



# Синтез и химические свойства хромон-3-карбоновой кислоты (обзор)

Михаил Ю. Корнев<sup>1</sup>, Вячеслав Я. Сосновских<sup>1</sup>\*

<sup>1</sup> Институт естественных наук Уральского федерального университета им. первого Президента России Б. Н. Ельцина,

пр. Ленина, 51, Екатеринбург 620000, Россия; e-mail: vy.sosnovskikh@urfu.ru

Поступило 12.02.2016 Принято 17.02.2016



Обобщены и систематизированы данные по методам синтеза и реакционной способности хромон-3-карбоновой кислоты, опубликованные с 1973 по 2015 г.

Ключевые слова: хромон-3-карбоновая кислота, бинуклеофилы, гетероциклизация, декарбоксилирование, нуклеофильные реакции, циклоприсоединение.

Хромоны относятся к самой распространенной в растительном мире гетероциклической системе, которая лежит в основе флавоноидов. В частности, хромоновая система входит в состав рутина, относящегося к группе известных своими антиоксидантными свойствами веществ, проявляющих Р-витаминную активность.<sup>1</sup> Благодаря низкой токсичности для млекопитающих и существенной водорастворимости (при наличии в структуре гидроксильных и карбоксильных групп или остатков сахаров), хромоновый фрагмент считается одним из привилегированных структурных блоков при создании фармакологически важных веществ.<sup>2</sup> Биологической активности хромонов посвящены недавние обзоры.<sup>3,4</sup>

Удивительно, но такому простому и важному представителю хромоновой системы, каким является хромон-3-карбоновая кислота, до последнего времени уделялось мало внимания. И это несмотря на то, что среди ее производных обнаружены вещества с противораковой активностью (соединения 1 и 2, рис. 1),<sup>5,6</sup> ингибиторной активностью в отношении интерлейкина-5 (соединения 3 и 4)<sup>7</sup> и моноаминоксидазы (соединения 5 и 6),<sup>8-10</sup> антипсихотической,<sup>11</sup> противовоспалительной активностью<sup>12</sup> и сродством к аденозиновым рецепторам  $A_{2B}$ .<sup>13,14</sup> К природным производным хромон-3-карбоновой кислоты относятся фрутиноны A–C, выделенные из листьев и корней *Polygala fruticosa* и затем полученные синтетически,<sup>15</sup> а также их гликозиды – далмайзионы, найденные в корнях *Polygala* dalmaisiana<sup>16</sup> (соединения 7, рис. 1).

Первой обзорной статьей, в которой упоминается хромон-3-карбоновая кислота (8), является работа Эллиса, опубликованная в 1973 г. и посвященная хромон-2- и хромон-3-карбоновым кислотам и их



Рисунок 1. Биологически активные производные хромон-3-карбоновой кислоты 1–7.

<sup>\*</sup> Здесь и далее в номере фамилия автора, с которым следует вести переписку, отмечена звездочкой.

производным.<sup>17</sup> В то время незамещенная хромон-3-карбоновая кислота (8, R = H) еще не была получена. а описание ее функциональных производных заняло менее двух страниц. В том же году кислота 8 была синтезирована японскими химиками окислением ставшего доступным 3-формилхромона (9).<sup>18</sup> С тех пор были описаны и другие методы синтеза этой кислоты, однако ее химические свойства все еще недостаточно изучены. Вторая попытка обобщить накопившиеся к 2015 г. сведения по кислоте 8 сделана в обзорной работе Ибрагима,<sup>19</sup> но поскольку этот обзор посвящен широкому ряду 3-замещенных хромонов, то самой кислоте в нем отведено не много места (около 15% от общего объема). Целью настоящего обзора является систематизация всех имеющихся в литературе данных к началу 2016 г. по синтезу и реакционной способности хромон-3-карбоновой кислоты и ее производным, замещенным по бензольному циклу. Сложные эфиры и амиды обсуждаются только в связи с их получением из кислоты 8.

# Методы синтеза хромон-3-карбоновой кислоты

Основными путями синтеза хромон-3-карбоновых кислот 8 являются реакции окисления или галогенирования формильной группы в 3-формилхромонах и гидролиз их функциональных производных. Нохара с сотр. первыми изучили окисление 3-формилхромонов 9, которые они получали по реакции Вильсмайера-Хаака из 2-гидроксиацетофенонов и ДМФА-РОСІз, в разных условиях.<sup>18</sup> Было показано, что окисление 30% H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> в водной уксусной кислоте ведет к образованию салициловой кислоты, а реакции с Ag<sub>2</sub>O, CrO<sub>3</sub>-ДМФА, разбавленной HNO3 и 30% H2O2 в ацетоне, как и электролитическое окисление, вообще не дают положительного результата. 6-Замещенные хромон-3-карбоновые кислоты, а также 5,7- и 6,7-диацетоксипроизводные удалось получить с низкими выходами (10-39%) только при использовании реагента Джонса в водном ацетоне при 15-20 °С (схема 1).<sup>20</sup>

