



## Селективно меченный стабильными изотопами <sup>2</sup>H, <sup>13</sup>C и <sup>15</sup>N противовирусный препарат Триазавирин. Синтез и свойства

Татьяна С. Шестакова<sup>1</sup>, Сергей Л. Деев<sup>1,2</sup>\*, Игорь А. Халымбаджа<sup>1</sup>, Владимир Л. Русинов<sup>1</sup>, Александр С. Парамонов<sup>3</sup>, Александр С. Арсеньев<sup>3</sup>, Захар О. Шенкарев<sup>3</sup>, Валерий Н. Чарушин<sup>1,2</sup>, Олег Н. Чупахин<sup>1,2</sup>

<sup>1</sup> Уральский федеральный университет им. первого Президента России Б. Н. Ельцина, ул. Мира, 19, Екатеринбург 620002, Россия; e-mail: deevsl@yandex.ru

<sup>2</sup> Институт органического синтеза им. И. Я. Постовского УрО РАН, ул. Софьи Ковалевской, 22/20, Екатеринбург 620108, Россия e-mail: chupakhin@ios.uran.ru

<sup>3</sup> Институт биоорганической химии им. академиков М. М. Шемякина и Ю. А. Овчинникова РАН, ул. Миклухо-Маклая, 16/10, Москва 117997, Россия; e-mail: aars@nmr.ru

Поступило 28.12.2020 Принято 11.02.2021



Синтезирован меченный изотопами противовирусный препарат Триазавирин, содержащий в своей структуре атомы <sup>2</sup>H, <sup>13</sup>C и <sup>15</sup>N. В качестве доноров изотопов <sup>13</sup>C были взяты <sup>13</sup>C<sup>2</sup>H<sub>3</sub>I и KS<sup>13</sup>CN. Использование MeI, содержащего атомы <sup>2</sup>H и <sup>13</sup>C, позволило дополнительно ввести дейтериевые метки в структуру соединения. Включение атомов <sup>15</sup>N проведено с помощью обогащенных изотопом <sup>15</sup>N нитрита натрия, карбоната аминогуанидина и нитроуксусного эфира. Полученный <sup>2</sup>H<sub>3</sub>, <sup>13</sup>C<sub>2</sub>, <sup>15</sup>N<sub>3</sub>- Триазавирин охарактеризован методом спектроскопии ЯМР.

Ключевые слова: азолоазины, стабильные изотопы, константы спин-спинового взаимодействия, противовирусная активность, спектроскопия ЯМР.

Препарат Триазавирин (TZV) (1) используется для лечения заболеваний, вызванных действием различных видов вируса гриппа А и В, включая пандемический штамм H5N1 (вирус гриппа птиц).<sup>1-6</sup> В настоящее время продолжаются исследования этого лекарственного средства с целью расширения его спектра действия. Полученные данные позволяют отнести TZV (1) к препаратам первой линии при лечении клещевого вирусного энцефалита.<sup>7</sup> Кроме того, TZV (1) проходит клинические исследования в качестве противовирусного средства в отношении пандемического штамма коронавируса COVID-19.<sup>8–10</sup>

Для оценки полученных новых данных об активности TZV (1) потребуется более полная информация о механизме его действия, биодоступности и биологической трансформации. Для решения этих задач целесообразно использовать соединения, обогащенные стабильными изотопами (<sup>2</sup>H, <sup>13</sup>C и <sup>15</sup>N), которые могут использоваться в качестве внутренних стандартов для хромато-масс-спектрометрии. <sup>11,12</sup> Эта стратегия дает возможность проводить исследования крови, сыворотки и других биологических жидкостей на предмет присутствия изучаемых биологически активных соединений и их метаболитов. Возможность анализа концентраций соединения и его метаболитов необходима для проведения фармакокинетических исследований и при подборе эффективных доз лекарственных препаратов.

