制备N型钙离子通道阻断剂或抑制剂中的用途。

7. 权利要求1或2所述的化合物或其可药用盐或者权利要求3或4所述的药物组合物在制备治疗、预防和/或辅助治疗疼痛、中风与脑缺血、酒精成瘾与中毒、肾病或由镇痛药物引起的耐受性病征的药物中的用途。

8. 根据权利要求7所述的用途，其中，所述疼痛为手术后疼痛、偏头痛、内脏痛或神经性疼痛。

9. 根据权利要求7所述的用途，其中，所述肾病为急性和慢性肾衰竭或肾功能不全。

4,4-二苯基哌啶类化合物或其可药用盐、药物组合物及用途

技术领域

[0001] 本发明属于医药化工领域,涉及4,4-二苯基哌啶类化合物或其可药用盐、包含该化合物或其可药用盐的药物组合物及用途。

背景技术

[0002] N型钙离子通道属于电压门控钙通道(VDCC)的一个亚型,由 $\alpha 1\beta$ 亚单位构成,具有高电压激活、较快速失活的特点,主要分布在神经组织中,可被 ω -conotoxin GVIA(ω CgTx)阻滞,已被确证为具有临床相关性的新型药物作用靶标。

[0003] N型钙离子通道阻断剂在治疗中风与脑缺血、镇痛尤其是神经源性疼痛、减少酒精嗜求和治疗酒精中毒^[1]以及肾保护^[2,3,4]等方面具有良好的应用前景。

[0004] 研究表明,N型钙离子通道是疼痛产生和痛觉传导过程中的一个重要环节,由于针对N型钙离子通道的阻断剂直接作用于N型钙离子通道,不涉及第二信使或G蛋白,因此不易产生成瘾性。目前,高选择性的N型钙离子通道阻断剂 ω -芋螺毒素(ω -conotoxin) MVIIA (**Piralt[®]**)已于2004年12月被美国FDA批准进入市场销售,其临床实践表明,N型钙离子通道阻断剂已被证实为治疗疼痛的一个新型靶标,具有良好的应用前景。

[0005] 目前的研究表明,N型钙通道的阻断与治疗肾病有关:

[0006] 一方面,N型钙离子通道的阻断减少了交感神经末梢去甲肾上腺素、肾素的释放,降低了入球动脉及出球动脉的阻力,减少了肾小球的压力^[2]。糖尿病状态下,肾脏内肾素血管紧张素系统被不适当激活,血管紧张素转换酶(ACE)活性增高,血管紧张素II(Ang II)表达增多,直接参与了肾脏的进行性损害;它不仅通过影响全身及肾脏局部的血流动力,造成肾小球内的高压,还与糖尿病肾病(DN)发病机制中的蛋白激酶C(PKC)学说、氧化应激(OS)学说、细胞因子学说及遗传分子学说紧密相关。肾内有交感神经和副交感神经分布,肾内交感神经大部分是血管运动性的,使肾血管收缩;N型钙离子通道位于交感神经末梢,交感神经兴奋后N型钙离子通道钙离子内流,去甲肾上腺素释放,使肾脏的入球小动脉及出球小动脉均收缩,并刺激球旁细胞释放肾素。而且在众多的糖尿病肾病发展因素中,肾血液动力学,特别是肾小球高灌注压在肾功能损伤中起关键作用。2005年Tomoyuki^[3]等报道在高血压肾病大鼠模型观察,L/N型钙离子通道阻断剂西尼地平明显的减少了血浆肾素及去甲肾上腺素水平,以及入球及出球动脉的压力,降低了微量尿白蛋白。其可能通过抑制N型钙通道,来实现降低微量尿白蛋白来保护肾脏。

[0007] 另一方面,N型钙通道的阻断增加了对胰岛素的敏感性,降低了胰岛素抵抗^[4]。胰岛素抵抗(IR)引起糖尿病肾脏病变的机制可能是刺激细胞外基质集聚,升高各种炎症性细胞因子,增加钠的储留,造成对肾脏的损伤。由于IR产生血胰岛素增高,高胰岛素血症可兴奋下丘脑交感神经中枢,还会影响肾脏血流动力学,直接作用于肾小球动脉,扩张入球小动脉,加重肾小球高滤过、高灌注状态,通过引起高血压、高血脂、高尿酸等间接机制,促使肾小球硬化,高胰岛素血症通过刺激细胞因子,如胰岛素样生长因子来加重肾小球肥大的发生。2型糖尿病肾病的早期病理表现为系膜基质轻度增宽及肾小球基底膜(GBM)轻度增厚

正说明这一点。有专家提出IR不单是糖尿病发生根源,更是糖尿病患者肾脏病变形成的基础。1999年,Ishikawa^[4]等在高血压肾病模型中观察N型钙离子通道阻断剂西尼地平降低了胰岛素抵抗,而L型钙通道阻断剂阿洛地平没有此作用。这些进一步证实了N型钙通道可能作为治疗肾病潜在的新治疗靶点。

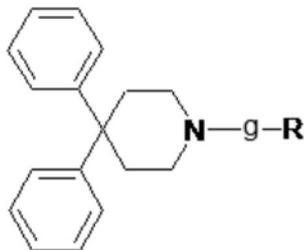
[0008] 目前,针对N型钙离子通道阻断剂已发展出多个系列的小分子化合物^[5]。其中,W099/43658公开的4-哌啶基苯胺类小分子化合物作为可口服的选择性的N型钙离子通道阻断剂表现出明显的镇痛活性;Teodori等^[6]、Knutsen等^[7]、Yamamoto等^[8,9]、Tyagarajan等^[10]的研究也取得了一定进展;小分子N型钙离子通道阻断剂NMED-160已经进入II期临床研究,其相关化合物的研究也得到了较好结果^[11,12]。

[0009] 但是,目前研究得到的N型钙离子通道阻断剂仍存在缺陷:一方面,这些化合物在生物活性及通道选择性方面存在不足;另一方面,这些化合物的药代动力学性质较差,需通过侧脑室给药等临床上非简单易行的途径给药才能产生足够的药理活性。因此,目前尚需开发新型的N型钙离子通道阻断剂。

发明内容

[0010] 本发明人经过研究和创造性劳动,得到了一类4,4-二苯基哌啶类化合物或其可药用盐。本发明人发现,该类化合物或其可药用盐表现出明显的N型钙离子通道阻断活性并具有良好的药代动力学性质,能够有效地防治或缓解疼痛,具有作为新的预防和/或治疗疼痛尤其是神经源性疼痛、中风与脑缺血、酒精成瘾与中毒、肾病或由镇痛药物引起的成瘾性和耐受性病症的药物或药物活性成分的潜力。

[0011] 本发明第一方面涉及式I所示的化合物或其可药用盐:



[0012]

I

[0013] 其中:

[0014] g选自C₁₋₈亚烷基、取代的C₁₋₈亚烷基、羰基和C₁₋₈亚酰基;

[0015] R选自C₅₋₂₀芳基、取代的C₅₋₂₀芳基、C₄₋₂₀杂环基和取代的C₄₋₂₀杂环基;

[0016] 所述取代独立地为被一个或多个取代基所取代,所述取代基选自卤素、C₁₋₈烷基、C₁₋₈烷氧基、C₃₋₈环烷基、氰基、硝基、巯基、甲硫基、乙硫基、三氟甲基、氨基、酰胺基、单C₁₋₈烷基氨基、二C₁₋₈烷基氨基、C₁₋₈烷基磺酰基、羟基、芳氧基、杂芳氧基和杂环基氧基。

[0017] 本发明中,式I化合物的可药用盐包括其无机酸盐或有机酸盐,其包括但不限于:盐酸盐、氢溴酸盐、氢碘酸盐、硝酸盐、硫酸盐、硫酸氢盐、磷酸盐、磷酸氢盐、乙酸盐、羟乙酸盐、丙酸盐、丁酸盐、草酸盐、己二酸盐、藻酸盐、乳酸盐、柠檬酸盐、酒石酸盐、琥珀酸盐、马来酸盐、富马酸盐、苦味酸盐、天冬氨酸盐、葡糖酸盐、苯甲酸盐、甲磺酸盐、乙磺酸盐、苯磺

酸盐、对甲苯磺酸盐、双羟萘酸盐、丙酮酸盐、乙醇酸盐、丙二酸盐、三氟乙酸盐、苹果酸盐、水杨酸盐、对氨基水杨酸盐、扑酸盐和抗坏血酸盐等；例如为式I化合物的盐酸盐。

[0018] 本发明第一方面任一所述化合物还可以是前药或可在体内代谢变化后释放出所述活性成分的形式。选择和制备适当的前药衍生物是本领域技术人员的公知技术。

[0019] 本发明第一方面的一个实施方式中，g选自C₁₋₈亚烷基、羰基和C₁₋₈亚酰基；R选自C₅₋₂₀芳基、取代的C₅₋₂₀芳基和C₄₋₂₀杂环基；所述取代基选自C₁₋₈烷基、C₁₋₈烷氧基、C₃₋₈环烷基、巯基、甲巯基、乙巯基、氨基、单C₁₋₈烷基氨基、二C₁₋₈烷基氨基和羟基。