Схема 1





Аналогичным образом получены и другие замещенные по бензольному циклу хромон-3-карбоновые кислоты **8**.<sup>7,21–23</sup> Реагент Джонса был также применен для окисления 3-гидроксиметилхромона и его 6-замещенных производных, что, однако, не привело к повышению выхода соответствующей кислоты по сравнению с окислением 3-формилхромонов **9**.<sup>24</sup> Кроме того, кислоты **8** (R = Cl (48%), *i*-PrO (82%)) были получены из 3-формилхромонов окислением их в системе NaClO<sub>2</sub>–NH<sub>2</sub>SO<sub>3</sub>H–CH<sub>2</sub>Cl<sub>2</sub>–H<sub>2</sub>O.<sup>8,25</sup>

Радикальное бромирование 3-формилхромонов 9 *N*-бромсукцинимидом при кипячении в CCl<sub>4</sub> в присутствии азобисизобутиронитрила или при облучении светом позволяет получить широкий набор замещенных по бензольному циклу кислот **8** с выходами от 56 до 100%.<sup>26,27</sup> Реакция протекает через образование бромангидрида хромон-3-карбоновой кислоты, который гидролизуют без выделения. Вместо *N*-бромсукцинимида в тех же условиях может быть использован хлористый сульфурил.<sup>28,29</sup>

Методы, основанные на гидролизе функциональных производных хромон-3-карбоновой кислоты (эфиров, амидов и нитрилов), всегда являются кислотно-катализируемыми, поскольку присутствие основания может вызвать нежелательную нуклеофильную атаку по атому С-2, сопровождающуюся раскрытием пиронового цикла. При обработке этилового эфира хромон-3-карбоновой кислоты 6 н. HCl в диоксане (80–90 °C, 10 мин)<sup>30</sup> или конц. HCl (100 °C, 1 ч)<sup>31</sup> кислота 8 образуется с почти количественным выходом. Гидролиз ее амида в смеси 6 н. H<sub>2</sub>SO<sub>4</sub> и AcOH (1:1, 120 °C, 4 ч) дает кислоту 8 с выходом всего 20%.<sup>20</sup> Ключко с сотр.<sup>24</sup> предложили метод синтеза кислот 8 (R = H (55%), Br (93%)), основанный на гидролизе 3-цианохромонов в присутствии 55% H<sub>2</sub>SO<sub>4</sub> при 130 °C в течение 1 ч.

При действии серной кислоты на нитроны 10, полученные из 3-формилхромона 9 и *N*-алкилгидроксиламинов, происходит их гидролиз и окисление до кислот 8 с выходами 90–95% (схема 2).<sup>32</sup>

Схема 2



В целом, несмотря на большое число методов синтеза хромон-3-карбоновой кислоты (8), ее нельзя назвать легкодоступным соединением, так как часть перечисленных выше реакций протекает с низкими выходами, а другие, как показал наш собственный опыт, не всегда воспроизводятся.

Анализ данных ИК и ЯМР <sup>1</sup>Н спектроскопии хромон-3-карбоновой кислоты (8) ( $\delta_{CO2H} \approx 13$  м. д.), а также значительное различие в значениях р $K_a$  с хромон-2-карбоновой кислотой (11), свидетельствуют о наличии внутримолекулярной водородной связи между водородом карбоксильной группы и карбонильным атомом кислорода в молекуле кислоты 8, что является причиной ее пониженной кислотности (рис. 2).<sup>20</sup>



Рисунок 2. Кислотность хромон-3- и хромон-2-карбоновых кислот 8, 11.

# Реакции хромон-3-карбоновой кислоты с N-, О-, Р- и С-мононуклеофилами

Хромон-3-карбоновая кислота (8) как соединение, содержащее двойную связь с пуш-пульной активацией за счет акцепторных карбонильных групп и донорного атома О-1, является активным субстратом в нуклеофильных реакциях. Первичная атака нуклеофила чаще всего протекает по положению 2, несмотря на наличие в этой молекуле и других электрофильных центров, таких как атом C-4 и группа CO<sub>2</sub>H. Кроме того, благодаря фенольному фрагменту, являющемуся хорошей уходящей группой, стадия присоединения обычно сопровождается раскрытием пиронового цикла и рециклизацией с участием карбонильных групп. При этом следует учитывать и тот факт, что, присоединяя нуклеофильную частицу, соединение 8 становится β-кетокислотой, которая при определенных условиях может легко декарбоксилироваться.

Таким образом, кислота 8, в зависимости от условий проведения реакции и природы реагента, может выполнять роль как самой кислоты, так и 2,3-незамещенного хромона (12), 2-гидрокси- $\omega$ -формилацетофенона (13) и 4-гидрокси-3-формилкумарина (14) (рис. 3). Такая многоликая реакционная способность делает хромон-3-карбоновую кислоту (8) и ее функциональные производные (эфиры, амиды и нитрилы) ценными субстратами для синтеза новых гетероциклов с потенциальной биологической активностью.