Ранее нами был предложен синтез меченого TZV ( ${}^{2}$ H<sub>3</sub>,  ${}^{15}$ N<sub>3</sub>)-1, содержащего в своей структуре атомы  ${}^{2}$ H и  ${}^{15}$ N (схема 1, меченые атомы выделены жирным шрифтом). Введение стабильных изотопов было основано на взаимодействии соли диазония ( ${}^{2}$ H,  ${}^{15}$ N<sub>2</sub>)-2 с нитроуксусным эфиром ( ${}^{15}$ N)-3.  ${}^{13}$  Важно отметить, что это соединение было использовано в качестве внутреннего стандарта при исследовании влияния TZV (1) на агрегацию природных пептидов, склонных к самоассоциации, на примере фрагмента  $\beta$ -амилоидного пептида ( $\beta$ AP), накапливающегося в мозге пациентов с болезнью Альцгеймера, и цитолитического пептида пчелиного яда мелиттина.





В данной работе представлено получение меченого TZV ( ${}^{2}\text{H}_{3}$ ,  ${}^{13}\text{C}_{2}$ ,  ${}^{15}\text{N}_{3}$ )-1, содержащего дополнительно два атома  ${}^{13}\text{C}$  (схема 2). При этом включение изотопов  ${}^{13}\text{C}$  в структуры биологических активных соединений позволяет дополнительно привлекать метод спектроскопии ЯМР  ${}^{13}\text{C}$  для исследования путей метаболизма и фармакокинетики.  ${}^{15,16}$ 

В качестве доноров атомов <sup>13</sup>С использовался обогащенный роданид калия, а также (<sup>2</sup>H<sub>3</sub>,<sup>13</sup>C)-МеІ. При обработке карбоната аминогуанидина (<sup>15</sup>N)-4 (<sup>15</sup>N, 98%) меченым KSCN ( $^{13}$ C, 95–98%) был получен 5-амино-3-меркаптотриазол ( $^{13}$ C,  $^{15}$ N)-5 с выходом 60% (схема 2). Наличие атомов  $^{13}$ C и  $^{15}$ N в структуре ( $^{13}$ C,  $^{15}$ N)-5 подтверждено регистрацией молекулярного иона [M+H]<sup>+</sup> с моноизотопной массой 119.0233 Да в масс-спектре высокого разрешения. Взаимодействие соединения (<sup>13</sup>C, <sup>15</sup>N)-5 с меченым MeI (99.5% <sup>2</sup>H, 99% <sup>13</sup>C) привело к получению аминотриазола (<sup>2</sup>H<sub>3</sub>, <sup>13</sup>C<sub>2</sub>, <sup>15</sup>N)-6 с выходом 61%. Включение дополнительных меток <sup>2</sup>Н и <sup>13</sup>С в данном случае доказано с помощью масс-спектрометрии ([M+H]<sup>+</sup> m/z 137.0612). Реакция аминотриазола (<sup>2</sup>H<sub>3</sub>, <sup>13</sup>C<sub>2</sub>, <sup>15</sup>N)-6 с <sup>15</sup>N-азотистой кислотой, генерированной из обогащенного NaNO<sub>2</sub> (98%, <sup>15</sup>N), привела к соли диазония ( ${}^{2}\text{H}_{3}, {}^{13}\text{C}_{2}, {}^{15}\text{N}_{2}$ )-2. Дальнейшее сочетание ее с нитроуксусным эфиром (<sup>15</sup>N)-3 (<sup>15</sup>N, 98%) позволило синтезировать обогащенный изотопами дигидрат натриевой соли триазолотриазина (<sup>2</sup>H<sub>3</sub>, <sup>13</sup>C<sub>2</sub>, <sup>15</sup>N<sub>3</sub>)-1 с выходом 43%.





