

Химия гетероциклических соединений 2020, 56(7), 936–941



# Синтез производных 1,3-оксазина на основе (–)-изопулегола с помощью реакции Риттера и изучение их анальгетической активности

Николай С. Ли-Жуланов<sup>1,2</sup>, Алла В. Павлова<sup>1</sup>, Дина В. Корчагина<sup>1</sup>, Юрий В. Гатилов<sup>1</sup>, Константин П. Волчо<sup>1,2</sup>\*, Татьяна Г. Толстикова<sup>1</sup>, Нариман Ф. Салахутдинов<sup>1,2</sup>

<sup>1</sup> Новосибирский институт органической химии им. Н. Н. Ворожцова СО РАН, пр. Академика Лаврентьева, 9, Новосибирск 630090, Россия; e-mail: volcho@nioch.nsc.ru

<sup>2</sup> Новосибирский государственный университет, ул. Пирогова, 2, Новосибирск 630090, Россия Поступило 22.04.2020 Принято 8.05.2020



Реакция Риттера между монотерпеноидом (-)-изопулеголом и нитрилами в присутствии концентрированной серной кислоты или трифторметансульфоновой кислоты позволила получить серию хиральных производных 1,3-оксазина. При изучении анальгетической активности синтезированных соединений *in vivo* обнаружено, что 1,3-оксазин, синтезированный взаимодействием (-)-изопулегола с бензилцианидом, увеличивает латентное время нахождения животного на "горячей пластине" в модели термического болевого раздражения, не уступая по эффективности препарату сравнения диклофенаку натрия.

Ключевые слова: гетероцикл, (-)-изопулегол, нитрил, оксазин, терпен, анальгетическая активность, кислотный катализ.

Оксазины - гетероциклические соединения, содержащие по одному атому азота и кислорода в шестичленном цикле, вызывают большой интерес исследователей в последние десятилетия, однако до сих пор остаются относительно малоизученными соединениями. Они делятся на 1,2-, 1,3- и 1,4-оксазины в зависимости от относительного расположения атомов кислорода и азота в цикле (рис. 1). Недавно был опубликован основательный обзор, посвященный биологической активности различных производных оксазинов.<sup>1</sup> Большое внимание химиков-органиков привлекают соединения, содержащие 1,3-оксазиновый фрагмент,<sup>2</sup> благодаря широкому спектру проявляемой ими биологической активности, включая противораковую,<sup>3</sup> антибактериальную,4 противогрибковую, <sup>3а,4а,с</sup> антиВИЧ<sup>5</sup> и противовоспалительную.<sup>6</sup> Кроме того, 1,3-бензоксазины являются важной группой органических красителей.7

В литературе описаны различные методики синтеза 1,3-оксазинов с использованием нитрилов,<sup>8</sup> амидов,<sup>9</sup>

карбоновых кислот,<sup>10</sup> альдегидов,<sup>11</sup> З-аминопропанола,<sup>8а,10</sup> *N*-тиоацил-1,З-аминоспиртов,<sup>12</sup> 2,З-алленамидов<sup>13</sup> в качестве исходных субстратов. Удобным способом синтеза 1,З-оксазинов может быть и реакция Риттера между гомоаллильными спиртами и нитрилами, однако в литературе нами найдено лишь несколько примеров такого превращения,<sup>14</sup> которые представлены на схеме 1.

Классическая реакция Риттера протекает между спиртами или алкенами и нитрилами в присутствии эквимолярного количества концентрированной серной кислоты,<sup>15</sup> в современном варианте в качестве промотора реакции могут выступать различные кислоты Льюиса и Бренстеда.<sup>16</sup>



Рисунок 1. Структуры оксазинов.

#### Схема 1



Целью настоящей работы стал синтез хиральных 1,3-оксазинов на основе коммерчески доступного в оптически чистом виде монотерпеноида (-)-изопулегола (1). Этот монотерпеноид активно используется в синтезе кислородсодержащих гетероциклов, многие из которых обладают различной биологической активностью, например противовирусной,<sup>17</sup> противоопухолевой<sup>18</sup> и анальгетической.<sup>19</sup> Кроме того, 1,3-оксазины, полученные превращением (-)-изопулегола (1) в производное аминодиола с последующим взаимодействием с формальдегидом, рассматриваются как перспективные хиральные катализаторы реакции энантиоселективного присоединения диэтилцинка к бензальдегиду.<sup>20</sup> Стоит отметить, что в этом случае 1,3-оксазиновый фрагмент не конденсировался с шестичленным циклом (-)-изопулегола (1).

Подбор оптимальных условий для проведения реакции Риттера мы начали со взаимодействия (–)-изопулегола (1) с MeCN. Наилучшие результаты получены при проведении реакции в пятикратном избытке MeCN с использованием в качестве катализатора  $H_2SO_4$  (10 экв.) при охлаждении до -20 °C с последующим нагреванием до комнатной температуры (схема 2). После очистки реакционной смеси с помощью колоночной хроматографии выделили целевой 1,3-оксазин **2a** с выходом 80% и побочный продукт присоединения  $H_2O$  – ацетамид изопулегола **3** с выходом 5%. Образование этого ацетамида возможно в результате атаки молекулой  $H_2O$  катиона **B**, ведущей к соответствующему амиду (схема 3).