Важной структурной особенностью кислоты 8, позволяющей причислить ее к высокоактивным и перспективным строительным блокам, является присутствие электроноакцепторной группы CO<sub>2</sub>H, повышающей электрофильность атома C-2, с атаки которого и начинается взаимодействие с нуклеофильной частицей. Кроме того, отсутствие заместителя в положении 2 сводит к минимуму стерические затруднения для подхода нуклеофила.

Очевидно, что на основе кислоты **8** возможно получение ее амидов и эфиров (нитрилы получают из более доступных оксимов 3-формилхромонов **9**).<sup>24,33</sup> Этот переход осуществляют, главным образом, через хлорангидрид при обработке такими хлорирующими агентами, как тионилхлорид, хлорокись фосфора и



Рисунок 3. Хромон-3-карбоновая кислота (8) как синтетический эквивалент соединений 12–14.

оксалилхлорид. Реакции хлорангидридов, в выделении которых чаще всего нет необходимости, с аминами или спиртами протекают быстро и дают соответствующие производные с высокими выходами. В последние годы наблюдается заметное увеличение числа публикаций, посвященных функциональным производным хромон-3-карбоновой кислоты, в связи с исследованием их действия на конкретные фармакологические мишени.<sup>7-14</sup>

Реакции с N-нуклеофилами. Строение продуктов, образующихся при взаимодействии хромон-3-карбоновой кислоты (8) с аминами сильно зависит от природы взятого амина и условий проведения реакции. В этаноле первичные и вторичные амины сначала депротонируют кислоту 8, что способствует ее декарбоксилированию, а затем атакуют электрофильный атом C-2 с раскрытием пиронового цикла и образованием с хорошими выходами енаминонов 15.<sup>34-36</sup> Последние в кислых условиях легко циклизуются с отщеплением молекулы амина в хромон (12),<sup>37</sup> причем это превращение можно проводить без предварительного выделения енаминона 15<sup>35,36</sup> (схема 3).



В ледяной уксусной кислоте анилин и *н*-пропиламин реагируют с кислотой **8** с образованием хроман-2,4-дионов **16а,b**. Как и в предыдущем случае, атака идет по атому С-2, но вместо декарбоксилирования происходит рециклизация, приводящая к формированию лактонного цикла с образованием смеси (*Z*)- и (*E*)-изомеров **16а,b**<sup>36</sup> (схема 3). Очевидно, что в этих условиях хромон-3-карбоновая кислота (**8**) выступает в роли синтетического эквивалента 4-гидрокси-3-формилкумарина (**14**).

Удобным и наиболее эффективным способом получения *N*-замещенных амидов кислоты **8** является взаимодействие ее с аминами в присутствии таких хлорирующих реагентов, как хлорокись фосфора,<sup>21,38</sup> тионилхлорид<sup>26,39</sup> и оксалилхлорид,<sup>12,22,40</sup> а также с использованием активирующих агентов: карбонилдиимидазола (CDI),<sup>41</sup> дициклогексилкарбодиимида (DCC),<sup>42</sup> и гексафторфосфатов [(бензотриазол-1-ил)окси]-трис(диметиламино)фосфония (BOP) и [(бензотриазол-1-ил)окси]-грис(пирролидино)фосфония (PyBOP).<sup>13,43–45</sup> Реакция протекает через промежуточное образование активного ацилирующего агента, который далее



взаимодействует с находящимся в реакционной смеси амином. Таким способом с различными первичными и вторичными аминами был синтезирован широкий ряд амидов 6. Например, N,N-диэтилхромон-3-карбоксамид был получен с выходом 59% при обработке кислоты 8 оксалилхлоридом в присутствии ДМФА, а затем диэтиламином при комнатной температуре.<sup>40</sup> 4-Амино-4,5-дигидро-1,2,4-триазол-5(1*H*)-тионы 17 реагируют с хромонами 8 в большом избытке хлорокиси фосфора с образованием амидов 18.<sup>21</sup> В реакции кислоты 8 с *N-трет*-бутилбензгидразидами 19 образуются продукты 20, обладающие инсектицидной активностью<sup>26</sup> (схема 4).

В работе Боргеса с сотр.<sup>38</sup> изучено взаимодействие кислоты **8** с ароматическими аминами в различных условиях. В осно́вной среде, как и ожидалось, происходит декарбоксилирование и образование аминовинилкетона **15**. В то же время в присутствии таких активирующих агентов, как POCl<sub>3</sub> и PyBOP, образуются анилиды **6** и хромандионы **16** соответственно (схема 5).



Электрофильность карбонильной группы в положении 3 возрастает в ряду кислота – активированное производное – хлорангидрид, что влияет на структуру конечных продуктов реакции. Действительно, при использовании РуВОР атака амином идет по положению 2 хромоновой системы, но, благодаря защите, декарбоксилирование не происходит и образуются соединения 16. В реакции анилинов с кислотой 8 в присутствии POCl<sub>3</sub> в диметилформамиде хлоркарбонильная группа превосходит по электрофильности атом C-2, что ведет к получению анилидов 6.