При исследовании соединения (<sup>2</sup>H<sub>3</sub>, <sup>13</sup>C<sub>2</sub>, <sup>15</sup>N<sub>3</sub>)-1 методом спектроскопии ЯМР было обнаружено, что в спектре ЯМР <sup>13</sup>С у сигналов всех углеродных атомов присутствуют дополнительные расщепления, обусловленные константами спин-спинового взаимодействия <sup>13</sup>С-<sup>15</sup>N (*J*<sub>C-N</sub>) с мечеными атомами <sup>15</sup>N. Количественное измерение  $J_{C-N}$  проведено на основании набора одномерных экспериментов ЯМР <sup>13</sup>С, записанных с селективной развязкой от атомов <sup>2</sup>Н и <sup>15</sup>N (рис. S3–S5, файл сопроводительных материалов). Значения измеренных КССВ <sup>13</sup>С-<sup>15</sup>N представлены в табл. 1. Наличие спин-спиновых взаимодействий у атомов <sup>13</sup>С-2 и <sup>13</sup>С-2' с атомом <sup>15</sup>N-1 дополнительно подтверждено данными двумерного спектра <sup>13</sup>C-<sup>15</sup>N HMBC, в котором присутствуют соответствующие кросс-пики (рис. 1). Анализ двумерного спектра <sup>13</sup>С-<sup>15</sup>N HMBC также показал наличие дальней константы (<sup>4</sup>J<sub>C-N</sub>), которая обусловлена взаимодействием между атомами <sup>13</sup>С-2 и <sup>15</sup>N-5. Кроме того, в спектре <sup>13</sup>С-<sup>15</sup>N НМВС наблюдался набор кросс-пиков с соответствующими константами  $J_{C-N}$  между атомами C-3а, C-6 и C-7 с натуральным содержанием изотопа <sup>13</sup>С и обогащенными изотопом <sup>15</sup>N атомами N-1, N-5 и N-6'.

Анализ спектра  ${}^{13}C{}^{-15}N$  HMBC также указал на возможные частоты сигналов атомов N-3, N-4 и N-8 с натуральным содержанием изотопа  ${}^{15}N$  (рис. 1, табл. 1). С помощью одномерного спектра ЯМР  ${}^{13}C$ , записан-

Таблица 1. Химические сдвиги и КССВ сигналов в спектрах ЯМР <sup>13</sup>С и <sup>15</sup>N соединения ( ${}^{2}\text{H}_{3}$ ,  ${}^{13}\text{C}_{2}$ ,  ${}^{15}\text{N}_{3}$ )-1

Спектр ЯМР <sup>13</sup> С (175 МГц, ДМСО- <i>d</i> <sub>6</sub> )		Спектр ЯМР <sup>15</sup> N (71 МГц, ДМСО- <i>d</i> <sub>6</sub> )	
Атом	δ, м. д., <i>Ј</i> , Гц*	Атом	δ, м. д., <i>Ј</i> , Гц
C-2	$\begin{array}{l} 166.4  ,,,,,,,, $	N-1	259.1 д. д. ${}^{3}J_{\rm N1-C2'} = 2.6$ ${}^{1}J_{\rm N1-C2} = 4.7$
C-2'	13.3 септет д. д ${}^{1}J_{C2^{-}D} = 21.6$ ${}^{2}J_{C2^{-}C2} = 1.2^{**}$ ${}^{3}J_{C2^{-}N1} = 2.6 (×)$	N-3* <sup>4</sup> N-4* <sup>4</sup>	233.0 с. 294.0 с.
C-3a	160.7 д. д. ${}^{2}J_{C3a-N5} = 2.1$ (×) ${}^{2}J_{C3a-N1} = 0.4$	N-5	397.0 д. <sup>2</sup> J <sub>N5-N6'</sub> = 6.3
C-6	${}^{145.1}_{J_{C6-N5}} = 1.8 (\times)$ ${}^{1}_{J_{C6-N6}} = 23.4 (\times)$ ${}^{3}_{J_{C6-N1}} = 1.6 (\times)$	N-6'	367.9 д. <sup>2</sup> J <sub>N5-N6'</sub> = 6.3
C-7	$ \begin{array}{l} 143.5 \text{ д. д. д. д. д.} \\ {}^{3}J_{C7-C2} = 7.0 \\ {}^{2}J_{C7-N5} = 1.3 \\ {}^{2}J_{C7-N6} = 5.3 \ (\times) \\ {}^{2}J_{C7-N1} = 3.6 \ (\times) \end{array} $	N-8* <sup>4</sup>	226.0 c.

\* Знаком (×) отмечены КССВ, приводящие к появлению кросс-пиков в спектре  ${}^{13}C{}^{-15}N$  НМВС (рис. 1).

<sup>\*\*</sup> КССВ  ${}^{13}C-{}^{13}C$  измерена при одновременной развязке от ядер  ${}^{2}H-2'$  и  ${}^{15}N-1$ .