Реакция (-)-изопулегола (1) с соответствующим нитрилом протекает в электрофильных условиях, предполагаемый ее механизм представлен на схеме 3.

#### Схема 3





Превращение может начинаться с присоединения протона к двойной связи ненасыщенного спирта с образованием карбкатиона **A** с последующей его атакой атомом азота молекулы нитрила с образованием интермедиата **B**. На заключительной стадии происходит внутримолекулярная циклизация с вовлечением гидроксигруппы и последующим отщеплением протона с образованием целевого гетероцикла **C**. Кроме того, возможно вовлечение в реакцию молекул H<sub>2</sub>O с образованием продуктов гидролиза – амидов **D**.

Далее взаимодействием (–)-изопулегола (1) с рядом алифатических и ароматических нитрилов в найденных условиях были синтезированы соответствующие 1,3-оксазины **2b**–f с выходами 35–60% (схема 4). Наибольшие выходы наблюдались в случае алифатических нитрилов. Стоит отметить, что образования амидных производных в данных случаях не наблюдалось.

Схема 4



Для проведения рентгеноструктурного анализа из раствора соединения **2e** в CHCl<sub>3</sub> удалось вырастить монокристаллы (рис. 2). Геометрия двух независимых молекул близка друг к другу и к геометрии аналогичного *цис*-2-(4-хлорфенил)-4a,5,6,7,8,8а-гексагидро-4*H*-1,3-бензоксазина.<sup>21</sup> Циклогексановый цикл имеет





Рисунок 2. Молекулярная структура соединения 2е в представлении атомов эллипсоидами тепловых колебаний с 30% вероятностью (вторая кристаллографически независимая молекула не показана).

обычную конформацию "кресло", а оксазиновый – "искаженное полукресло" с отклонением от плоскости O(1)–C(2)–N(3)–C(4) атомов C(4A) и C(8A) на 0.42, 0.44 и –0.25, –0.22 Å соответственно для двух независимых молекул. Фенильный заместитель практически находится в плоскости имина, торсионные углы N(3)–C(2)–C(12)–C(17) равны 8.9 и 0.9°. В упаковке молекул в кристалле имеются укороченные взаимодействия С…Н (2.85, 2.89 Å) и С–Н… $\pi$  (Н-центроид 2.89, 2.96 Å), приводящие к образованию стопок молекул вдоль оси *а*.

Известно, что некоторые соединения, полученные на основе (–)-изопулегола (1) с помощью циклизации Принса с карбонильными соединениями, проявляют выраженную анальгетическую активность, <sup>19,22</sup> кроме того, для них также проводились исследования возможного механизма действия, продемонстрировавшие возможное вовлечение в анальгетический ответ каннабиноидной системы.<sup>23</sup>

Все синтезированные соединения **2а–f** и **3** были исследованы на анальгетическую активность на модели термического раздражения "горячая пластина".<sup>24</sup> Ранее было показано, что многие гетероциклические соединения, полученные из монотерпеноидов *пара*-ментанового ряда, проявляют выраженную анальгетическую активность в дозе 10 мг/кг при внутрижелудочном введении.<sup>19,25</sup> Поэтому и в настоящей работе для тестирования была выбрана доза 10 мг/кг.

По представленным в табл. 1 данным видно, что соединение **2f** в дозе 10 мг/кг проявило значительную анальгетическую активность, достоверно увеличивая латентное время нахождения животных на "горячей пластине" и не уступая по эффективности препарату сравнения диклофенаку натрия, вводимому в аналогичной дозе. Соединение **2c** снизило болевую чувствительность в тесте "горячая пластина" на 97%, но лишь на уровне тенденции.

Часто использование фторированных суперкислот имеет ряд преимуществ, по сравнению с использованием кислот, обычно применяемых в катализе (серная, плавиковая кислота, галогениды металлов и т. д.): требуется меньшее количество кислоты, снижаются

Таблица 1. Анальгетическая активность соединений 2а-f и 3 и диклофенака натрия (10 мг/кг) в тестах "горячая пластина"

Соединение —	Латентный период, с		2auuma* 0/
	Контроль	Опыт	Защита , 70
2a	$12.6\pm1.1$	$13.9\pm3.0$	10
2b	$13.4 \pm 1.3$	$11.5 \pm 1.5$	-14
2c	$12.6 \pm 1.1$	$24.8\pm5.7\text{**}$	97
2d	$12.6 \pm 1.4$	$13.3 \pm 2.7$	5
2e	$11.7 \pm 1.2$	$10.3\pm0.8$	-12
2f	$10.7 \pm 1.1$	$17.3 \pm 2.3$ ***	62
3	$10.7 \pm 1.1$	$13.1 \pm 2$	22
Циклофенак натрия	$20.4\pm2.2$	$33.4\pm2.3$	64

\* Защита = 100 × [( $K_{\text{опыт}} - K_{\text{контроль}}$ ) /  $K_{\text{контроль}}$ ], где K – латентный период.

\*\* 0.05 < p < 0.1 (на уровне тенденции) по сравнению с контрольной группой.

\*\*\* p < 0.05.