Литературные данные о взаимодействии хромон-3-карбоновой кислоты (8) с третичными аминами противоречивы. Так, Гош и Хан сообщили о ее декарбоксилировании под действием триэтиламина и пиридина,<sup>35</sup> в то время как в работе Ибрагима<sup>36</sup> сказано, что с третичными аминами она не реагирует.

Реакции с О-нуклеофилами. Действие на кислоту 8 гидроксида натрия дает разные продукты в зависимости от концентрации щелочи, среды и температурного режима. Было обнаружено, что при комнатной температуре никаких структурных изменений не происходит, в то время как при нагревании с 1 М NaOH наблюдается расщепление хромоновой системы до салициловой кислоты.<sup>31</sup>

Более разбавленные растворы NaOH действуют на кислоту **8** совершенно иначе. Показано,<sup>36</sup> что обработка ее 0.025 М раствором NaOH в кипящем этаноле приводит к 2-гидрокси- $\omega$ -формилацетофенону (13). При проведении этой же реакции в присутствии бензальдегида был выделен хромон **21** – продукт альдольной конденсации ацетофенона **13** с бензальдегидом. Использование 0.05 М раствора NaOH при 70 °C ведет к самоконденсации интермедиата **13** в димер **22** (схема 6). Эти результаты хорошо согласуются с данными по превращениям 2-гидрокси- $\omega$ -формилацетофенона (**13**) в присутствии NaOH.<sup>46</sup>

При действии нейтрального Al<sub>2</sub>O<sub>3</sub> на 6-замещенные кислоты 8 образуются смеси продуктов, из которых соответствующие 2-гидроксиацетофеноны, хромоны 12, халконы 22 и 2-гидрокси- $\omega$ -формилацетофеноны 13

#### Схема 6



(в циклической хроманоновой форме) были выделены хроматографически.<sup>47</sup>

Этерификация хромон-3-карбоновых кислот **8** алифатическими спиртами может проводиться как напрямую, в условиях кислотного катализа, так и с использованием хлорангидрида, получаемого *in situ* (схема 7).<sup>8,25</sup>

#### Схема 7



Для лучшего понимания реакционной способности хромон-3-карбоновой кислоты (8) интересны данные о ее устойчивости к декарбоксилированию в различных условиях. Установлено, <sup>28,48</sup> что кипячение в толуоле в течение 5 ч не сопровождается химическими изменениями, в то время как метанол вызывает полное декарбоксилирование кислоты 8 в хромон (12) при 2–3-часовом кипячении. При действии метанола в присутствии ацетата натрия при комнатной температуре был выделен интермедиат 24, что позволяет сделать вывод о предварительном образовании неустойчивой  $\beta$ -кетокислоты 25 (схема 8).

#### Схема 8



Реакция с Р-нуклеофилом. Сведения о взаимодействии кислоты 8 с Р-нуклеофилами в литературе отсутствуют. Известно лишь, что действие триметилфосфита в бензоле при 5 °С на хлорангидрид хромон-3-карбоновой кислоты (26) приводит к образованию  $\alpha$ -кетофосфоната 27 по реакции Арбузова (схема 9).<sup>49</sup>



Реакции с С-нуклеофилами. Недавно была обнаружена некатализируемая реакция кислоты 8 с такими С-нуклеофилами, как 2-метилпиридин и его различные производные, включая α-метилированные пиразины, пиримидины, хинолины и изохинолины, протекающая по типу сопряженного нуклеофильного присоединения с последующим отщеплением СО<sub>2</sub>, но без раскрытия пиронового цикла.<sup>50</sup> Установлено, что при нагревании реагентов в диоксане при 140 °С в течение 48 ч с хорошими выходами образуются 2-замещенные хроманоны 28 (схема 10). Присутствие карбоксильной группы обязательно и не сводится только к увеличению электрофильности атома С-2, так как 3-формил- и 3-ацетилхромоны в эту реакцию не вступают. Авторами предложен механизм этой интересной и важной реакции, включающий в себя межмолекулярное водородное связывание реагентов с последующим солеобразованием и переходом 2-метилпиридина в енаминную форму.<sup>50</sup>

#### Схема 10



Мы нашли,<sup>51</sup> что взаимодействие кислоты 8 с индолами в кипящем этаноле идет по механизму нуклеофильного 1,4-присоединения с последующим раскрытием пиронового цикла и декарбоксилированием. Эта реакция представляет собой новый метод получения *транс*индолилхалконов **29** (выходы 27–60%), обладающих высокой биологической активностью (схема 11).<sup>52–55</sup>

Схема 11





1 Реакция хромон-3-карбоной кислоты (8) с 4-гидрокси-2кумарином в присутствии 4-пирролидинилпиридина 3(4-PPy) в хлороформе приводит к продукту двойного 4михаэлевского присоединения **30**.<sup>56</sup> Хромоновая 5 система выступает здесь как синтетический эквивалент 62-гидрокси- $\omega$ -формилацетофенона (13), который также 7может быть использован в этой реакции (схема 12). 8Соединение 30 обладает активностью в отношении 9некоторых линий клеток лейкемии in vitro.56 Анало-10 гичный бис-аддукт с индольными фрагментами вместо 114-гидроксикумариновых получен нами из хромона (12) 12и индола в присутствии MeSO<sub>3</sub>H (этанол, -18 °C, 131 месяц) с выходом 11%.<sup>51</sup>