[0020] 本发明第一方面的一个实施方式中，所述卤素为氟、氯、溴或碘。

[0021] 本发明第一方面的一个实施方式中，g选自C₁₋₈亚烷基、羰基和C₁₋₈亚酰基；R选自C₆₋₁₂芳基、取代的C₆₋₁₂芳基和C₄₋₁₂芳杂环基；所述取代基选自C₁₋₈烷氧基、甲巯基、乙巯基、氨基、单C₁₋₈烷基氨基和二C₁₋₈烷基氨基。

[0022] 本发明第一方面的一个实施方式中，所述C₄₋₁₂芳杂环基为C₄₋₅芳杂环基或C₆₋₁₂苯并杂环基。

[0023] 本发明第一方面的一个实施方式中，g选自亚甲基、羰基、亚甲酰基、亚乙酰基、1,3-亚丙酰基、1,2-亚丙酰基、1,4-亚丁酰基、1,3-亚丁酰基、1,2-亚丁酰基；R选自苯基、取代苯基、噻吩基和苯并噁唑啉酮基（例如2-苯并噁唑啉酮基）；所述取代基选自甲氧基和二甲基氨基。

[0024] 本发明第一方面的一个实施方式中，所述的化合物或其可药用盐选自如下(1)-(6)化合物及其可药用盐：

[0025] (1) 6-(3-(4,4-二苯基哌啶)-丙酰基)苯并噁唑啉-2-酮；

[0026] (2) 6-(3-(4,4-二苯基哌啶)-乙酰基)苯并噁唑啉-2-酮；

[0027] (3) 1-(4-二甲氨基苄基)-4,4-二苯基哌啶；

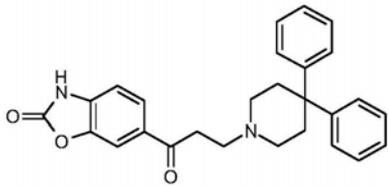
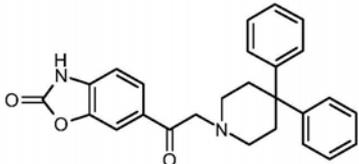
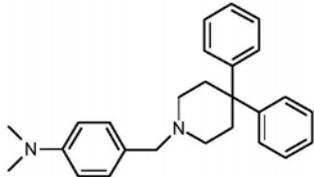
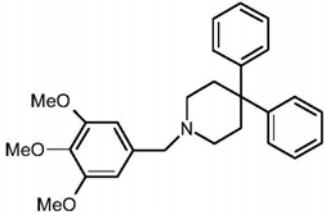
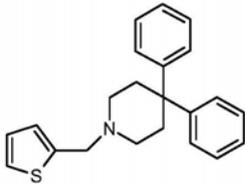
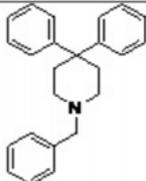
[0028] (4) 1-(3,4,5-三甲氧基苄基)-4,4-二苯基哌啶；

[0029] (5) 1-(2-甲基噻吩基)-4,4-二苯基哌啶；

[0030] (6) 4,4-二苯基-1-苄基哌啶。

[0031] 上述化合物(1)-(6)的名称和结构式如下面的表1所示。

[0032] 表1化合物(1)-(6)的名称和结构式

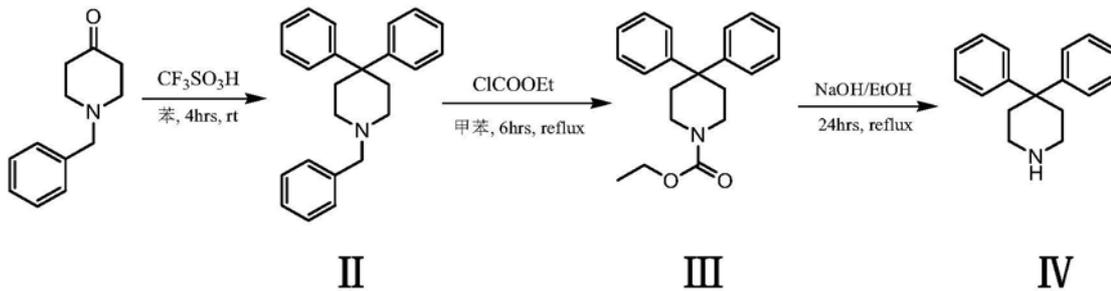
| 化合物编号 | 名称 | 结构式 |
|---------------|--------------------------------|---|
| [0033] (1) | 6-(3-(4,4-二苯基哌啶)-丙酰基)苯并噁唑啉-2-酮 |  |
| (2) | 6-(3-(4,4-二苯基哌啶)-乙酰基)苯并噁唑啉-2-酮 |  |
| (3) | 1-(4-二甲氨基苄基)-4,4-二苯基哌啶 |  |
| [0034] (4) | 1-(3,4,5-三甲氧基苄基)-4,4-二苯基哌啶 |  |
| (5) | 1-(2-甲基噻吩基)-4,4-二苯基哌啶 |  |
| (6) | 4,4-二苯基-1-苄基哌啶 |  |

[0035] 本发明第二方面涉及本发明第一方面任一所述的化合物或其可药用盐的制备方法。

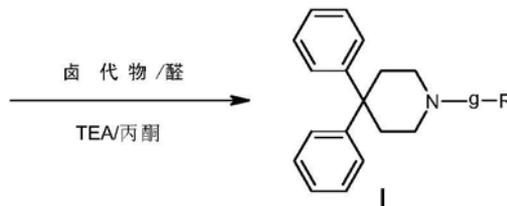
[0036] 可以采用如下所示的合成路线制备本发明的式I化合物,另外,也可参见本发明实施例中的详细描述。根据需要,还可以与酸反应转化为其可药用盐。

[0037] 首先,以N-苄基-4哌啶酮为原料,以苯为原料和反应溶剂,在三氟甲磺酸存在下室温反应得到4,4-二苯基-1-苄基哌啶(式II);而后,4,4-二苯基-1-苄基哌啶(式II)与氯甲酸乙酯反应,然后碱水解,得到4,4-二苯基哌啶(式IV);4,4-二苯基哌啶(式IV)在干燥的丙酮中,与商品化的卤代物或醛在三乙胺等碱性条件下,室温下搅拌2~24小时进行卤代反应

或还原胺化反应,得到式I目标化合物。

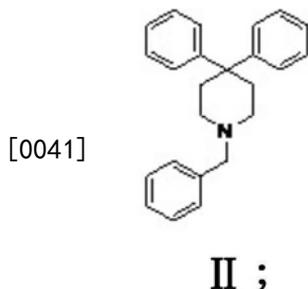


[0038]



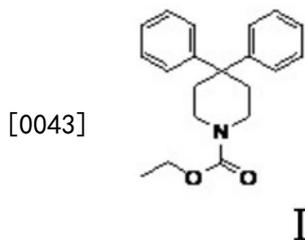
[0039] 本发明第二方面的一个实施方案中,本发明第一方面任一所述的化合物或其可药用盐的制备方法,包括下述步骤:

[0040] (1) N-苄基-4哌啶酮与苯在三氟甲磺酸存在下反应,生成式II所示的化合物,



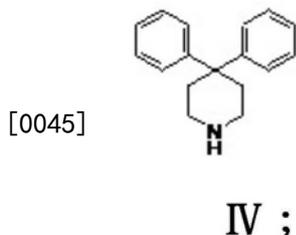
[0041]

[0042] (2) 式II化合物与氯甲酸乙酯反应,生成式III所示的化合物,



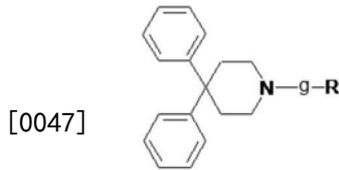
[0043]

[0044] (3) 式III化合物在碱条件下水解,生成式IV所示的化合物,



[0045]

[0046] (4) 式IV化合物与卤代物或醛反应,生成式I所示的化合物,



I;

[0048] 上述式I中的R或g的定义如本发明第一方面任一化合物或其可药用盐所述。

[0049] 本发明第三方面涉及一种药物组合物,包含本发明第一方面任一所述的化合物或其可药用盐;可选地,所述药物组合物还包含药学上可接受的载体和/或辅料。

[0050] 本发明的化合物可以本身形式给药,或者以药物组合物的形式给药。本发明的药物组合物中,化合物可以是与一种或多种药学上可接受的载体、赋形剂或稀释剂相混合的。本发明的药物组合物通常是按常规方式配制的,使用一种或多种生理学上可接受的载体和/或辅料,它们有利于将活性化合物加工成可以在药学上使用的制剂,适当的制剂取决于所选择的给药途径,可以按照本领域熟知的常识进行制备。