температуры реакции (нередко приводящие к увеличению селективности), уменьшается количество побочных продуктов, сокращается время реакции и увеличиваются выходы продуктов.<sup>26</sup> Для синтеза соединения **2f**, проявившего анальгетическую активность, с целью увеличения выхода продукта мы использовали трифторметансульфокислоту (CF<sub>3</sub>SO<sub>3</sub>H) в качестве промотора. Так, проведение реакции (–)-изопулегола (1) с бензилцианидом в присутствии CF<sub>3</sub>SO<sub>3</sub>H позволило увеличить выход целевого продукта с 40%, достигнутых в присутствии H<sub>2</sub>SO<sub>4</sub>, до 60% (схема 5).



Таким образом, нами разработан метод получения производных 1,3-оксазина в реакции Риттера (–)-изопулегола с различными нитрилами в электрофильных условиях. Строение полученных продуктов подтверждено данными спектроскопии ЯМР<sup>1</sup>Н и <sup>13</sup>С, а также рентгеноструктурным анализом. Изучена анальгетическая активность полученных продуктов в тестах *in vivo* и найдено соединение, проявившее высокую активность в тесте термического раздражения.

### Экспериментальная часть

Спектры ЯМР <sup>1</sup>Н и <sup>13</sup>С зарегистрированы на спектрометре Bruker Avance III 600 (600 и 151 МГц соответственно) в CDCl<sub>3</sub>. Спектры ЯМР <sup>13</sup>С записаны в режиме JMOD. В качестве внутреннего стандарта использованы сигналы растворителя (7.24 м. д. для ядер <sup>1</sup>Н и 76.9 м. д. для ядер <sup>13</sup>С). Отнесения сигналов в спектрах выполнены на основе двумерных экспериментов COSY, NOESY, <sup>1</sup>H–<sup>13</sup>C HSQC и <sup>1</sup>H–<sup>13</sup>C HMBC. Нумерация атомов в соединениях дана для отнесения сигналов в спектрах ЯМР <sup>1</sup>Н и <sup>13</sup>C (схема 4) и не

совпадает с нумерацией атомов в номенклатурном названии. Масс-спектры высокого разрешения записаны на спектрометре DFS Thermo Scientific (США) в режиме полного сканирования в диапазоне *m/z* 0-500, ионизация ЭУ (70 эВ) при прямом вводе образца. Продукты реакций разделены с помощью колоночной хроматографии на силикагеле (60-200 µ, Macherey-Nagel, Германия), элюент гексан-EtOAc, градиент от 100:0 до 0:100. Анализ фракций осуществлен методом ГЖХ на приборе Agilent 7820A (США), кварцевая колонка HP-5 (сополимер дифенил-диметоксисилоксан, 5:95) длиной 30 м, внутренний диаметр 0.25 мм, толщина стационарной фазы 0.25 мкм, детектор пламенно-ионизационный, газ-носитель гелий (скорость потока 2 мл/мин). Углы оптического вращения измерены на поляриметре polAAr 3005 (Великобритания) для растворов соединений в ЕtOH. Удельное вращение выражено в град. [мл/(г.дм)], концентрация раствора г/100 мл.

Синтез 1,3-оксазинов 2а–f (общая методика). Смесь 1.3 ммоль (–)-изопулегола (1) и 6.5 ммоль соответствующего нитрила охлаждают до -20 °C и при перемешивании добавляют 13 ммоль концентрированной H<sub>2</sub>SO<sub>4</sub>. Затем перемешивают в течение 15 мин при охлаждении, после чего позволяют нагреться до комнатной температуры в течение 1.5 ч. Для удаления остатков кислоты добавляют насыщенный раствор NaHCO<sub>3</sub> до полной нейтрализации и 10 мл EtOAc. Затем органическую фазу промывают насыщенным водным раствором NaCl (3 × 10 мл), сушат над Na<sub>2</sub>SO<sub>4</sub>. Полученную смесь делят на колонке с 8 г силикагеля, элюент гексан–EtOAc, градиент от 0 до 100%.

(4а*S*,7*R*,8а*R*)-2,4,4,7-Тетраметил-4а,5,6,7,8,8а-гексагидро-4*H*-1,3-бензоксазин (2а). Выход 202 мг (80%), бесцветное масло. Спектральные характеристики идентичны описанным в литературе.<sup>27</sup>

*N*-[2-((1*S*,2*R*,4*R*)-2-Гидрокси-4-метилциклогексил)пропан-2-ил]ацетамид (3). Выход 13 мг (5%), светложелтое масло. Спектральные характеристики идентичны описанным в литературе.<sup>27</sup>