Схема 12



8 Et<sub>3</sub>N (cat.) EtOH,  $\Delta$ , 4h X, Y = CN,  $CO_2Et$ , COMe, CI, Ph, etc.



**33 a** X = CN (33%) **b** X = CO<sub>2</sub>Et (45%) **c** X = CI (59%) d X = Ph (46%)



При взаимодействии кислоты 8 с 3-ацетоацетилкумаринами 31 в условиях синтеза бис-аддукта 30 были получены бензо[*c*]кумарины **32**.<sup>57</sup> Механизм этого превращения включает 1,4-присоединение метиленактивного кумарина 31, декарбоксилирование, катализируемую основанием 1,6-электроциклизацию интермедиата А и окислительную ароматизацию (схема 12).

Недавно Ибрагим и Али<sup>36,58</sup> изучили взаимодействие хромон-3-карбоновой кислоты (8) с широким рядом метиленактивных соединений, таких как малононитрил, этилцианоацетат, хлор- и фенилацетонитрилы, ацетилацетон, этилацетоацетат, димедон, диэтилмалонат, 1,3-дифенил-1*H*-пиразол-5(4*H*)-он и тиобарбитуровая кислота. Все реакции проводили при кипячении в абсолютном этаноле в присутствии нескольких капель триэтиламина в течение 4 ч, и во всех случаях с выходами от умеренных до хороших были получены продукты, которым авторы приписали весьма экзотические и неожиданные структуры 33-38 (схема 13). Поскольку для доказательства их строения использовались только стандартные спектральные методы без привлечения 2D спектроскопии ЯМР для полного отнесения всех сигналов, приведенные структуры нельзя считать строго доказанными и требуется дальнейшая работа по их верификации.

# Реакции хромон-3-карбоновой кислоты с бинуклеофилами

В отличие от большинства реакций с мононуклеофилами, строение продуктов взаимодействия хромон-3-карбоновой кислоты (8) с бинуклеофилами зачастую бывает трудно предсказать *а priori*. что связано главным образом с региохимией процесса. В возникающем интермедиате 39 имеются два электрофильных центра, доступных для вторичной атаки нуклеофила, - на атомах углерода карбонильной и карбоксильной групп (если не происходит декарбоксилирование). В обоих случаях атака внутреннего нуклеофила У приводит к образованию циклов одинакового размера, а фенольный гидроксил может конкурировать с группой Ү в рециклизации по группе СО<sub>2</sub>Н (схема 14).



Me Me



37 (61%)



Именно трудности в установлении региохимии взаимодействия с бинуклеофилами являются главной причиной, из-за которой в литературе, посвященной исследованиям такого рода реакций, иногда встречаются сомнительные или противоречивые данные.

Реакции с N,N-бинуклеофилами и гидроксиламином. Первая попытка изучить взаимодействие кислоты 8 с фенилгидразином, гуанидином и гидроксиламином, предпринятая Гошем с сотр. в 1978 г., оказалась неудачной.<sup>59</sup> Продуктам этих реакций авторы приписали структуры 40–42, которые в действительности оказались соединениями 43–45.<sup>60–63</sup> В реакции с гидразингидратом в уксусной кислоте продуктом, скорее всего, является пиразолокумарин 47,<sup>36,63</sup> а не хроменопиразолоны 46, как указано в работе Жоу<sup>64</sup> (схема 15).

В дальнейшем было показано, что 4-гидразино-7-хлорхинолин реагирует с кислотой 8 в этаноле с образованием енгидразина 48, который при 2-часовом кипячении в диметилформамиде дает пиразол 49а. Аналогичная последовательность реакций кислоты 8 с цианоацетгидразидом привела к образованию соединений 50 и 49b. В уксусной кислоте эти гидразины давали хромено[4,3-c]пиразолы 51 и 47. Следует отметить, что взаимодействие кислоты 8 с гидразингидратом в этаноле также приводит к пиразолу 49b с выходом 44% (схема 16).<sup>36</sup>

При обработке кислоты 8 гидрохлоридом гидроксиламина в присутствии КОН в этаноле при комнатной температуре в течение 24 ч образуется бисизоксазолин 52,<sup>65a</sup> полученный также из хромона (12) в осно́вной среде.<sup>65b</sup>

При кипячении в этаноле кислота 8 реагирует с *о*-фенилендиамином по карбоксильной группе, угле-

#### Схема 16



R = H, Me, Cl, Br

родный атом которой включается в состав бензимидазольного фрагмента. В результате с выходом 63% образуется 3-бензимидазолилхромон **53** (схема 17).<sup>65c</sup>