[0051] 可用于本发明药物组合物的药用载体或赋形剂包括但不限于:离子交换剂,氧化铝,硬脂酸铝,卵磷脂,血清蛋白如人血清蛋白,缓冲物质如磷酸盐,甘油,山梨酸,山梨酸钾,饱和植物脂肪酸的部分甘油酯混合物,水,盐或电解质,如硫酸鱼精蛋白,磷酸氢二钠,磷酸氢钾,氯化钠,锌盐,胶态二氧化硅,三硅酸镁,聚乙烯吡咯烷酮,纤维素物质,聚乙二醇,羧甲基纤维素钠,聚丙烯酸酯,蜂蜡,聚乙烯-聚氧丙烯嵌段聚合物和羊毛脂。

[0052] 本发明的式I化合物或其可药用盐或者含有式I化合物或其可药用盐的药物组合物的给药途径可为肠道或非肠道,如口服、肌肉、皮下、鼻腔、口腔粘膜、皮肤、腹膜或直肠等。给药剂型例如片剂、胶囊、滴丸、气雾剂、丸剂、粉剂、溶液剂、混悬剂、乳剂、颗粒剂、脂质体、透皮剂、口含片、栓剂、冻干粉针剂等。还可以制备成缓释制剂、控释制剂及各种微粒给药系统。

[0053] 本发明第四方面涉及一种在体内或体外阻断或抑制N型钙离子通道的方法,包括给予有需求的受试者以有效量的本发明第一方面任一所述的化合物或其可药用盐或者给予有需求的受试者以有效量的本发明第三方面所述的药物组合物的步骤。

[0054] 本发明第五方面涉及本发明第一方面任一所述的化合物或其可药用盐或者本发明第三方面所述的药物组合物在制备N型钙离子通道阻断剂或抑制剂中的用途。

[0055] 本发明第六方面涉及本发明第一方面任一所述的化合物或其可药用盐或者本发明第三方面所述的药物组合物在制备治疗、预防和/或辅助治疗疼痛、中风与脑缺血、酒精成瘾与中毒、肾病或由镇痛药物引起的成瘾性和耐受性病征的药物中的用途;优选地,所述疼痛为手术后疼痛、偏头痛、内脏痛或神经性疼痛;优选地,所述肾病为急性和慢性肾衰竭或肾功能不全。

[0056] 本发明第七方面涉及一种治疗和/或预防和/或辅助治疗疼痛、中风与脑缺血、酒精成瘾与中毒、肾病或由镇痛药物引起的成瘾性和耐受性病征的方法,包括给予有需求的受试者有效量的本发明第一方面任一所述的化合物或其可药用盐或者本发明第三方面所述的药物组合物的步骤;优选地,所述疼痛为手术后疼痛、偏头痛、内脏痛或神经性疼痛;优选地,所述肾病为急性和慢性肾衰竭或肾功能不全。

[0057] 本发明的化合物或其可药用盐可以单独给药或与其它的本发明的化合物或其可

药用盐联合给药,和/或与其它已知治疗剂联合给药。

[0058] 本发明的化合物或其可药用盐或者本发明的药物组合物针对不同患者的特定使用剂量和使用方法决定于诸多因素,包括患者的年龄,体重,性别,自然健康状况,营养状况,化合物的活性强度,服用时间,代谢速率,病症的严重程度以及诊治医师的主观判断。

[0059] 单位剂型通常含有0.1重量%至99重量%的活性物质,更通常为5重量%至75重量%的活性物质。举例来说,单位剂型可以含有1mg至1g化合物、10mg至500mg化合物、50mg至400mg化合物或者100mg至200mg化合物。

[0060] 在本发明中,如无特别说明:

[0061] 术语“卤素”是指VIIA族元素,包括氟(F)、氯(Cl)、溴(Br)、碘(I)和砹(At)。

[0062] 术语“C₁₋₈烷基”是指具有1-8个碳原子的直链或支链烷基。例如为具有1-6个碳原子的直链或支链烷基,例如为具有1-4个碳原子的直链或支链烷基,例如甲基、乙基、丙基、异丙基、丁基、异丁基、仲丁基、叔丁基、戊基、2-乙基-丁基、己基、庚基和辛基。

[0063] 术语“C₁₋₈亚烷基”是指具有1-8个碳原子形式上消除了两个氢原子的直链或支链烷基,例如为C₁₋₆亚烷基、C₁₋₄亚烷基、亚甲基、1,2-亚乙基、亚乙基、亚异丙基、1,3-亚丙基等。

[0064] 术语“羰基”是指碳和氧两种原子通过双键连接而成的二价基团。

[0065] 术语“C₁₋₈亚酰基”是指C₁₋₈烷基脂肪酸去掉羟基后剩下的并且在形式上还消除了一个氢原子的基团。例如C₂₋₈亚酰基、C₂₋₆亚酰基、C₁₋₆亚酰基、亚甲酰基、亚乙酰基、1,3-亚丙酰基、1,2-亚丙酰基、1,4-亚丁酰基、1,3-亚丁酰基、1,2-亚丁酰基等。

[0066] 术语“C₁₋₈烷氧基”表示“C₁₋₈烷基-O-”,其中C₁₋₈烷基如上述定义。

[0067] 术语“C₃₋₈环烷基”表示具有3-8个碳原子的环状烷基。例如C₃₋₆环烷基、C₃₋₅环烷基, C₃₋₈环烷基的例子包括环丙基、环丁基、环戊基、环己基、环庚基、环辛基等。

[0068] 术语“C₅₋₂₀芳基”是指包含5-20个碳原子的形式上消除了一个氢原子的芳香环(包括稠环),例如C₆₋₂₀芳基、C₆₋₁₈芳基、C₆₋₁₂芳基。芳基的例子具体包括苄基、苯基、萘基、蒽基、芴基等。

[0069] 术语“芳氧基”表示“芳基-O-”,其中芳基如上述C₅₋₂₀芳基定义。

[0070] 术语“C₄₋₂₀杂环基”是指包含4-20个原子(1-3个原子选自杂原子氧、氮和硫)的杂环基,分为脂杂环基和芳杂环基两类。杂环基的例子包括苯并杂环基、四氢呋喃基、吡咯烷基、哌啶基、吗啉基等、噻唑烷基、噻唑啉硫酮基、硫代噻唑啉基、苯并噻唑基、噻吩基、噻二唑基、苯并噻唑啉-2-酮基等。

[0071] 术语“杂环基氧基”表示“杂环基-O-”,其中杂环基如上述C₄₋₂₀杂环基的定义。

[0072] 术语“杂芳基”是指芳香杂环,其中1-3个原子选自杂原子氧、氮和硫,其它原子为碳原子。杂芳基的例子包括C₅₋₂₀杂芳基、C₅₋₁₂杂芳基、吡咯基、吡啶基、咪唑基、呋喃基、吡喃基、噻吩基、噻啶基、吡嗪基、哒嗪基、吡啶基、喹啉基、吡啶并吡啶基、呋唑基等。

[0073] 术语“杂芳氧基”表示“杂芳基-O-”,其中杂芳基如上述C₅₋₂₀杂芳基的定义。

[0074] 术语“多取代”表示被多个取代基所取代,例如为二取代、三取代、四取代等。

[0075] 术语“给药”包括所有直接或间接释放化合物/药物组合物到预期作用部位的手段。

[0076] 术语“酰胺基”是指羧酸的羟基被氨基(或胺基)取代并且形式上消除了一个氢原

子的基团。

[0077] 术语“C₁₋₈烷基磺酰基”是指含C₁₋₈烷基取代的磺酰基,其中C₁₋₈烷基如上述C₁₋₈烷基的定义。

[0078] 术语“巯基”是指巯氢基(-SH)的简称,又称“硫醇基”。由氢和硫两种元素组成的一价原子团。巯基是某些酶蛋白的必需基团之一。

[0079] 术语“C₁₋₈烷基氨基”是指氨基上的氢原子被C₁₋₈烷基所取代,其中C₁₋₈烷基如上述C₁₋₈烷基的定义。“单C₁₋₈烷基氨基”是指氨基上的一个氢原子被C₁₋₈烷基所取代。“二C₁₋₈烷基氨基”是指氨基上的两个氢原子被C₁₋₈烷基所取代。

[0080] 术语“C₄₋₁₂芳杂环基”是指包含4-12个碳原子,环系较稳定,包括杂原子在内的环是平面型,环内有4n+2个π电子处于环闭共轭体系的基团,例如苯并噁唑啉酮基、C₄₋₅芳杂环基中的吡啶基、噻吩基、呋喃基等。

[0081] 术语“C₆₋₁₂苯并杂环基”是指包含6-12个碳原子,苯环与单杂环稠和形成的基团,例如苯并噁唑啉酮基。

[0082] 术语“阻断”是指完全(全部)阻断或部分阻断,例如阻断率为10%以上、20%以上、30%以上、40%以上、50%以上、60%以上、70%以上、80%以上或100%的阻断。“阻断剂”指实现这一阻断所使用的药物。

[0083] 本发明取得的有益效果:

[0084] 1、本发明化合物、其可药用盐及包含该化合物的药物组合物对N型钙离子通道有明显的特异性阻断或抑制作用。

[0085] 2、本发明化合物、其可药用盐及包含该化合物的药物组合物具有良好的药代动力学性质,能够有效地防治或缓解疼痛。

[0086] 3、本发明化合物、其可药用盐及包含该化合物的药物组合物可以预防和/或治疗和/或辅助治疗手术后疼痛、偏头痛、内脏痛、神经性疼痛、中风与脑缺血、酒精成瘾与中毒、急性和慢性肾衰竭、肾机能不全以及由镇痛药物引起的成瘾性和耐受性病征。