(4aS,7R,8aR)-2-Бутил-4,4,7-триметил-4а,5,6,7,8,8агексагидро-4H-1,3-бензоксазин (2b). Выход 185 мг (60%), светло-желтое масло, [а]<sub>D</sub><sup>24.8</sup> +1.71 (с 0.12, EtOH). Спектр ЯМР <sup>1</sup>Н, б, м. д. (*J*, Гц): 0.86 (3Н, т, J = 7.4, (CH<sub>2</sub>)<sub>3</sub>CH<sub>3</sub>); 0.91–1.09 (3H, M, 7,8,10-CH<sub>2</sub> akc.); 0.92 (3Н, д, J = 6.6, 13-СН<sub>3</sub>); 0.97 (3Н, с, 12-СН<sub>3</sub>); 1.10-1.15 (1Н, м, 6-СН акс.); 1.11 (3Н, с, 11-СН<sub>3</sub>); 1.25-1.32 (2Н, м, (СН<sub>2</sub>)<sub>2</sub>СН<sub>2</sub>СН<sub>3</sub>); 1.42–1.53 (3Н, м, 9-СН акс., СH<sub>2</sub>CH<sub>2</sub>CH<sub>2</sub>CH<sub>3</sub>); 1.67-1.75 (2H, м, 7,8-CH<sub>2</sub> экв.); 1.98-2.11 (3H, м, 10-CH<sub>2</sub> экв., CH<sub>2</sub>(CH<sub>2</sub>)<sub>2</sub>CH<sub>3</sub>); 3.68 (1H, д. д. д. J = 10.8, J = 10.6, J = 4.3, 1-CH akc.). Chektp SMP <sup>13</sup>C, δ, м. д.: 157.6 (С-3); 72.6 (С-1); 51.3 (С-5); 46.5 (С-6); 40.8 (C-10); 35.4 (CH<sub>2</sub>(CH<sub>2</sub>)<sub>2</sub>CH<sub>3</sub>); 34.5 (C-8); 30.9 (C-9); 29.3 (C-11); 29.0 (CH<sub>2</sub>CH<sub>2</sub>CH<sub>2</sub>CH<sub>3</sub>); 25.1 (C-7); 24.5 (C-12); 22.2 ((CH<sub>2</sub>)<sub>2</sub>CH<sub>2</sub>CH<sub>3</sub>); 22.0 (C-13); 13.8 ((CH<sub>2</sub>)<sub>3</sub>CH<sub>3</sub>). Найдено, *m/z*: 237.2086 [M]<sup>+</sup>. С<sub>15</sub>H<sub>27</sub>ON. Вычислено, *m/z*: 237.2087.

(4aS,7R,8aR)-2-Гептил-4,4,7-триметил-4а,5,6,7,8,8а -гексагидро-4H-1,3-бензоксазин (2с). Выход 163 мг (45%), светло-желтое масло,  $[\alpha]_D^{24.8}$  +1.50 (*c* 0.13, ЕtOH). Спектр ЯМР <sup>1</sup>Н, δ, м. д. (J, Гц): 0.76–0.80 (3H, м, (CH<sub>2</sub>)<sub>6</sub>C<u>H</u><sub>3</sub>); 0.85–0.88 (2H, м, (CH<sub>2</sub>)<sub>2</sub>C<u>H<sub>2</sub></u>(CH<sub>2</sub>)<sub>3</sub>CH<sub>3</sub>); 0.89 (3Н, д, J = 6.6, 13-СН<sub>3</sub>); 0.89–1.10 (4Н, м, 6-СН акс., 7,8,10-СН<sub>2</sub> акс.); 0.93 (3H, с, 12-СН<sub>3</sub>); 1.05 (3H, с, 11-СН<sub>3</sub>); 1.12–1.23 (6Н, м, (СН<sub>2</sub>)<sub>3</sub>СН<sub>2</sub>СН<sub>2</sub>СН<sub>2</sub>СН<sub>3</sub>); 1.38– 1.48 (3H, м, 9-СН акс., CH<sub>2</sub>CH<sub>2</sub>(CH<sub>2</sub>)<sub>4</sub>CH<sub>3</sub>); 1.62-1.70 (2Н, м, 7,8-СН<sub>2</sub> экв.); 1.93-2.06 (3Н, м, 10-СН<sub>2</sub> экв., CH<sub>2</sub>(CH<sub>2</sub>)<sub>5</sub>CH<sub>3</sub>); 3.59–3.66 (1Н, м, 1-СН акс.). Спектр ЯМР <sup>13</sup>С, б, м. д.: 157.4 (С-3); 72.5 (С-1); 51.2 (С-5); 46.4 (C-6); 40.7 (C-10); 35.5 (<u>CH<sub>2</sub>(CH<sub>2</sub>)<sub>5</sub>CH<sub>3</sub>); 34.5 (C-8); 31.5</u> ((СН<sub>2</sub>)<sub>4</sub>СН<sub>2</sub>СН<sub>2</sub>СН<sub>3</sub>); 30.8 (С-9); 29.2 (С-11); 28.8 и 28.9  $((CH_2)_2CH_2CH_2(CH_2)_2CH_3); 26.7 (CH_2CH_2(CH_2)_4CH_3);$ 25.1 (C-7); 24.4 (C-12); 22.4 ((CH<sub>2</sub>)<sub>5</sub><u>C</u>H<sub>2</sub>CH<sub>3</sub>); 21.9 (C-13); 13.8 ((CH<sub>2</sub>)<sub>6</sub>CH<sub>3</sub>). Найдено, *m/z*: 279.2555 [M]<sup>+</sup>. С<sub>18</sub>Н<sub>33</sub>ОN. Вычислено, *m/z*: 279.2557.