<sup>\*\*\*</sup> КССВ не наблюдалась из-за большой полуширины соответствующего сигнала  $^{13}$ С. Ранее значение  $^3J_{\rm C2-D}$  оценивали в 0.7 Гц.  $^{13}$ 

<sup>\*&</sup>lt;sup>4</sup> Сигналы атомов с натуральным содержанием изотопа <sup>15</sup>N детектировали в спектре  $^{13}C^{-15}N$  HMBC.



**Рисунок 1**. Фрагменты спектра  ${}^{13}C_{-}{}^{15}N$  НМВС соединения ( ${}^{2}H_{3}, {}^{13}C_{2}, {}^{15}N_{3}$ )-1 и соответствующие им участки одномерных спектров ЯМР  ${}^{13}C$  и  ${}^{15}N$ . Интенсивность фрагментов одномерного спектра ЯМР  ${}^{13}C$ , показанных на панелях справа, увеличена относительно фрагмента на левой панели. Спектр  ${}^{13}C_{-}{}^{15}N$  НМВС, показывающий корреляции ядер  ${}^{15}N$  с ядром  ${}^{13}C_{-}$ , накоплен с селективным подавлением сигнала  ${}^{15}N$ -1 (область сигнала обведена пунктиром).

ного с развязкой от атомов <sup>2</sup>H и <sup>15</sup>N, была зафиксирована геминальная КССВ <sup>13</sup>C–<sup>13</sup>C (<sup>2</sup> $J_{C-C}$ ) между мечеными атомами <sup>13</sup>C-2 и <sup>13</sup>C-2' (табл. 1). В то же время запись одномерного спектра ЯМР <sup>13</sup>C с развязкой только от атомов <sup>15</sup>N позволила оценить гетероядерное взаимодействие <sup>2</sup>H–<sup>13</sup>C (<sup>1</sup> $J_{C-D}$ ). Наличие константы <sup>1</sup> $J_{C-D}$  у сигнала атома C-2' (табл. 1), однозначно доказывает наличие атомов дейтерия в структуре (<sup>2</sup>H<sub>3</sub>, <sup>13</sup>C<sub>2</sub>, <sup>15</sup>N<sub>3</sub>)-1. Сигнал группы 2'-<sup>13</sup>C<sup>2</sup>H<sub>3</sub> наблюдался в виде дублета в одномерном спектре ЯМР <sup>2</sup>H при ~2.65 м. д. (рис. S1). Сильнопольный компонент дублета был частично перекрыт сигналом растворителя ДМСО- $d_6$ .

В одномерном спектре ЯМР <sup>15</sup>N соединения ( ${}^{2}H_{3}$ ,  ${}^{13}C_{2}$ ,  ${}^{15}N_{3}$ )-1 регистрировалось три сигнала меченых атомов азота <sup>15</sup>N (табл. 1, рис. 1), представленных в виде дублета дублетов при 259.1 м. д. (N-1) и двух дублетов при 397.0 и 367.9 м. д. (N-5 и N-6' соответственно). Отнесение сигналов в одномерном спектре ЯМР <sup>15</sup>N было проведено на основании измерения КССВ <sup>13</sup>C–<sup>15</sup>N и анализа химических сдвигов.<sup>13</sup> Спинспиновое взаимодействие <sup>15</sup>N–<sup>15</sup>N отражено в структуре сигналов атомов N-5 и N-6'. Мультиплетность резонансного сигнала для атома <sup>15</sup>N-1 объясняется наличием двух КССВ <sup>13</sup>C–<sup>15</sup>N с мечеными атомами углерода. Этот вывод был подтвержден записью одномерных спектров ЯМР <sup>15</sup>N, зарегистрированных с селективной развязкой от атомов <sup>13</sup>C-2 и <sup>13</sup>C-2' (рис. S2). Эти эксперименты позволили количественно измерить прямую константу  ${}^{1}J_{C2-N1}$  (табл. 1).