附图说明

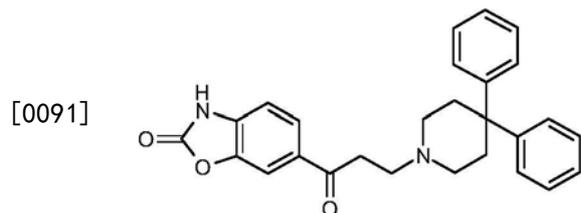
[0087] 为了使本发明的内容更容易被清楚的理解,下面根据本发明的具体实施例并结合附图,对本发明作进一步详细的说明,其中:

[0088] 图1为本发明测试例4中6只大鼠血浆中的化合物(1)浓度;

[0089] 图2为本发明测试例4中静脉注射和口服给药后大鼠血浆中的化合物(1)浓度。

具体实施方式

[0090] 实施例1:6-(3-(4,4-二苯基哌啶)-丙酰基)苯并噁唑啉-2-酮(化合物(1))的合成



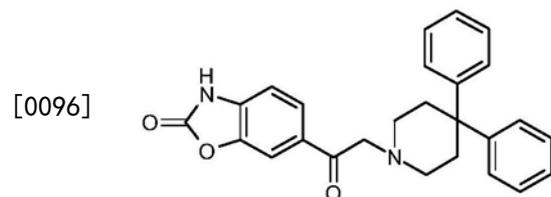
[0092] 称取N-苄基-4-哌啶酮1.89g(0.01mol)溶于20mL干燥的苯中,搅拌下加入三氟甲

磺酸20mL,室温下搅拌反应4小时,将反应液倒入冰水中,加入40%的氢氧化钠水溶液调pH值至10-12,用30mL二氯甲烷进行提取,共提取3次,合并后的提取液用饱和氯化钠溶液30mL和水30mL各洗涤1次,加入适量无水硫酸钠干燥过夜,滤除干燥剂,减压蒸除溶剂,得白色固体(4,4-二苯基-1-苄基哌啶,化合物(6))3.24g,产率99%。

[0093] 将上面制备的3.24g 4,4-二苯基-1-苄基哌啶(化合物(6))溶于100mL甲苯中,加入20mL氯甲酸乙酯,加热回流反应8小时,减压蒸除溶剂,残留物中加入100mL蒸馏水和8mL40%的氢氧化钠水溶液,加热回流反应24小时。减压蒸除溶剂,加入100mL蒸馏水,用40mL二氯甲烷进行提取,共提取3次,合并后的提取液用饱和氯化钠溶液30mL和水30mL各洗涤1次,加入适量无水硫酸钠干燥过夜,滤除干燥剂,减压蒸除溶剂,得白色固体1.81g,为4,4-二苯基哌啶, m. p. 148°C-150°C, 产率76.0%。¹H-NMR (CDCl₃, ppm) δ: 7.30-7.34 (m, 4H), 7.20-7.23 (m, 6H), 3.21 (t, 4H, J=5.32Hz), 2.68 (t, 4H, J=5.32Hz)。

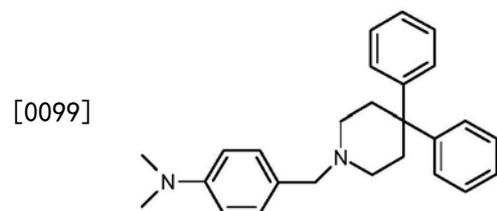
[0094] 取上面制备的4,4-二苯基哌啶0.47g (0.002mol) 和6-(3-氯丙酰基) 苯并噁唑啉-2-酮0.45g (0.002mol), 溶于30mL丙酮中, 加入0.22g (0.002mol) 三乙胺, 于室温下搅拌反应24小时, 抽滤, 固体用乙醚和水洗涤, 干燥后得白色固体(化合物(1))0.52g, m. p. 236°C (分解), 产率61.0%。¹H-NMR (DMSO-d₆, ppm) δ: 7.79-7.81 (m, 2H), 7.10-7.34 (m, 11H), 3.12 (t, 2H, J=7.00Hz), 2.41-2.58 (m, 10H)。MS [M+H]⁺: 427.3。

[0095] 实施例2: 6-(3-(4,4-二苯基哌啶)-乙酰基) 苯并噁唑啉-2-酮(化合物(2))的合成



[0097] 取0.47g (0.002mol) 的4,4-二苯基哌啶(参照实施例1方法制备)和0.45g (0.002mol) 6-(2-氯乙酰基) 苯并噁唑啉-2-酮, 溶于30mL丙酮中, 加入0.22g (0.002mol) 三乙胺, 于室温下搅拌反应24小时, 抽滤, 固体用乙醚和水洗涤, 干燥后得白色固体(化合物(2))0.44g, 产率52.0%。¹H-NMR (DMSO-d₆, ppm) δ: 7.79-7.81 (m, 2H), 7.10-7.34 (m, 11H), 3.76 (s, 2H), 2.40-2.53 (m, 8H)。MS [M+H]⁺: 425.2。

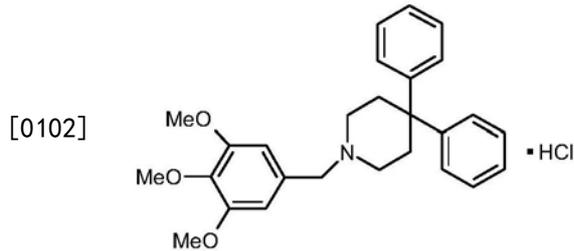
[0098] 实施例3: 1-(4-二甲氨基苄基)-4,4-二苯基哌啶(化合物(3))的合成



[0100] 称取0.47g (0.002mol) 的4,4-二苯基哌啶(参照实施例1方法制备)和0.30g (0.002mol) 4-二甲氨基苯甲醛, 溶于25mL干燥的二氯甲烷中, 室温下搅拌反应1小时, 冰水浴冷却下加入0.53g (0.0025mol) 三乙氧基硼氢化钠, 于冰水浴中继续搅拌反应30分钟, 升至室温, 继续搅拌反应8小时。加入20mL二氯甲烷, 用饱和碳酸氢钠水溶液、饱和氯化钠水溶液和水各30mL洗涤。分出二氯甲烷层, 加入适量无水硫酸钠干燥过夜。滤除干燥剂, 减压蒸除溶剂, 硅胶柱分离得白色固体(化合物(3))0.49g, m. p. 128°C-130°C, 产率66.1%。¹H-NMR (CDCl₃, ppm) δ: 7.12-7.29 (m, 12H), 6.68 (d, 2H, J=8.68Hz), 3.34 (s, 2H), 2.48-2.51

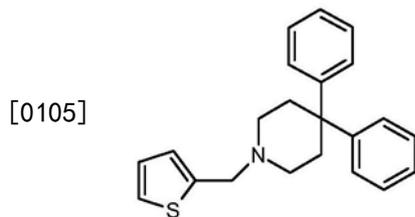
(brs, 8H)。MS [M+H]⁺: 371.0。

[0101] 实施例4: 1-(3,4,5-三甲氧基苄基)-4,4-二苯基哌啶盐酸盐(化合物(4)盐酸盐)的合成



[0103] 称取0.47g (0.002mol) 4,4-二苯基哌啶(参照实施例1方法制备)和0.19g (0.002mol) 3,4,5-三甲氧基苯甲醛,参照实施例3的方法进行合成,得淡黄色油状物(化合物(4)),氯化氢的乙醚溶液成盐得白色固体(化合物(4)盐酸盐)0.46g, m.p. 235°C-237°C, 产率55.1%。¹H-NMR (CDCl₃, ppm) δ: 12.51 (br, 1H), 7.44-7.48 (t, 2H, J=7.56Hz), 7.03-7.46 (m, 10H), 3.91 (s, 6H), 3.85 (s, 3H), 3.45 (t, 2H), 2.13 (t, 2H), 2.71 (t, 4H)。MS [M+H]⁺: 418.6。

[0104] 实施例5: 1-(2-甲基噻吩基)-4,4-二苯基哌啶(化合物(5))的合成



[0106] 称取0.47g (0.002mol) 4,4-二苯基哌啶(参照实施例1方法制备)和0.22g (0.002mol) 2-噻吩甲醛,参照实施例3的方法进行合成,得到白色固体(化合物(5))0.56g, 产率84.1%。¹H-NMR (DMSO-d₆, ppm) δ: 6.88-7.41 (m, 11H), 3.54 (s, 2H), 2.41 (m, 8H)。MS [M+H]⁺: 334.4。