(4aS,7R,8aR)-4,4,7-Триметил-2-(2-метоксиэтил)-4а,5,6,7,8,8а-гексагидро-4*H*-1,3-бензоксазин (2d). Выход 109 мг (35%), светло-желтое масло,  $[\alpha]_D^{24.8}$  –3.08 (с 0.14, ЕtOH). Спектр ЯМР <sup>1</sup>Н, б, м. д. (*J*, Гц): 0.86-1.05 (3Н, м, 7,8,10-СН<sub>2</sub> акс.); 0.88 (3Н, д, J = 6.6, 13-CH<sub>3</sub>); 0.94 (3H, c, 12-CH<sub>3</sub>); 1.07 (3H, c, 11-CH<sub>3</sub>); 1.11 (1H, д. д. д, J = 12.2, J = 10.6, J = 3.3, 6-CH акс.); 1.38-1.48 (1Н, м, 9-СН акс.); 1.63–1.71 (2Н, м, 7,8-СН<sub>2</sub> экв.); 1.94-1.99 (1Н, м, 10-СН<sub>2</sub> экв.); 2.30-2.35 (2Н, м, СН<sub>2</sub>СН<sub>2</sub>О); 3.25 (3H, с, ОСН<sub>3</sub>); 3.48–3.56 (2H, м, CH<sub>2</sub>CH<sub>2</sub>O); 3.67 (1Н, д. д. д. J = 10.8, J = 10.6, J = 4.3, 1-СН акс.). Спектр ЯМР <sup>13</sup>С, б, м. д.: 154.8 (С-3); 72.7 (C-1); 69.6 (CH<sub>2</sub>CH<sub>2</sub>OCH<sub>3</sub>); 58.3 (CH<sub>2</sub>CH<sub>2</sub>OCH<sub>3</sub>); 51.4 (C-5); 46.3 (C-6); 40.6 (C-10); 35.6 (CH<sub>2</sub>CH<sub>2</sub>OCH<sub>3</sub>); 34.4 (C-8); 30.8 (C-9); 29.1 (C-11); 25.0 (C-7); 24.4 (C-12); 21.9 (С-13). Найдено, *m/z*: 239.1882 [M]<sup>+</sup>. С<sub>14</sub>H<sub>25</sub>ON. Вычислено, *m/z*: 239.1880.

(4aS,7R,8aR)-4,4,7-Триметил-2-фенил-4a,5,6,7,8,8а**гексагидро-4***H***-1,3-бензоксазин (2е)**. Выход 133 мг (40%), бесцветные кристаллы,  $[\alpha]_D^{24.8}$  +61.65 (*с* 0.13, ЕtOH). Спектр ЯМР <sup>1</sup>Н, δ, м. д. (*J*, Гц): 0.96–1.05 (1Н, м, 8-СН<sub>2</sub> акс.); 0.98 (3Н, д, J = 6.6, 13-СН<sub>3</sub>); 1.10–1.20 (2Н, м, 7,10-СН<sub>2</sub> акс.); 1.11 (3Н, с, 12-СН<sub>3</sub>); 1.25 (3Н, с, 11-СН<sub>3</sub>); 1.31 (1Н, д. д. д, J = 12.2, J = 10.8, J = 3.4, 6-СН акс.); 1.51-1.61 (1Н, м, 9-СН акс.); 1.74-1.78 (1Н, м, 8-СН<sub>2</sub> экв.); 1.79–1.83 (1Н, м, 7-СН<sub>2</sub> экв.); 2.16–2.21 (1Н. м. 10-СН<sub>2</sub> экв.): 3.92 (1Н. д. д. д. J = 10.8, J = 10.8. J = 4.4, 1-СН акс.); 7.30–7.38 (3Н, м, Н-3–5 Ph); 7.88– 7.92 (2H, м, H-2,6 Ph). Спектр ЯМР <sup>13</sup>С, δ, м. д.: 152.5 (C-3); 134.5 (C-1 Ph); 129.8 (C-4 Ph); 127.8 (C-3,5 Ph); 127.1 (C-2,6 Ph); 73.1 (C-1); 52.1 (C-5); 46.7 (C-6); 40.8 (C-10); 34.6 (C-8); 31.0 (C-9); 29.4 (C-11); 25.3 (C-7); 24.6 (С-12); 22.0 (С-13). Найдено, m/z: 257.1771 [M]<sup>+</sup>. С<sub>17</sub>Н<sub>23</sub>ОN. Вычислено, *m/z*: 257.1774.

(4aS,7R,8aR)-2-Бензил-4,4,7-триметил-4a,5,6,7,8,8агексагидро-4*H*-бензо[*e*][1,3]оксазин (2f). Выход по общей методике 140 мг (40%).