Схема 17





Гетероциклическое производное хромона **54**, в состав которого входит фрагмент 1,2-диамина, реагирует с кислотой **8** в присутствии POCl<sub>3</sub> аналогично, образуя соединение **55** с выходом 54% (схема 18).<sup>66</sup>

Схема 18



Бисхромоны **56**, в которых гетероциклические фрагменты связаны линкерами различной длины, структурно сходны с веществами, интеркалирующими между основаниями ДНК. Синтез таких соединений из кислоты **8** и алифатических диаминов может быть осуществлен в ДМФА с использованием карбонилдиимидазола (CDI) в качестве активирующего агента (схема 19).<sup>67</sup> В этих условиях соединения **56** образуются с выходами 60–97% в виде стереоизомерной смеси (*E*)- и (*Z*)-изомеров в примерном соотношении 2:1. Установлено, что бисхромоны **56** ингибируют пролиферацию клеток меланомы *in vitro* в микромолярных концентрациях.<sup>67</sup>



Таким образом, в реакциях с N,N-бинуклеофилами хромон-3-карбоновая кислота (8) дает либо соответствующие производные 4-гидрокси-3-формилкумарина (соединения 43, 44, 47, 51 и 56), либо декарбоксилируется и выступает в роли незамещенного хромона (соединения 45, 48–50). Исключением являются реакции с 1,2-диаминами, протекающие по карбоксильной группе. Другие реакции по карбоксильной группе. Недавно были описаны еще две важные реакции по карбоксильной группе с участием енаминокетонов и карбодиимидов. Бисхромоны 57, связанные посредством карбонильной группы, были получены Лангером и сотр.<sup>68</sup> взаимодействием енаминокетонов 15 с хлорангидридами 26. Метод применим для синтеза как симметричных, так и несимметричных бисхромонов, наряду с которыми в качестве побочных продуктов выделены амиды 6. Показано также, что соединения 57 обладают ингибиторной активностью в отношении щелочной фосфатазы млекопитающих (схема 20).

Схема 20



Некатализируемое нуклеофильное присоединение хромон-3-карбоновой кислоты (8) по связи C=N дициклогексил- или диизопропилкарбодиимидов сопровождается последующим ацильным сдвигом  $O \rightarrow N$  и приводит к выделению *N*-ацилкарбамидов **58а,b**, добавление к которым 4-PPy вызывает рециклизацию и образование пиримидиндионов **59а,b**. Реакция с толильным производным карбодиимида не останавливается на стадии ацилкарбамида **58с**, а сразу дает пиримидиндион **59с** (схема 21).<sup>69</sup>

Схема 21





Реакции с С,N-бинуклеофилами. Несмотря на многообразие маршрутов реакции кислоты 8 с бинуклеофилами, ее взаимодействие с пуш-пульными енаминами 60 в ДМФА проходит однозначно и приводит к пиридо[3,2-c]кумаринам 61. В этом случае енамин как С-нуклеофил атакует атом С-2 хромона с последующим раскрытием пиронового цикла (интермедиат А) и внутримолекулярной циклизацией с участием обоих электрофильных центров (схема 22).<sup>70</sup>

Реакция кислоты 8 с амидом циануксусной кислоты в присутствии триэтиламина сопровождается декарбоксилированием и приводит к замещенному 2-пиридону 62 с выходом 33% (схема 23),<sup>36</sup> который также был получен в аналогичной реакции из хромона (12) в присутствии этилата натрия (выход 60%).<sup>71</sup>

#### Схема 23



В работе Ибрагима<sup>36</sup> для продукта взаимодействия кислоты 8 с гидразидом циануксусной кислоты из двух предложенных структур **63** и **64** на основании спектра ЯМР <sup>1</sup>Н предпочтение было отдано весьма сомнительной 1,2-диазепиновой структуре **64** с енолизированной амидной карбонильной группой (схема 24).

Нами показано,<sup>72</sup> что реакция в этом случае включает нуклеофильное присоединение метиленактивного гидразида по атому C-2 с последующим раскрытием пиронового цикла, декарбоксилированием и тандемной циклизацией в пиразоло[3,4-*b*]пиридин **65** (выход 62%), при которой карбонильная группа хромона **8** атакуется атомом азота не гидразиновой, а нитрильной группы (схема 24). Незамещенный хромон (**12**) реагирует с

# Схема 25

Схема 24



цианоацетгидразидом аналогично, образуя продукт 65 с выходом 58%. $^{72}$ 

Еще одним примером взаимодействия кислот 8 с 1,3-С,N-динуклеофилами является реакция с бензимидазолилацетонитрилом при кипячении в абсолютном этаноле с добавлением триэтиламина в течение 30 мин, при которой с хорошими выходами образуются пиридобензимидазолы **66а**,**b**.<sup>73</sup> Реакция начинается с атаки С-нуклеофилом положения 2 с последующим раскрытием пиронового цикла (интермедиат **A**) и декарбоксилированием (интермедиат **B**), а завершается формированием пиридинового цикла с участием атома азота бензимидазольного цикла и карбонильной группы (схема 25).