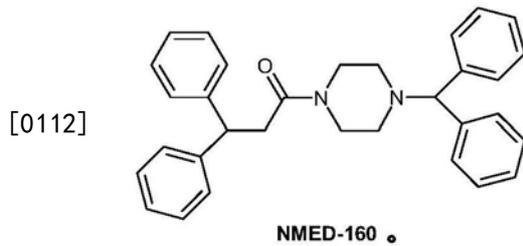
[0107] 测试例1: 本发明化合物的镇痛作用

[0108] 1. 实验目的: 测定化合物(4)盐酸盐及化合物(1)、(2)、(3)、(5)在小鼠醋酸扭体模型上的镇痛活性。

[0109] 2. 实验材料: 昆明种小鼠(18-22g), 雌雄各半, 由军事医学科学院实验动物中心提供。

[0110] 3. 实验方法及结果:

[0111] 将小鼠称重、标记, 每组10只(雌雄各半), 分为7组, 包括5个实验组(分别使用化合物(4)的盐酸盐及化合物(1)、(2)、(3)、(5))、阳性对照组(使用NMED-160)及阴性对照组(使用生理盐水)。其中, 阳性对照组使用的NMED-160是一种选择性的小分子N型钙离子通道阻断剂, 已进入II期临床试验, 可以参照参考文献[11]合成, 结构式如下:



[0113] 对小鼠灌胃给药 (30mg/kg), 40分钟后, 腹腔注射0.6% (v/v) 醋酸0.4mL, 5分钟后开始记录随后的15分钟内小鼠扭体的次数, 按下式计算药物对小鼠醋酸扭体的抑制率, 评价药物的镇痛效果, 结果见表2。

[0114]
$$\text{扭体抑制率}(\%) = \frac{A - B}{A} \times 100\%$$

[0115] 其中:

[0116] A代表阴性对照组的扭体次数;

[0117] B代表实验组或阳性对照组的扭体次数。

[0118] 表2镇痛作用结果

[0119]

| 药物 | 扭体抑制率(%) | 每组动物数量(只) |
|------------|----------|-----------|
| NMED-160 | 51.75 | 10 |
| 化合物(1) | 58.77 | 10 |
| 化合物(2) | 54.66 | 10 |
| 化合物(3) | 23.17 | 10 |
| 化合物(4) 盐酸盐 | 39.68 | 10 |
| 化合物(5) | 46.87 | 10 |

[0120] 由表2可知, 本发明的化合物、其可药用盐具有明显的镇痛作用; 其中, 化合物(1)-(2)的镇痛作用与NMED-160相当。

[0121] 测试例2: 本发明化合物的N-型钙离子通道电流抑制活性

[0122] 1. 实验目的: 测定本发明化合物(4) 盐酸盐及化合物(1)、(2)、(3)、(5)对爪蟾卵母细胞瞬时表达的N型钙离子通道($\alpha_{1B}/\beta_{1b}/\alpha_{2\delta}$)的电流抑制作用。

[0123] 2. 实验材料:

[0124] 非洲爪蟾卵母细胞。

[0125] N型钙通道cDNAs质粒 α_{1B} (GeneBank accession no. AF055477) / $\alpha_{2\delta}$ (AF286488) / β_{1b} (L06110), 兔 α_{1C} (X15539), 人 α_{1A} (NM000068), 大鼠 α_{1E} (NM 009782) 和大鼠HERG (U04270)。

[0126] 3. 实验方法:

[0127] (1) 钙通道不同亚基cDNA扩增:

[0128] 将含 α_{1B} , $\alpha_{2\delta}$, β_{1b} 质粒(cDNAs质粒)的大肠杆菌感受态细胞分别置于LB溶液(100mL), 含氨苄青霉素(50 μ g/mL), 以37 $^{\circ}$ C, 200转/分的转速振摇12-17小时, 次日备用。

[0129] (2) 提取质粒:

[0130] 取4mL上述大肠杆菌的培养物用台式离心机(12000g)离心5分钟, 弃取上清液, 并将试管倒置于纸巾上吸去剩余的培养液。向上述离心管加入250 μ L细胞悬浮液, 旋涡震荡或吹打以充分悬浮细胞, 将悬浮的细胞转移至5mL的消毒离心管中。加入250 μ L细胞裂解液并

颠倒4次,以充分混合。孵育时间大约1-5分钟。再加入10 μ L碱性蛋白酶溶液并颠倒离心管4次以充分混合,于室温孵育5分钟。碱性蛋白酶能够灭活核酸酶以及其他细菌裂解过程中释放出的能够影响分离质粒质量的蛋白。然后向离心管加入350 μ L中和液并迅速颠倒4次以充分混合,于室温将离心管以最大速度(14000g)离心10分钟。

[0131] 将上述离心后澄清的裂解液大约850 μ L转移到准备好的离心柱中,不要搅动或将任何白色沉淀与上清液一同转移。用离心机以最大速度于室温离心1分钟,从收集管上取下离心管并弃去收集管中的液体,将离心柱重新插入到收集管上。加入750 μ L先前用95% (W/W)的乙醇稀释过的柱清洗液。用离心机以最大速度于室温离心1分钟,从收集管上取下离心管并弃去收集管中的液体,将离心柱重新插入到收集管上。加入250 μ L柱清洗,重复清洗一次。用离心机以最大速度于室温离心2分钟。

[0132] 将离心柱转移至一个灭菌的1.5mL离心管中,操作时需小心,不要将清洗液与离心柱一同转移。加入100 μ L去核酸酶的水,以洗脱质粒DNA(可等2分钟,便于完全溶解),于室温用离心机以最大速度离心1分钟。洗脱后将离心柱取出,并弃之。合并离心液于-20 $^{\circ}$ C条件下保存备用,并测其浓度。

[0133] (3) 非洲爪蟾卵母细胞的分离和培养:

[0134] 将手术器械在75% (W/W)的乙醇中浸泡30分钟,取出晾干。5号丝线在沸水中消毒10分钟。

[0135] 将爪蟾掩埋于碎冰中约40分钟,使其麻醉。取出已麻醉的爪蟾,腹部向上置于平铺的碎冰上,并用碎冰掩埋其头部和四肢。用酒精棉球消毒下腹部皮肤,然后用针头挑起(正中偏左或右),用眼科剪刀剪开1cm左右的小口。用同样的方法剪开肌肉层(注意不要损伤任何内脏器官,剪开肌肉层后即可看到卵母细胞)。用镊子和剪刀取出1cm³大小的小叶,放入预先准备好的含有OR-2(含青霉素)的培养液皿中,分别缝合肌肉层和皮肤层。

[0136] 将卵母细胞转移到无菌的玻璃管中重复用OR-2溶液清洗,至洗净残留的血液为止。加入胶原酶溶液振摇消化约1小时,更换新的胶原酶溶液继续振摇约1小时(此时可看到大多数已分离或单个细胞)。

[0137] 除去消化液,用OR-2溶液清洗5-6次,转入盛有ND-96溶液的培养皿中挑选V期成熟的细胞置于ND-96溶液中,于1 $^{\circ}$ C条件下用生化培养箱保存备用,每天换液一次。

[0138] (4) 注入钙通道质粒:

[0139] 将质粒 α_{1B} , $\alpha_{2\delta}$, β_{1b} 按照浓度1:1:1的比例注入爪蟾卵母细胞,每个细胞约注入的三种质粒的总体积为46nL。注入后的细胞置于ND-96培养液中,温度18 $^{\circ}$ C放置培养48小时后记录表达的电流。

[0140] (5) 电流记录:

[0141] 灌流给药方法,流速为3mL/min,待测药物浓度为10 μ M。采用双电极电压钳技术,将细胞钳制在-100mV,以10mV为步阶,去极化至+60mV,记录电流。

[0142] N-型钙离子通道电流抑制实验结果见表3。

[0143] 电流抑制率(%) = 100 \times (给药后电流幅度-给药前电流幅度) / 给药前电流幅度

[0144] 表3化合物抑制N-型钙离子通道电流实验结果(10 μ M)

| 药物 | 电流抑制率 (%) | 细胞数 |
|----------------|--------------|-----|
| 化合物(1) | 70.6 | 3 |
| 化合物(2) | 65.6 | 3 |
| 化合物(3) | 42.3 | 3 |
| 化合物(4) 盐酸 盐 | 54.1 | 3 |
| 化合物(5) | 45.3 | 3 |

[0146] 以上结果表明,本发明的化合物、其可药用盐对N-型钙离子通道具有较强的抑制作用。

[0147] 测试例3:本发明化合物对P/Q-型钙通道、Herg通道、钠通道以及钾通道电流抑制活性

[0148] (一)P/Q-型及Herg通道DNA的酶切线性化

[0149] 1. P/Q-型钙通道各亚基 ($\alpha_{2\delta}$ 、 β_{1b} 、 α_{1B} 、 α_{1E} 、 α_{1A} 、 α_{1C}) 和Herg通道DNA的来源同测试例2,按下列体系分别进行酶切:

| | | |
|--------|--|---------------------------------------|
| [0150] | Hpa I | 1μL |
| | 10 \times M Buffer | 2μL |
| | DNA ($\alpha_{2\delta}$) | $\leq 1\mu\text{g}$ |
| | 灭菌水 | 加至总体积为 20μL; |
| | Xba I | 1μL |
| | 10 \times M Buffer | 2μL |
| [0151] | DNA (β_{1b}) | $\leq 1\mu\text{g}$ |
| | 灭菌水 | 加至总体积为 20μL; |
| | Not I | 1μL |
| | 10 \times M Buffer | 2μL |
| [0152] | DNA (α_{1B}) | $\leq 1\mu\text{g}$ |
| | 灭菌水 | 加至总体积为 20μL; |
| | Xba I | 1μL |
| [0153] | 10 \times M Buffer | 2μL |