Смесь 1.3 ммоль (–)-изопулегола (1) и 6.5 ммоль бензилцианида охлаждают до –20 °С и при перемешивании добавляют 13 ммоль CF<sub>3</sub>SO<sub>3</sub>H. Затем перемешивают в течение 15 мин при охлаждении, после чего позволяют нагреться до комнатной температуры в течение 1.5 ч. Для удаления остатков кислоты добав-

ляют насыщенный раствор NaHCO<sub>3</sub> до полной нейтрализации и 10 мл EtOAc. Затем органическую фазу промывают насыщенным водным раствором NaCl (3 × 10 мл) и сушат над Na<sub>2</sub>SO<sub>4</sub>. Полученную смесь делят на колонке с 8 г силикагеля, элюент гексан-EtOAc, градиент от 0 до 100%. Выход 211 мг (60%), светложелтое масло, [а]<sub>D</sub><sup>24.8</sup> –3.69 (с 0.22, ЕtOH). Спектр ЯМР <sup>1</sup>Н, δ, м. д. (Ј, Гц): 0.89-0.99 (2Н, м, 8,10-СН<sub>2</sub> акс.); 0.90 (3H, J, J = 6.6, 13-CH<sub>3</sub>); 1.02 (3H, c, 12-CH<sub>3</sub>); 1.05 (1H, J)д. д. д. д. *J* = 12.8, *J* = 12.8, *J* = 12.3, *J* = 3.4, 7-CH<sub>2</sub> акс.); 1.15 (1Н, д. д. д, J = 12.3, J = 10.8, J = 3.4, 6-СН акс.); 1.16 (3Н, с, 11-СН<sub>3</sub>); 1.39–1.48 (1Н, м, 9-СН акс.); 1.66– 1.71 (1Н, м, 8-СН<sub>2</sub> экв.); 1.71–1.75 (1Н, м, 7-СН<sub>2</sub> экв.); 1.95-1.99 (1Н, м, 10-СН<sub>2</sub> экв.); 3.41 (2Н, с, С<u>Н</u><sub>2</sub>Рh); 3.68 (1Н, д. д. д. J = 10.8, J = 10.8, J = 4.4, 1-СН акс.); 7.16-7.20 (1H, м, H-4 Ph); 7.23–7.29 (4H, м, H-2,3,5,6 Ph). Спектр ЯМР <sup>13</sup>С, δ, м. д.: 156.0 (С-3); 137.2 (Рh); 128.5 (C-2,6 Ph); 128.1 (C-3,5 Ph); 126.2 (C-4 Ph); 73.0 (C-1); 51.7 (C-5); 46.3 (C-6); 42.3 (CH<sub>2</sub>Ph); 40.5 (C-10); 34.4 (C-8); 30.9 (C-9); 29.2 (C-11); 25.1 (C-7); 24.5 (C-12); 21.9 (С-13). Найдено, *m/z*: 271.1926 [M]<sup>+</sup>. С<sub>18</sub>Н<sub>25</sub>ON. Вычислено, *m/z*: 271.1936.

Рентгеноструктурное исследование монокристалла соединения 2е выполнено на дифрактометре Bruker КАРРА АРЕХ II при температуре 296(2) К. Введена поправка на поглощение по программе SADABS.<sup>28</sup> Структура расшифрована прямым методом и уточнена в анизотропном приближении по программе SHELXL-2018/3.<sup>29</sup> Положения атомов водорода рассчитаны геометрически и уточнены в изотропном приближении по модели "наездник". Кристаллы соединения **2e** (С<sub>17</sub>Н<sub>23</sub>NO, *M* 257.36) триклинные, пространственная группа Р1. Кристаллографические параметры соединения 2е: а 8.4487(15), b 9.1551(19), c 11.526(2) Å;  $\alpha$  95.975(9),  $\beta$  98.655(9),  $\gamma$  117.078(8)°; V 769.5(3) Å<sup>3</sup>; Z 2; d<sub>выч</sub> 1.111 г/см<sup>3</sup>; µ 0.068 мм<sup>-1</sup>; размер образца 0.08 × 0.32 × 0.49 мм; трансмиссия 0.92-0.97. Всего собрано 19667 отражений, независимых 6635, максимальный угол 20 54.6°. Окончательные параметры уточнения:  $wR_2$  0.1465, S 1.04, число уточненных параметров 343 (R 0.0501 для 5488 отражений с  $I > 2\sigma(I)$ ). Полные кристаллографические данные депонированы в Кембриджском банке структурных данных (депонент CCDC 1996535).

Изучение анальгетической активности полученных соединений 2a-f и 3 проведено на аутбредных (нелинейных) лабораторных мышах весом 25–28 г. Животные получены из вивария ФИЦ Института цитологии и генетики СО РАН, где их содержат в стандартных условиях вивария при свободном доступе к воде и стандартному гранулированному корму. После карантина животных рандомизируют по весу и разделяют на группы по 8–12 мышей одного пола в каждой группе. Работы с животными проводят в строгом соответствии с Приказом МЗ РФ № 199н от 1 апреля 2016 г. "Правила надлежащей лабораторной практики" и положениями Директивы 2010/63/EU (Directive 2010/63/EU on the protection of animals used for scientific purposes) Европейского парламента и Совета Европейского Союза от 22 сентября 2010 г. по охране животных, используемых в научных целях.