Таким образом, нами разработан метод, позволяющий дополнительно к атомам <sup>2</sup>H и <sup>15</sup>N селективно включать изотопы <sup>13</sup>C в структуру противовирусного препарата Триазавирин. В результате был получен образец, содержащий сразу три типа стабильных изотопов, который был охарактеризован методом спектроскопии ЯМР. Практическое использование меченого Триазавирина может существенно расширить возможности в комплексном изучении биодоступности, фармакокинетики и путей метаболизма этого противовирусного препарата с помощью масс-спектрометрии и спектроскопии ЯМР. Это, в свою очередь, может способствовать более рациональному выбору тактики лечения.

## Экспериментальная часть

Спектры ЯМР <sup>1</sup>H, <sup>13</sup>С и <sup>15</sup>N (700, 175 и 71 МГц сответственно) и <sup>13</sup>С-<sup>15</sup>N НМВС соединения (<sup>2</sup>Н<sub>3</sub>, <sup>13</sup>С<sub>2</sub>, <sup>15</sup>N<sub>3</sub>)-1 записаны на спектрометре Avance 700 фирмы Bruker, укомплектованном датчиком тройного резонанса (<sup>1</sup>H, <sup>13</sup>С, <sup>15</sup>N), в ДМСО-*d*<sub>6</sub>, внутренний стандарт – остаточные сигналы растворителя (2.50 м. д. для ядер <sup>1</sup>Н) или сигналы растворителя (40.11 м. д. для ядер <sup>13</sup>С), внешний стандарт – жидкий NH<sub>3</sub> (для ядер <sup>15</sup>N). Для измерения КССВ <sup>13</sup>С-<sup>13</sup>С и <sup>13</sup>С-<sup>15</sup>N использован ранее разработанный метод<sup>17</sup> нелинейной аппроксимации форм линий в одномерных спектрах ЯМР <sup>13</sup>С, записанных с развязкой от ядер <sup>2</sup>Н и <sup>15</sup>N и без нее. Для селективной развязки ядер <sup>15</sup>N использованы адиабатические импульсы (WURST-20) длиной 10-20 мс и с шириной диапазона инверсии ~ 1 кГц (14 м. д.) для ядер <sup>15</sup>N. Развязка ядер <sup>2</sup>Н осуществлена широкополосной последовательностью WALTZ-16. Двумерные спектры <sup>13</sup>С-<sup>15</sup>N HMBC записаны, используя задержки на передачу намагниченности между ядрами <sup>13</sup>С и <sup>15</sup>N в диапазоне 50-100 мс. Для селективного подавления сигнала ядра <sup>15</sup>N-1 в некоторых случаях использовано насыщение соответствующей частоты во время передачи намагниченности и детектировании ядра <sup>13</sup>С. Спектры ЯМР <sup>1</sup>H, <sup>13</sup>С и <sup>15</sup>N для соединений (<sup>13</sup>C, <sup>15</sup>N)-5 и (<sup>2</sup>H<sub>3</sub>,<sup>13</sup>C,<sup>15</sup>N)-6 записаны на спектрометре Bruker Avance II (400, 100, и 41 МГц соответственно), растворитель ДМСО-*d*<sub>6</sub>, внутренний стандарт ТМС (для ядер <sup>13</sup>С, <sup>1</sup>Н), и внешний стандарт – жидкий NH<sub>3</sub> (для ядер <sup>15</sup>N). Масс-спектры высокого разрешения записаны на масс-спектрометре Finnigan LTQ FT, оборудованном сверхпроводящим магнитом с напряженностью поля 7 Тесла и электрораспылителем Ion Max. Температуры плавления определены в открытых капиллярах на аппарате Stuart SMP3.

Нитроуксусный эфир ( $^{15}$ N)-**3**<sup>13</sup> (обогащение по  $^{15}$ N 98%) и аминогуанидин ( $^{15}$ N)-**4**<sup>18</sup> (обогащение по  $^{15}$ N 98%) были синтезированы по описанным ранее методам. Использовавшийся в работе меченый MeI ( $^{2}$ H, 99.5% и  $^{13}$ C, 99%) – коммерческий препарат фирмы Aldrich. Обогащенные стабильными изотопами нитрат натрия ( $^{15}$ N, 98%) и роданид калия ( $^{13}$ C, 95-98%) приобретены в Cambridge Isotope Laboratories.