- | | | |
|--------|---|---|
| [0154] | DNA (α_{1E}) | $\leq 1\mu\text{g}$ |
| | 灭菌水 | 加至总体积为 20μL; |
| | Xba I | 1μL |
| [0155] | 10 \times M Buffer | 2μL |
| | DNA (α_{1A}) | $\leq 1\mu\text{g}$ |
| | 灭菌水 | 加至总体积为 20μL; |
| | Xba I | 1μL |
| [0156] | 10 \times M Buffer | 2μL |
| | DNA (α_{1C}) | $\leq 1\mu\text{g}$ |
| | 灭菌水 | 加至总体积为 20μL; |
| | Xba I | 1μL |
| [0157] | 10 \times M Buffer | 2μL |
| | DNA (Herg) | $\leq 1\mu\text{g}$ |
| | 灭菌水 | 加至总体积为 20μL; |
| [0158] | 质粒DNA按上述反应体系进行酶切,37 $^{\circ}\text{C}$ 下温育反应1小时。 | |
| [0159] | 2. DNA的纯化和去RNA酶: | |
| [0160] | a. 在已酶切的质粒DNA样品中加入0.1倍体积的10 \times 蛋白酶K缓冲液、0.1倍体积的5%SDS溶液、20mg/mL的蛋白酶K(终浓度为100 $\mu\text{g}/\text{mL}$),37 $^{\circ}\text{C}$ 下温育反应1小时; | |
| [0161] | b. 将上述反应物转移至干净的1.5mLeppendorf管中,加入等体积的Tris平衡酚:氯仿:异戊醇(25:24:1),振荡1分钟,室温下(20-25 $^{\circ}\text{C}$)以12000rpm的速度离心2分钟(若有机相和无机相不能充分分开,延长时间重新离心); | |
| [0162] | c. 小心将上层水相转移至另一干净的1.5mL eppendorf管中,弃去两相间的界面层和有机相; | |
| [0163] | d. 加入等体积的氯仿:异戊醇(24:1),室温下(20-25 $^{\circ}\text{C}$)以12000rpm的速度离心2分钟; | |
| [0164] | e. 小心将上层水相转移至另一干净的1.5mL eppendorf管中,加入0.1倍体积的3M醋酸钠(pH值为5.2)和2.5倍体积的95%(W/W)乙醇,振荡混匀,放置于-20 $^{\circ}\text{C}$ 中过夜(12-16小时); | |
| [0165] | f. 低温($<4^{\circ}\text{C}$)下以12000rpm的速度离心40分钟; | |
| [0166] | g. 小心移出上清液,注意不要搅动沉淀,用吸头吸尽附于管壁的所有液滴; | |
| [0167] | h. 在上一步所得沉淀中加入半管70%(W/W)乙醇,振荡混匀,低温($<4^{\circ}\text{C}$)下以 | |

12000rpm的速度离心2分钟；

[0168] i. 小心移出上清液，重复上一步；

[0169] j. 室温下 (20—25℃) 下将1.5mLeppendorf管敞口放置，直至残留液体挥干；

[0170] k. 加入适当体积的去核酶水 (Nuclease-free water)，充分漂洗管壁，混匀，使模板DNA完全溶解，测其浓度值后，保存于-20℃备用。

[0171] 3. 钙离子通道各亚基及HERG通道cDNA体外转录成cRNA^[13,14]：

[0172] 按照下列反应体系顺序加入各反应物：

[0173] α_{1A} 、 β_{1b} 、 $\alpha_{2\delta}$ 、 α_{1E} 、 α_{1A} 、 α_{1C} 亚基及Herg通道亚基的线性化模板；

[0174] T7Transcription 5×Buffer 20 μ L；

[0175] rNTPs (25mM ATP,CTP,UT各7.5 μ L+3mM GTP 0.6 μ L+去核酶水6.9 μ L)；

[0176] 线性DNA模板 (共5—10 μ g)+去核酶水32.5 μ L；

[0177] Ribom7帽子类似物,40mM,7.5 μ L；

[0178] MixE,10 μ L。

[0179] a. 从恒温箱中取出反应物，加入RQ1Rnase-Free Dnase (按每 μ g模板DNA加1u酶的比例)，37℃下温育反应15分钟；

[0180] b. 加入等体积的水平衡酚：氯仿：异戊醇 (25:24:1)，振荡1分钟，室温下 (20—25℃) 以12000rpm的速度离心2分钟 (若有机相和无机相不能充分分开，延长时间重新离心)；

[0181] c. 小心将上层水相转移至另一干净的1.5mLeppendorf管中并加入等体积的氯仿：异戊醇 (24:1)，室温下 (20—25℃) 以12000rpm的速度离心2分钟；

[0182] d. 小心将上清液转移至另一干净的1.5mLeppendorf管中，加入0.1倍体积的3M醋酸钠 (pH值为5.2) 和2.5倍体积的95% (W/W) 乙醇，振荡混匀，放置于-20℃中过夜 (12—16小时)；

[0183] e. 低温 (<4℃) 下以12000rpm的速度离心40分钟；

[0184] f. 小心移出上清液，注意不要搅动沉淀，用吸头吸尽附于管壁的所有液滴；

[0185] g. 在上一步所得沉淀中加入半管70% (W/W) 乙醇；

[0186] h. 小心移出上清液，重复上一步；

[0187] i. 室温下 (20—25℃) 下将1.5mLeppendorf管敞口放置，直至残留液体挥干，加入适当体积的去核酶水 (nuclease-free water)，充分漂洗管壁，混匀，使mRNA完全溶解，保存于-70℃备用。

[0188] 4. 非洲爪蟾卵母细胞的注射：

[0189] 将专用注射针用两步法电极拉制仪拉制好后，在干净的薄面巾纸上刺一下，使针尖的口径变粗，并在抛光仪上抛光，使得针尖光滑平整。针尖的直径在6—10 μ m较为合适。安装注射用针之前，先在针内注射矿物油 (Light mineral oil) 以润滑管壁。根据原始各亚基cRNA的浓度，调整注射浓度大约为2ng/nL分别混合 (1:1:1)。取1 μ L混合好的cRNA小心滴在干净的parafilm上，用微量注射仪将cRNA吸入到注射用针中。(注意：防止RNA酶的污染；防止空气被吸入到注射用针中，这两点均会影响cRNA在卵母细胞中的表达)。将挑选好的健康的V、VI期成熟卵母细胞置入底部粘有网格 (防止细胞在平皿中滑动) 的培养皿中。仔细调节三维微操纵仪，使针尖接触细胞表面。若细胞状态良好，针尖接触细胞时会感到一定的阻力，同时可看到细胞膜上因张力形成的皱褶。穿刺细胞不易过深，以针尖刚刚穿过细胞膜为

宜,将46.5nl cRNA注射入卵母细胞,注射后细胞会轻微鼓胀。等待30s之后,将注射针拔出,观察细胞是否有内容物溢出,如果有应放弃之。另外,若针尖极易刺入细胞时无突破感,表明细胞无张力,细胞状态不佳,意味着此细胞可能无法钳制到所需电位,也应放弃此细胞。将注射好的卵母细胞置于ND-96溶液中,在生化培养箱(18℃)培养48小时后(需每天更换ND-96液体),即可分别记录表达的P/Q-型钙通道电流及Herg通道电流。

[0190] 5. 记录爪蟾表达的钙通道细胞外液及细胞内液:

[0191] 细胞外液(mM):BaCl₂ 5,N-methyl-D-glucamine 50,KCl 5,HEPES 5,用methanesulfonic acid调pH值至7.4。

[0192] 细胞内液为3mM的KCl。BAPTA的配制10mM Hepes溶解BAPTA,用CsOH调节pH值至7.2。

[0193] (二) 原代培养的海马神经元

[0194] 1. 海马神经元培养:

[0195] 取当天新生Wistar大鼠,用75%(W/W)乙醇消毒。在无菌条件下取脑,剥离出海马置于冰浴的解剖液中。将海马剪成1-2mm³的组织块,用含0.25%胰蛋白酶的解剖液在37℃下消化30分钟,然后将消化好的组织块移入种植液中终止消化,在种植液用适当口径(尖端直径2mm)的滴管吹打细胞,使之均匀分散,制成细胞悬液,取少量悬液以台盼蓝染液记数细胞。加入适量种植液,将细胞按 1×10^5 /mL的密度接种在事先涂有多聚赖氨酸的35mm培养皿中,置于36℃10%的二氧化碳培养箱中过夜,24小时后更换培养基,将种植液换为2mL饲养液。以后每3天半量换液一次,培养细胞在12-15天期间用于膜片钳实验。为抑制非神经元过度增殖,在培养的第3天向培养基中加入适量阿糖胞苷(每皿中加阿糖胞苷储备液6μL,终浓度为3μg/mL)。