Исследуемые соединения вводят внутрижелудочно с помощью зонда однократно в виде суспензии в твине-20 объемом 0.2 мл на 10 г массы тела в дозе 10 мг/кг. Контрольной группе животных вводят равный объем водно-твинового раствора внутрижелудочно. Тестирование проводят через 1 ч после введения соединений. В качестве модели термического болевого раздражения используют тест "горячая пластина". Животных помещают на медную пластину, нагретую до 54 ± 0.5 °C, ограниченную цилиндром из оргстекла (15 × 15 см), и фиксируют латентное время болевой реакции – облизывание задней лапы или подпрыгивание.<sup>24</sup>

Авторы работы выражают благодарность Химическому исследовательскому центру коллективного пользования СО РАН за проведение спектральных и аналитических исследований.

## Список литературы

- Zinad, D. S.; Mahal, A.; Mohapatra, R. K.; Sarangi, A. K.; Pratama, M. R. F. *Chem. Biol. Drug Des.* **2020**, *95*, 16.
- Yakovlev, I. P.; Prep'yalov, A. V.; Ivin, B. A. Chem. Heterocycl. Compd. 1994, 30, 255. [Химия гетероцикл. соединений 1994, 291.]
- (a) Verma, V.; Singh, K.; Kumar, D.; Klapötke, T. M.; Stierstorfer, J.; Narasimhan, B.; Qazi, A. K.; Hamid, A.; Jaglan, S. *Eur. J. Med. Chem.* 2012, *56*, 195. (b) Thaler, F.; Varasi, M.; Abate, A.; Carenzi, G.; Colombo, A.; Bigogno, C.; Boggio, R.; Zuffo, R. D.; Rapetti, D.; Resconi, A.; Regalia, N.; Vultaggio, S.; Dondio, G.; Gagliardi, S.; Minucci, S.; Mercurio, C. *Eur. J. Med. Chem.* 2013, *64*, 273.
- (a) Mathew, B. P.; Kumar, A.; Sharma, S.; Shukla, P. K.; Nath, M. Eur. J. Med. Chem. 2010, 45, 1502.
   (b) Kategaonkar, A. H.; Sonar, S. S.; Pokalwar, R. U.; Kategaonkar, A. H.; Shingate, B. B.; Shingare, M. S. Bull. Korean Chem. Soc. 2010, 31, 1657. (c) Mayekar, A. N.; Yathirajan, H. S.; Narayana, B.; Sarojini, B. K.; Suchetha Kumari, N.; Harrison, W. T. A. Int. J. Chem. 2011, 3, 74.
   (d) Didwagh, S. S.; Piste, P. B. Int. J. ChemTech Res. 2013, 5, 2199. (e) Abou-Elmagd, W. S. I.; Hashem, A. I. Med. Chem. Res. 2013, 22, 2005.
- (a) Pedersen, O. S.; Pedersen, E. B. Synthesis 2000, 479.
   (b) Cocuzza, A. J.; Chidester, D. R.; Cordova, B. C.; Jeffrey, S.; Parsons, R. L.; Bacheler, L. T.; Erickson-Viitanen, S.; Trainor, G. L.; Ko, S. S. Bioorg. Med. Chem. Lett. 2001, 11, 1177. (c) Gawali, R.; Trivedi, J.; Bhansali, S.; Bhosale, R.; Sarkar, D.; Mitra, D. Eur. J. Med. Chem. 2018, 157, 310.
- (a) Akhter, M.; Habibullah, S.; Hasan, S. M.; Alam, M. M.; Akhter, N.; Shaquiquzzaman, M. *Med. Chem. Res.* 2011, 20, 1147. (b) Zhang, H. J.; Li, Y. F.; Cao, Q. I.; Tian, Y. S.; Quan, Z. S. *Pharmacol. Rep.* 2017, 69, 419.
- Prostota, Y.; Berthet, J.; Delbaere, S.; Coelho, P. J. Dyes Pigm. 2013, 96, 569.
- (a) Mohammadpoor-Baltork, I.; Moghadam, M.; Tangestaninejad, S.; Mirkhani, V.; Eskandari, Z. Ultrason. Sonochem. 2010, 17, 857. (b) El-Bayouki, K. A. M.; Basyouni, W. M.; Khatab, T. K.; Kandel, E. M.; Badawy, D. S.; Abdel-Galil, E.; El-Henawy, A. A. J. Heterocycl. Chem. 2016, 54, 1054.
- (a) Mollo, M. C.; Orelli, L. R. Org. Lett. 2016, 18, 6116.
   (b) Ranjith, J.; Rajesh, N.; Sridhar, B.; Radha Krishna, P. Org. Biomol. Chem. 2016, 14, 10074.