**5-Амино-3-меркапто-1,2,4-(3-**<sup>13</sup>**С,2-**<sup>15</sup>**N)триазол** ((<sup>13</sup>**С,**<sup>15</sup>**N)-5**). Смешивают 0.56 г (4.00 ммоль) карбоната (<sup>15</sup>N)-аминогуанидина (<sup>15</sup>N)-4, 0.40 г (4.00 ммоль) KS<sup>13</sup>CN (<sup>13</sup>С, 95–98%), 0.05 г (0.80 ммоль) NH<sub>4</sub>Cl и 0.18 мл H<sub>2</sub>O. Смесь нагревают и перемешивают при 90°С в течение 2 ч, затем по каплям в течение 2 ч добавляют 2.70 ммоль (0.46 мл) концентрированной HCl и нагревают при 100°С еще в течение 1 ч. Далее к реакционной смеси добавляют раствор 0.25 г (4.40 ммоль) КОН в 0.25 мл H<sub>2</sub>O и нагревают при 100°С в течение 2 ч, охлаждают, фильтруют и подкисляют концентрированной HCl до pH 2. Образовавшийся осадок отфильтровывают и промывают H<sub>2</sub>O. Полученный меченый продукт (<sup>13</sup>C, <sup>15</sup>N)-5 (0.283 г, 60%, <sup>13</sup>C 95–98%, <sup>15</sup>N 98%) используют далее без дополнительной очистки. Спектр ЯМР <sup>1</sup>H,  $\delta$ , м. д. (*J*, Гц): 5.74 (2H, уш. с, NH<sub>2</sub>); 12.06 (1H, уш. с, NH); 12.25 (1H, д. д, <sup>1</sup>*J*<sub>HN</sub> = 107.6, <sup>2</sup>*J*<sub>HC</sub> = 10.0, NH). Спектр ЯМР <sup>13</sup>С,  $\delta$ , м. д. (*J*, Гц): 152.5 (CNH<sub>2</sub>, <sup>2</sup>*J*<sub>CC</sub> = 5.5); 162.8 (CS, <sup>1</sup>*J*<sub>CN</sub> = 12.5). Спектр ЯМР <sup>15</sup>N,  $\delta$ , м. д. (*J*, Гц): 192.2 (<sup>1</sup>*J*<sub>CN</sub> = 12.5). Найдено, *m/z*: 119.0233 [M+H]<sup>+</sup>. С<sup>13</sup>CH<sub>5</sub>N<sub>3</sub><sup>15</sup>NS. Вычислено, *m/z*: 119.0233.

**5-Амино-3-(<sup>2</sup>H<sub>3</sub>)метилмеркапто-1,2,4-(3-<sup>13</sup>C,2-<sup>15</sup>N)-триазол ((<sup>2</sup>H<sub>3</sub>, <sup>13</sup>C, <sup>15</sup>N)-6)**. К раствору 0.062 г (1.10 ммоль) КОН в 2.00 мл H<sub>2</sub>O добавляют 0.118 г (1.00 ммоль) меченого 5-амино-3-меркапто-1,2,4-триазола (<sup>13</sup>C, <sup>15</sup>N)-5. Затем раствор охлаждают до 0°С, добавляют 0.160 г (1.10 ммоль) <sup>13</sup>С<sup>2</sup>Н<sub>3</sub>I (<sup>2</sup>Н 99.5%, <sup>13</sup>С 99%) и перемешивают в течение 6 ч. После упаривания H<sub>2</sub>O при пониженном давлении при температуре не выше 60°С до половины первоначального объема, выпавший осадок отфильтровывают, промывают ледяной Н2О и сушат. Полученный 5-амино-3-метилмеркапто-1,2,4-триазол (<sup>2</sup>H<sub>3</sub>, <sup>13</sup>C, <sup>15</sup>N)-6 (0.082 г, 61%, <sup>2</sup>Н 99.5%, <sup>13</sup>C 99%, <sup>15</sup>N 98%) используют далее без дополнительной очистки. Спектр ЯМР <sup>1</sup>Н, б, м. д.: 5.94 (2Н, уш. с, NH<sub>2</sub>); 11.88 (1H, уш. с, NH). Спектр ЯМР <sup>13</sup>С, б, м. д. (*J*, Гц): 13.0 (center,  ${}^{1}J_{CD} = 21.4$ ,  $C^{2}H_{3}$ ); 156.3 (CS); 157.9 (CNH<sub>2</sub>). КССВ <sup>13</sup>С-<sup>15</sup>N не наблюдается из-за уширения сигнала. Спектр ЯМР <sup>15</sup>N, δ, м. д.: 261.4. Найдено, *m/z*: 137.0612 [M+H]<sup>+</sup>. C<sup>13</sup>C<sub>2</sub>H<sub>4</sub><sup>2</sup>H<sub>3</sub>N<sub>3</sub><sup>15</sup>NS. Вычислено, *m/z*: 137.0612.