[0196] 2. 记录海马神经元电流的电极内液和细胞外液:

[0197] 全细胞记录所用的记录液主要是电极内液和细胞外液。

[0198] 记录电极内液成份(mM):KCl 140,HEPES 10,EGTA 10,调pH值为7.2-7.4。

[0199] 细胞外液的成分(mM):NaCl 140,KCl 5,MgCl₂ 1,HEPES 10,Glucose 10,CaCl₂ 3,用NaOH调pH值为7.2-7.4。如果实验需要阻断钠电流,可在细胞外液中加入河豚毒素(TTX)1μM。如果实验需要阻断钾电流,而只用CsCl又不能完全阻断钾电流时,可在电极内液和细胞外液中加入四乙基铵(TEA)或4-氨基吡啶(4-AP)。

[0200] 测定结果如表4所示。

[0201] 表4 P/Q-型钙通道、Herg通道、钠通道和钾通道电流抑制结果

| 药物 (10 μ M) | P/Q 型钙通道 | Herg 通道 | TTX 敏感钠通道 | 电压门控钾通道 |
|-----------------|----------|---------|-----------|---------|
| 化合物 (1) | - | - | - | - |
| 化合物 (2) | - | - | - | - |
| 化合物 (3) | - | - | - | - |
| 化合物 (4) 盐酸盐 | - | - | - | - |
| 化合物 (5) | - | - | - | - |

[0203] “-”表示化合物对此通道电流无作用。

[0204] 实验结果表明,本发明化合物、其可药用盐对P/Q-型钙通道、Herg通道、TTX敏感钠通道和电压门控钾通道均无阻断或抑制作用。

[0205] 因此,本发明的化合物、其可药用盐能够特异性地抑制N-型钙离子通道。

[0206] 测试例4:大鼠体内药代动力学快速评价

[0207] 1. 材料和仪器:

[0208] 化合物(1)溶于25% (w/v)的羟丙基- β -环糊精水溶液中;

[0209] 甲地孕酮:内标物,购自中检所;

[0210] 羟丙基- β -环糊精:购自西安德立生物化工有限公司,配置成25% (w/v)的羟丙基- β -环糊精水溶液;

[0211] 乙腈、甲醇:色谱纯,购自Fisher公司;

[0212] 纯净水;

[0213] 成年SD大鼠,体重180-220g,雄性,购自军事医学科学院动物中心,动物合格证SCXK-(军)-2012-0004;

[0214] 液相色谱-质谱联用仪(LC-MS/MS),三重四极杆串接LC-MS/MS(API 5000);

[0215] LDZ5-2型离心机(北京医用离心机厂);

[0216] MicroCL21R高速冷冻离心机(美国Thermo公司);

[0217] JJ-1型精密增力电动搅拌器(常州国华电器有限公司);

[0218] XW-80A型漩涡混合器(上海青浦沪西是仪器厂);

[0219] Sartorius BS110S电子分析天平(北京赛多利斯天平有限公司),Libror EB-330D电子分析天平(日本,岛津)。

[0220] 2. 标准曲线绘制:

[0221] 用乙腈配制化合物(1)的母液1mg/mL,逐级稀释成系列浓度的标准溶液;取多份空白大鼠血浆0.05mL,分别加入系列浓度的标准溶液0.005mL以及0.3mL含内标物甲地孕酮(10ng/mL)的乙腈,化合物(1)的终浓度分别为1ng/mL、2ng/mL、5ng/mL、20ng/mL、100ng/mL、200ng/mL、500ng/mL、1000ng/mL、2000ng/mL,在漩涡混合器上充分涡旋1分钟,离心10分钟(14000xg),取上清液约0.15mL于进样小瓶内,进样5 μ L应用LC-MS/MS检测分析。

[0222] 质控样品:用化合物(1)的母液(1mg/mL),逐级稀释成低、中、高三个浓度的标准溶

液。取多份空白大鼠血浆0.05mL,分别加入低、中、高三个浓度的标准溶液0.005mL以及0.3mL含内标物甲地孕酮(10ng/mL)的乙腈,化合物(1)的终浓度分别为2ng/mL,50ng/mL,1600ng/mL,作为化合物(1)的质控样品(每个浓度重复3个样品,n=3),在漩涡混合器上充分涡旋1分钟,离心10分钟(14000xg),取上清液约0.15mL于进样小瓶内,进样5 μ L应用LC-MS/MS检测分析。

[0223] 液相色谱操作条件:

[0224] 色谱柱:Kromasil100-5C18,Dim 50 \times 2.1mm,(Sweden);

[0225] 流动相组成:流动相A为水(含0.1%甲酸),流动相B为乙腈(含10mM乙酸铵和0.1%甲酸),梯度洗脱程序见表5。

[0226] 表5流动相梯度洗脱程序

| 时间(分钟) | 流速(mL/分钟) | 流动相A(%) | 流动相B(%) |
|--------|-----------|---------|---------|
| 0.5 | 0.6 | 90 | 10 |
| 2 | 0.6 | 5 | 95 |
| 2.5 | 0.6 | 5 | 95 |
| 2.6 | 0.6 | 90 | 10 |
| 4 | 0.6 | 90 | 10 |

[0228] MS/MS定量分析条件:

[0229] 离子化方式为电喷雾(ESI)条件,正离子检测;

[0230] 化合物(1)和内标物检测的m/z分别为427.168和385.2。选择性离子(SRM)方式检测m/z 427.168的碎片离子为m/z 250.1,CE为18;内标物m/z 385.2的碎片离子为m/z 267.3,CE为25。

[0231] 将测定得到的峰面积相对于化合物(1)浓度绘制标准曲线,线性范围:1ng/mL-2000ng/mL,最低检测线1ng/mL,线性良好。质控样品检测浓度的精密度以及与真实浓度之间的准确度均在 $\pm 15\%$ 以内,说明检测方法准确可靠。

[0232] 3.大鼠体内PK快速评价:

[0233] 6只成年SD大鼠,随机编号,分两组分别给予静注(i.v.,1.85mg/kg)和口服(p.o.,11mg/kg)的化合物(1),于给药前与给药后2分钟、5分钟、15分钟、30分钟、60分钟、2小时、4小时、7小时和24小时采血0.1mL,置于抗凝管中,离心15分钟(3500rpm)分离血浆,准确取血浆0.05mL,置-30 $^{\circ}$ C冰箱冻存备测。

[0234] 向大鼠血浆样品0.05mL加入0.3mL含内标物甲地孕酮的乙腈(100ng/mL)和空白乙腈0.005mL,在漩涡混合器上充分涡旋1分钟,离心10分钟(14000xg),取上清约0.15mL于进样小瓶内,进样5 μ L,参照上面2.的方法用LC-MS/MS检测分析,结合上面2.得到的标准曲线计算得到各时间点6只大鼠体内化合物(1)的浓度,如图1所示,其中,1#-3#为i.v.给药,4#-6#为p.o.给药。将1#-3#的结果取平均值,4#-6#的结果取平均值,得到i.v.给药和p.o.给药大鼠体内化合物(1)平均浓度和时间的关系曲线,如图2所示,应用Winnolin药代动力学软件对所测数据进行分析,计算主要药代动力学参数,包括静脉注射的曲线下面积(AUC)、清除率(CL)、表观分布容积(V)、末端消除半衰期($t_{1/2}$)、平均驻留时间(MRT)以及口服给药的曲线下面积(AUC)、末端消除半衰期($t_{1/2}$)、平均驻留时间(MRT)、峰浓度(C_{max})、达峰时间(T_{max})和生物力度(F),得到的药代参数如表6所示。

[0235] 表6大鼠静注(1.85mg/kg)和口服(11mg/kg)化合物(1)后的药代参数(n=3)

| | 参数 | 单位 | 化合物(1) | |
|--------|------------------|------------------------------|---------------|--------------|
| | | | 静注(1.85mg/kg) | 口服(11mg/kg) |
| [0236] | AUC | $\mu\text{g/L}\cdot\text{h}$ | 750.1±98.2 | 1674.4±222.4 |
| | MRT | h | 3.87±0.18 | 5.6±0.46 |
| | $t_{1/2}$ | h | 5.0±0.88 | 5.4±1.5 |
| | C_{max} | ng/mL | - | 187.7±28.5 |
| | T_{max} | h | - | 1.33±0.58 |
| [0237] | CL | L/h/kg | 2.38±0.29 | - |
| | V | L/kg | 12.39±3.17 | - |
| | F | % | - | 44.7±5.93 |

[0238] 大鼠体内药代动力学研究表明,化合物(1)经静脉注射给药后,在体内的平均清除率为2.38L/h/kg,略低于大鼠的肝血流量(3.3L/h/kg)^[15],提示肝脏代谢对化合物(1)的体内清除作用约70%;稳态表观分布容积V为12.39L/kg,远远大于大鼠血浆的容积(0.03L/kg)^[15]及大鼠体内总水量(0.6L/kg)^[15],提示大部分药物主要分布到血管外组织中,在靶组织中暴露的几率也较大;口服给药后平均达峰时间为1-2h,提示药物肠道吸收良好,口服给药后体内药物暴露量相比,平均生物利用度为44.7%,代谢性质良好。综上,该化合物作为镇痛药物,大鼠体内的药代动力学性质良好,可进一步进行相关研究,包括药物在稳态状态下脑组织靶部位的分布等。