Таким образом, хромон-3-карбоновая кислота (8) в реакциях с С, N-бинуклеофилами ведет себя как синтетический эквивалент незамещенного хромона (соединения 62, 65 и 66), однако имеется и исключение – реакция с пуш-пульными енаминами, в которых кислота 8 выступает в роли скрытого 4-гидрокси-3формилкумарина (соединения 61а, b).



#### Реакции циклоприсоединения

[4+2] Циклоприсоединение. Хромон-3-карбоновая кислота (8) является геминально активированным алкеном, что делает возможным ее участие в реакциях Дильса–Альдера в качестве диенофила. С другой стороны, наличие сопряженной гетеродиеновой системы связей С(2)=С(3)-С=О с участием карбонила карбоксильной группы, находящейся благодаря ВМВС в закрепленной *s-цис*-конформации, позволяет этой кислоте вступать в гетеро-реакции Дильса–Альдера с обращенными электронными требованиями в роли диена (схема 26).

# Схема 26



Гош с сотр.<sup>74</sup> исследовали синтетические возможности хромоновых енаминов **67** и установили, что при использовании кислоты **8** в качестве диенофила с умеренными выходами образуются ксантоны **68а–с**. Хотя механизм реакции достоверно не установлен, авторы полагают, что она может протекать либо по пути [4+2] циклоприсоединения с участием интермедиата **A** (схема 27), либо как ступенчатый процесс, включающий присоединение по Михаэлю с последующей электроциклизацией.

# Схема 27



Попытка провести реакцию кислоты 8 с более простыми диенами, такими как 2,3-диметилбутадиен, привела к неразделимой смеси продуктов, в то время как 3-формилхромон (9) и метиловый эфир хромон-3-карбоновой кислоты (23d) дали продукты циклоприсоединения в тех же условиях (избыток диена, каталитическое количество TiCl<sub>4</sub>).<sup>29</sup> Кутателадзе и сотр.<sup>75</sup> на основе реакции Дильса– Альдера с участием кислоты **8** и циклических диенов разработали двустадийный метод синтеза соединений с каркасной структурой **70**. В ходе циклоприсоединения происходит декарбоксилирование, а группа  $CO_2H$  играет роль активирующего заместителя. Важно отметить, что сам хромон (**12**) в эту реакцию не вступает. Преимущественно образующиеся эндо-аддукты **69а,b** при облучении ультрафиолетовым светом претерпевают внутримолекулярную [2+2] фотоциклизацию, образуя каркасные аддукты **70а,b** с хорошими выходами. Эта реакция является первым примером алкен–ареновой фотоциклизации в хромоновом ряду (схема 28).

Схема 28



**69** a *n* = 1, 55% endo + 25% exo; **b** *n* = 2, 70% endo + 28% exo **70** a *n* = 1 (90%), **b** *n* = 2 (70%)

Впервые реакцию Дильса–Альдера с обращенными электронными требованиями между хромон-3-карбоновой кислотой (8), играющей роль гетеродиена, и виниловыми эфирами, включая диметилацеталь кетена, исследовали Коутс и Валлас в 1994 г.<sup>76</sup> Установлено, что при проведении реакции в дихлорметане при комнатной температуре в течение нескольких суток образуется смесь эндо- и экзо-изомеров 71 с существенным преобладанием первого (от 4:1 до 7:1). Циклоприсоединение с участием диметилацеталя кетена протекает с более высокой скоростью и завершается за 15 мин. Следует отметить, что полученные аддукты близки по структуре к фульвовой кислоте – метаболиту некоторых пенициллиновых грибов (схема 29).





[3+2] Циклоприсоединение. Единственным примером подобной реакции является взаимодействие хромон-3-карбоновой кислоты (8) и ее 6-замещенных производных с бромидом *N*-фенацилпиридиния в присутствии поташа в кипящем ацетоне в течение 8 ч (схема 30).<sup>77</sup> Первоначально возникающий циклоаддукт **A** декарбоксилируется с раскрытием пиронового цикла и дает интермедиат **B**, который окисляется на воздухе в индолизин **72**. Это же соединение образуется с почти количественным выходом из хромона (12) и бромида *N*-фенацилпиридиния.<sup>78</sup>

Схема 30



**a** R = H (42%), **b** R = Me (40%), **c** R = Cl (35%), **d** R = Br (30%)

[4+1] Циклоприсоединение. Недавно был описан синтез эфиров 2-карбоксамидо-4-оксохроман-3-карбоновой кислоты 73 путем [4+1] циклоприсоединения изонитрилов к хромон-3-карбоновой кислоте (8) с последующим нуклеофильным раскрытием интермедиата А под действием спиртов.<sup>34</sup> С наибольшими выходами эти соединения образуются в присутствии катализатора Sc(OTf)<sub>3</sub> при микроволновом облучении (MW) в растворе ТГФ (схема 31).