- 10. Cwik, A.; Hell, Z.; Hegedüs, A.; Finta, Z.; Horváth, Z. *Tetrahedron Lett.* **2002**, *43*, 3985.
- 11. Badiang, J. G.; Aubé, J. J. Org. Chem. 1996, 61, 2484.
- Murai, T.; Sano, H.; Kawai, H.; Aso, H.; Shibahara, F. J. Org. Chem. 2005, 70, 8148.
- 13. Chen, G.; Fu, C.; Shengming, M. Org. Lett. 2009, 11, 2900.
- 14. (a) Ohki, S.; Yoshino, M. *Chem. Pharm. Bull.* 1969, *17*, 2142.
  (b) Couture, A.; Deniau, E.; Grandclaudon, P.; Vata, M. *J. Chem. Res.*, *Synop.* 1998, 484.
- 15. Ritter, J. J.; Kalish, J. J. Am. Chem. Soc. 1948, 70, 4048.
- 16. Jiang, D.; He, T.; Ma, L.; Wang, Z. RSC Adv. 2014, 4, 64936.
- 17. (a) Ilyina, I. V.; Zarubaev, V. V.; Lavrentieva, I. N.; Shtro, A. A.; Esaulkova, I. L.; Korchagina, D. V.; Borisevich, S. S.; Volcho, K. P.; Salakhutdinov, N. F. *Bioorg. Med. Chem. Lett.* 2018, 28, 2061. (b) Nazimova, E. V.; Shtro, A. A.; Anikin, V. B.; Patrusheva, O. S.; Il'ina, I. V.; Korchagina, D. V.; Zarubaev, V. V.; Volcho, K. P.; Salakhutdinov, N. F. *Chem. Nat. Compd.* 2017, 53, 260. [Химия природ. соединений 2017, 222.]
- (a) Li-Zhulanov, N. S.; Zakharenko, A. L.; Chepanova, A. A.; Patel, J.; Zafar, A.; Volcho, K. P.; Salakhutdinov, N. F.; Reynisson, J.; Leung, I. K. H.; Lavrik, O. I. *Molecules* 2018, 23, 2468. (b) Chepanova, A. A.; Li-Zhulanov, N. S.; Sukhikh, A. S.; Zafar, A.; Reynisson, J.; Zakharenko, A. L.; Zakharova, O. D.; Korchagina, D. V.; Volcho, K. P.; Salakhutdinov, N. F.; Lavrik, O. I. *Russ. J. Bioorg. Chem.* 2019, 45, 647.
- (a) Nazimova, E.; Pavlova, A.; Mikhalchenko, O.; Il'ina, I.; Korchagina, D.; Tolstikova, T.; Volcho, K.; Salakhutdinov, N. *Med. Chem. Res.* 2016, 25, 1369. (b) Il'ina, I.; Morozova, E.; Korchagina, D.; Volcho, K.; Tolstikova, T.; Salakhutdinov, N. *Lett. Drug Des. Discovery* 2020, 17, 68.
- Le, T. M.; Szilasi, T.; Volford, B.; Szekeres, A.; Fülöp, F.; Szakonyi, Z. Int. J. Mol. Sci. 2019, 20, 4050.

- Bernath, G.; Fulop, F.; Gera, L.; Hackler, L.; Kalman, A.; Argay, G.; Sohar, P. *Tetrahedron* **1979**, *35*, 799.
- 22. (a) Il'ina, I.; Morozova, E.; Korchagina, D.; Volcho, K.; Tolstikova, T.; Salakhutdinov, N. *Lett. Drug Des. Discovery* 2018, 17, 68. (b) Patrusheva, O. S.; Volcho, K. P.; Salakhutdinov, N. F. *Russ. Chem. Rev.* 2018, 87, 771. [*Vcnexu xumuu* 2018, 87, 771.]
- (a) Li-Zhulanov, N. S.; Il'ina, I. V.; Chicca, A.; Schenker, P.; Patrusheva, O. S.; Nazimova, E. V.; Korchagina, D. V.; Krasavin, M.; Volcho, K. P.; Salakhutdinov, N. F. *Med. Chem. Res.* 2019, 28, 450. (b) Pavlova, A.; Patrusheva, O.; Il'ina, I.; Volcho, K.; Tolstikova, T.; Salakhutdinov, N. *Lett. Drug Des. Discovery* 2017, 14, 508. (c) Slater, S.; Lasonkar, P. B.; Haider, S.; Alqahtani, M. J.; Chittiboyina, A. G.; Khan, I. A. *Tetrahedron Lett.* 2018, 59, 807.
- 24. Eddy, N. B.; Leimbach, D. J. Pharmacol. Exp. Ther. 1953, 107, 385.
- (a) Mikhalchenko, O.; Il'ina, I.; Pavlova, A.; Morozova, E.; Korchagina, D.; Tolstikova, T.; Pokushalov, E.; Volcho, K.; Salakhutdinov, N. *Med. Chem. Res.* 2013, *22*, 3026.
   (b) Kurbakova, S.; Il'ina, I.; Pavlova, A.; Korchagina, D.; Yarovaya, O.; Tolstikova, T.; Volcho, K.; Salakhutdinov, N. *Med. Chem. Res.* 2014, *23*, 1709.
- 26. (a) Harmer, M. A.; Junk, C.; Rostovtsev, V.; Carcani, L. G.; Vickery, J.; Schnepp, Z. Green Chem. 2007, 9, 30. (b) Kazakova, A. N.; Vasilyev, A. V. Russ. J. Org. Chem. 2017, 53, 485. [Журн. орган. химии 2017, 53, 479.]
- 27. Michaudel, Q.; Thevenet, D.; Baran, P. S. J. Am. Chem. Soc. 2012, 134, 2547.
- Sheldrick, G. M. SADABS. Version 2.01; Bruker AXS Inc.: Madison, 2004.
- 29. Sheldrick, G. M. Acta Crystallogr., Sect. C: Struct. Chem. 2015, C71, 3.