[0239] 测试例5:中枢神经系统分布评价

[0240] 1.材料和仪器:同测试例4。

[0241] 2.标准曲线绘制:

[0242] 参照测试例4中2.的方法进行;

[0243] 另外,将空白大鼠血浆替换为空白大鼠脑匀浆,绘制关于大鼠脑匀浆的化合物(1)标准曲线。

[0244] 3.大鼠血浆及脑匀浆中化合物(1)的中枢神经系统分布评价:

[0245] 化合物(1)用25%(w/v)的羟丙基- β 环糊精水溶液配制成浓度为4mg/mL的溶液。成年SD大鼠3只,随机编号,分别先给与静推0.4mL的化合物(1)溶液,后缓慢滴注化合物(1)溶液(0.4mL/h),连续两个小时。分别于给药前与给药后30分钟、60分钟和2小时采血0.1mL,置于抗凝管中,离心15分钟(3500rpm)分离血浆,准确取血浆样品0.05mL,置-30℃冰箱冻存备测。

[0246] 2小时采血后股动脉放血致死,取全脑及脊髓,用生理盐水冲洗干净后,滤纸吸干水分,置-30℃冰箱冻存备测。

[0247] 向大鼠血浆样品0.05mL加入0.3mL含内标物甲地孕酮的乙腈(100ng/mL)和空白乙腈0.005mL,在漩涡混合器上充分涡旋1分钟,离心10分钟(14000 \times g),取上清液约0.15mL于进样小瓶内,进样5 μ L,参照测试例4的方法用LC-MS/MS检测分析,结合上面2.得到的标准曲

线计算得到大鼠血浆样品中化合物(1)浓度。

[0248] 大鼠脑组织及脊髓样品称重后按照1:4 (v/v) 加入生理盐水制备匀浆,取匀浆样品0.05mL加入0.3mL含内标物甲地孕酮的乙腈(100ng/mL)和空白乙腈0.005mL,在漩涡混合器上充分涡旋1分钟,离心10分钟(14000xg),取上清约0.15mL于进样小瓶内,进样5 μ L,参照测试例4的方法用LC-MS/MS检测分析,结合上面2.得到的标准曲线计算得到大鼠脑组织及脊髓中的化合物(1)浓度。

[0249] 表7大鼠给药2h得到的血浆、大鼠脑组织、大鼠脊髓中的化合物(1)浓度(n=3)。

| [0250] | 浓度 | | | K_p | |
|--------|------------------|-------------------|-------------------|---------------|--------------|
| | 大鼠血浆 (ng/mL) | 大鼠脑组织及 (ng/g) | 大鼠脊髓 (ng/g) | $K_{p(b/p)}$ | $K_{p(s/p)}$ |
| | 270.7 \pm 47.4 | 808.3 \pm 233.8 | 998.3 \pm 393.5 | 3.0 \pm 0.7 | 3.7 \pm 1. |
| | | | | 1 | 3 |

[0251] 结果见表3。结果可见,化合物(1)在血浆中暴露后,容易透过血脑屏障进入脑组织和脊髓,在脑组织和脊髓中的含量是血浆中的3-4倍,作为中枢靶标的镇痛药物,这种分布特点有利于药效的发挥。

[0252] 显然,上述实施例仅仅是为清楚地说明所作的举例,而并非对实施方式的限定。对于所属领域的普通技术人员来说,在上述说明的基础上还可以做出其它不同形式的变化或变动。这里无需也无法对所有的实施方式予以穷举。而由此所引伸出的显而易见的变化或变动仍处于本发明创造的保护范围之内。

[0253] 参考文献:

[0254] [1]Newton PM,Messing RO.Channels,2009,3(2):77-81.

[0255] [2]Tomoyuki KONDA,Azusa ENOMOTO,Akira TAKAHARA,and hiroshi YAMAMOTO, Effects of L/N-Type Calcium Channel Antagonist,Cilnidipine on Progressive Renal Injuries in Dahl Salt-Sensitive Rats.Biol.Pharm.Bull.2006,29(5):933-937.

[0256] [3]TomoyukiKonda,Azusa Enomoto,etal.The N-and L-Type Calcium Channel Blocker Cilnidipine Suppresses Renal Injury in Dahl Rats Fed a high-Sucrose Diet.an Experimental Model of Metabolic Syndrome Nephron Physiol,2005,101:1-13.

[0257] [4]Ishikawa T,Nobukata h,etal.Effects of Ca²⁺channel blocker cilnidipine in comparison with that of amLodipine and nifedipine on insulin resistance in Dahl S rats.Jpn Pharmacol Ther.1999,27,53-60.[5]Yamamoto T, Takahara A.Current Topics in Med Chem.,2009,9:377-395.

[0258] [6]Teodori.J Med Chem,2004,47:6070-6081.

[0259] [7]Knutsen.Bioorg Med Chem Lett,2007,17(3):662-667.

[0260] [8]Yamamoto.Bioorg Med Chem,2006,14:5333-5339.

[0261] [9]Yamamoto.Bioorg Med Chem Lett,2008,18(17):4813-4816.

[0262] [10]Tyagarajan.Bioorg Med Chem Lett,2011,21(17):869-873.

- [0263] [11]Zamponi GW,etal.Bioorg Med Chem Lett,2009,19:6467-6472.
- [0264] [12]Pajouheshh,etal.Bioorg Med Chem Lett,2010,20:1378-1383.
- [0265] [13]候云德.分子克隆实验指南(第二版),科学出版社,2002.
- [0266] [14]来茂德.医学分子生物学,人民卫生出版社,1999.
- [0267] [15]Davis B,Morris T.Pharma Res,1993,10,1093-1095。

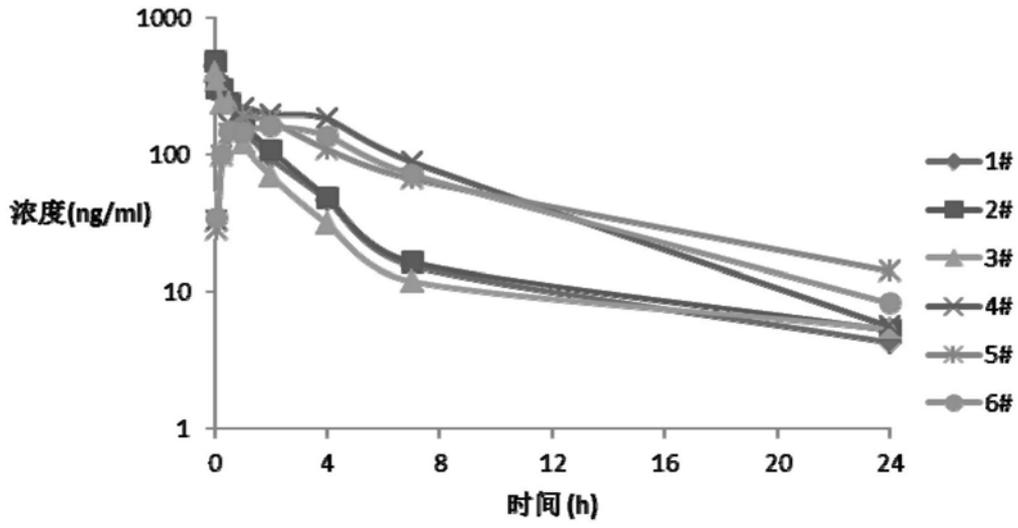


图1

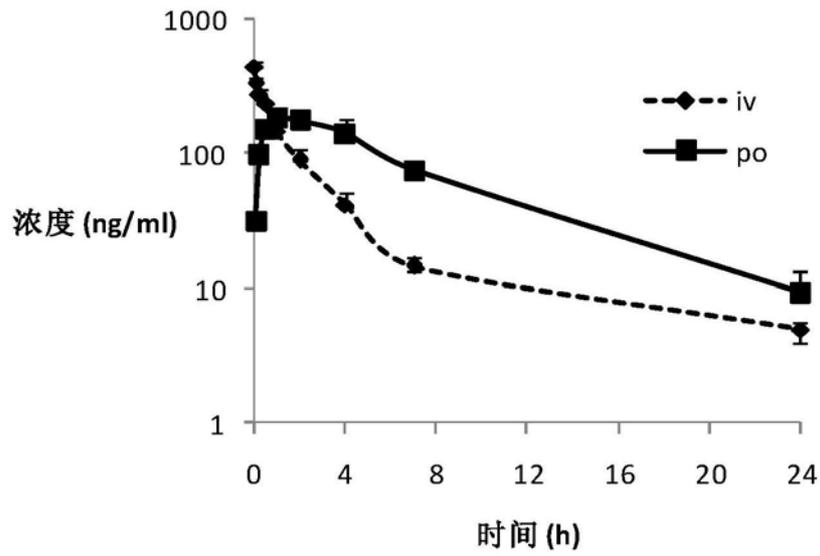


图2