Дигидрат натриевой соли 2-(<sup>2</sup>H<sub>3</sub>)метилсульфанил-6-(<sup>15</sup>N)нитро(2-<sup>13</sup>C,1,5-<sup>15</sup>N<sub>2</sub>)[1,2,4]триазоло[5,1-c][1,2,4]-триазин-7(4*H*)-она ((<sup>2</sup>H<sub>3</sub>,<sup>13</sup>C<sub>2</sub>,<sup>15</sup>N<sub>3</sub>)-1). К смеси 2.00 мл H<sub>2</sub>O и 0.25 мл концентрированной HCl добавляют 0.2 г (1.47 ммоль) меченого 5-амино-3-метилмеркапто-1,2,4-триазола (<sup>2</sup>H<sub>3</sub>,<sup>13</sup>C<sub>2</sub>,<sup>15</sup>N)-6, реакционную смесь охлаждают до -5°С и прикапывают к ней раствор 1.50 ммоль (0.111 г) Na<sup>15</sup>NO<sub>2</sub> в 1.00 мл H<sub>2</sub>O. Затем реакционную смесь перемешивают в течение 10 мин и добавляют к охлажденному до 0°С раствору 0.30 мл <sup>15</sup>N-этилнитроацетата ((<sup>15</sup>N)-3) в 4.00 мл 17% водного раствора Na<sub>2</sub>CO<sub>3</sub>. Реакционную смесь перемешивают в течение 2 ч при комнатной температуре, образовавшийся осадок отфильтровывают и перекристаллизовывают из 50% АсОН. Выход 0.185 г (43%, <sup>2</sup>Н 99%, <sup>13</sup>С 99%, <sup>15</sup>N 98%), желтые кристаллы, т. пл >300°С. Найдено, *m/z*: 259.0090 [М+Н]. С<sub>3</sub><sup>13</sup>С<sub>2</sub>Н<sup>2</sup>Н<sub>3</sub>N<sub>3</sub><sup>15</sup>N<sub>3</sub>O<sub>3</sub>SNa. Вычислено, *m/z*: 259.0124. Найдено, %: С 20.99; Н 3.41; N 29.31.  $C_3^{13}C_2^{2}H_3N_3^{15}N_3O_3SNa \cdot 2H_2O$ . Вычислено, %: С 21.09; H 3.42; N 29.58.

Файл сопроводительных материалов, содержащий спектры ЯМР <sup>2</sup>H, <sup>13</sup>C и <sup>15</sup>N соединения ( ${}^{2}H_{3}$ ,  ${}^{13}C_{2}$ ,  ${}^{15}N_{3}$ )-1, доступен на сайте журнала http://hgs.osi.lv.

Работа выполнена при поддержке РФФИ (грант 20-03-00842) и Министерства науки и высшего образования Российской Федерации (проект № FEUZ-2020-0058 (H687.42Б.223/20)).

## Список литературы

- Karpenko, I.; Deev, S.; Kiselev, O.; Charushin, V.; Rusinov, V.; Ulomsky, E.; Deeva, E.; Yanvarev, D.; Ivanov, A.; Smirnova, O.; Kochetkov, S.; Chupakhin, O.; Kukhanova, M. *Antimicrob. Agents Chemother.* **2010**, *54*, 2017.
- Киселев, О. И.; Деева, Э. Г.; Мельникова, Т. И.; Козелецкая, К. Н.; Киселев, А. С.; Русинов, В. Л.; Чарушин, В. Н.; Чупахин, О. Н. Вопросы вирусологии 2012, 57(6), 9.
- Логинова С. Я.; Борисевич, С. В.; Максимов, В. А.; Бондарев, В. П.; Котовская, С. К.; Русинов, В. Л.; Чарушин, В. Н.; Чупахин, О. Н. Антибиотики и химиотерапи 2011, 56(1-2), 10.
- Логинова, С. Я.; Борисевич, С. В.; Максимов, В. А.; Бондарев, В. П.; Котовская, С. К.; Русинов, В. Л.; Чарушин, В. Н.; Чупахин, О. Н. Антибиотики и химиотерапия 2010, 55(9–10), 25.
- 5. Ратникова, Л. И. Экспериментальная и клиническая фармакология **2018**, 81(3), 24.
- 6. Токин, И. И.; Цветков, В. В.; Голобоков, Г. С. Журнал инфектологии **2018**, 10(2), 110.
- Тихонова, Е. П.; Кузьмина, Т. Ю.; Анисимова, А. А.; Калинина, Ю. С. Экспериментальная и клиническая фармакология 2018, 81(9), 21.
- Wu, X.; Yu, K.; Wang, Y.; Xu, W.; Ma, H.; Hou, Y.; Li, Y.; Cai, B.; Zhu, L.; Zhang, M.; Hu, X.; Gao, J.; Wang, Y.; Qin, H.; Wang, W.; Zhao, M.; Wu, X.; Zhang, Y.; Li, L.; Li, K.; Du, Zh.; Mol, B. W. J.; Yang, B. *Engineering* **2020**, *6*, 1185.
- Сабитов, А. У.; Белоусов, В. В.; Един, А. С; Олейниченко, Е. В.; Гладунова, Е. П.; Тихонова, Е. П.; Кузьмина, Т. Ю.; Калинина, Ю. С.; Сорокин, П. В. Антибиотики и химиотерапия 2020, 65(7–8), 27.
- Wu, X.; Yu, K.; Wang, Y.; Xu, W.; Ma, H.; Hou, Y.; Li, Y.; Cai, B.; Zhu, L.; Zhang, M.; Hu, X.; Gao, J.; Wang, Y.; Qin, H.; Zhao, M.; Zhang, Y.; Li, K.; Du, Zh.; Yang, B. *Engineering* **2020**, *6*, 1199.
- 11. Hesk, D.; McNamar, P. J. Labelled Compd. Radiopharm. 2007, 50, 875.
- Knebel, N. G.; Sharp, S. R.; Madigan, M. J. J. Mass Spectrom. 1995, 30, 1149.
- Shestakova, T. S.; Khalymbadzha, I. A.; Deev, S. L.; Eltsov, O. S.; Rusinov, V. L.; Shenkarev, Z. O.; Arseniev, A. S.; Chupakhin, O. N. *Russ. Chem. Bull.*, *Int Ed.* **2011**, *60*, 729. [*M36. AH, Cep. xum.* **2011**, 714.]
- Mirgorodskaya, O. A.; Kozmin, Y. P.; Protasov, A. D.; Toropygin, I. Y.; Oleinikov V. A. *Russ. J. Bioorg. Chem.* 2018, 44, 665. [Биоорган. химия 2019, 45(1), 40.]
- 15. Unkefer, C. J.; Martinez, R. A. Drug Test. Analysis 2012, 4, 303.
- Artemov, D.; Bhujwalla, Z. M.; Maxwell, R. J.; Griffiths, J. R.; Judson, I. R.; Leach, M. O.; Glickson, J. D. *Magn. Reson. Med.* **1995**, *34*, 338.
- Deev, S. L.; Shenkarev, Z. O.; Shestakova, T. S.; Chupakin, O. N.; Rusinov, V. L.; Arseniev, A. S. J. Org. Chem. 2010, 75, 8487.
- Chupakhin, O. N.; Ulomsky, E. N.; Deev, S. L.; Rusinov, V. L. Synth. Commun. 2001, 31, 2351.