Схема 31



 $R^1 = Cy, t-Bu, 2,6-Me_2C_6H_3, MeO(CH_2)_2O(CH_2)_2;$  $R^2 = Me, Et, t-Bu, geranyl$ 

При использовании в качестве нуклеофила воды образующаяся  $\beta$ -кетокислота подвергается декарбоксилированию и дает 4-оксохроман-2-карбоксамиды 75 (схема 32), некоторые из которых превосходят по антиоксидантной активности витамин Е и препарат Тролокс.<sup>79</sup> Стоит отметить, что хроманоны 73 и 75 могут быть окислены трибромидом пиридиния (РуВг<sub>3</sub>) до соответствующих хромон-2-карбоксамидов 74 и 76 с высокими выходами (схемы 31, 32).<sup>34</sup>

Схема 32



#### Электрофильные реакции по пироновому циклу

Несмотря на то, что для пиронового цикла хромон-3-карбоновой кислоты (8) реакции с электрофилами совсем нехарактерны, исторически вышло так, что первым описанным свойством этой кислоты оказалась именно реакция электрофильного присоединения с гипохлоритом натрия в уксусной кислоте, которая привела к образованию 3-хлорхромона (77) и хроманона 78 с выходами 41 и 29%, соответственно (схема 33).<sup>80</sup>

Схема 33



Таким образом, характерные для хромон-3-карбоновой кислоты нуклеофильные реакции обычно начинаются с атаки атома C-2 хромоновой системы с последующим раскрытием  $\gamma$ -пиронового цикла и рециклизацией по группе C=O или CO<sub>2</sub>H. Достаточно часто реакции сопровождаются декарбоксилированием, что позволяет рассматривать хромон-3-карбоновую кислоту как активированный к нуклеофильным атакам синтетический эквивалент хромона. Использование этой кислоты в реакциях циклоприсоединения открывает простой путь к синтезу конденсированных гетероциклических систем некоторых природных кислородсодержащих соединений.

Работа выполнена при финансовой поддержке РНФ (проект № 14-13-00388).

#### Список литературы

- (a) Ellis, G. P. In *Comprehensive Heterocyclic Chemistry I*; Katritzky, A. R.; Rees, C. W., Eds.; Pergamon Press: Oxford, 1984, vol. 3, p. 647. (b) Phillips, A. J.; Henderson, J. A.; Jackson, K. L. In *Comprehensive Heterocyclic Chemistry III*; Katritzky, A. R.; Ramsden, C. A.; Scriven, E. F. V.; Taylor, R. J. K., Eds.; Elsevier, 2008, vol. 7, p. 337.
- Horton, D. A.; Bourne, G. T.; Smythe, M. L. Chem. Rev. 2003, 103, 893.
- Gaspar, A.; Matos, M. J.; Garrido, J.; Uriarte, E.; Borges, F. Chem. Rev. 2014, 114, 4960.
- Keri, R. S.; Budagumpi, S.; Pai, R. K.; Balakrishna, R. G. Eur. J. Med. Chem. 2014, 78, 340.
- 5. Nawrot-Modranka, J.; Nawrot, E.; Graczyk, J. Eur. J. Med. Chem. 2006, 41, 1301.
- Raj, T.; Bhatia, R. K.; Kapur, A.; Sharma, M.; Saxena, A. K.; Ishar, M. P. S. *Eur. J. Med. Chem.* **2010**, *45*, 790.
- Thanigaimalai, P.; Hoang T. A. L; Lee, K.; Sharma, V. K.; Bang, S.; Yun, J. H.; Roh, E.; Kimb, Y.; Jung, S. *Eur. J. Med. Chem.* 2010, 45, 2531.
- Helguera, A. M.; Perez-Garrido, A.; Gaspar, A.; Reis, J.; Cagide, F.; Vina, D.; Cordeiro, M. N. D. S.; Borges, F. *Eur. J. Med. Chem.* 2013, *59*, 75.
- Alcaro, S.; Gaspar, A.; Ortuso, F.; Milhazes, N.; Orallo, F.; Uriarte, E.; Yanez, M.; Borges, F. *Bioorg. Med. Chem. Lett.* 2010, 20, 2709.
- Legoabe, L. J.; Petzer, A.; Petzer, J. P. Bioorg. Med. Chem. Lett. 2012, 22, 5480.
- Bolos, J.; Anglada, L.; Gubert, S.; Planas, J. M.; Agut, J.; Princep, M.; De La Fuente, A.; Sacristan, A.; Ortiz, J. A. J. Med. Chem. 1998, 41, 5402.
- 12. Inaba, T.; Tanaka, K.; Takeno, R.; Nagaki, H.; Yoshida, C.; Takano, S. Chem. Pharm. Bull. 2000, 48, 131.
- Gaspar, A.; Reis, J.; Kachler, S.; Paoletta, S.; Uriarte, E.; Klotz, K.-N.; Moro, S.; Borges, F. *Biochem. Pharmacol.* 2012, 84, 21.
- Gaspar, A.; Reis, J.; Matos, M. J.; Uriarte, E.; Borges, F. Eur. J. Med. Chem. 2012, 54, 914.
- 15. Yoshida, M.; Saito, K.; Fujino, Y.; Doi, T. *Tetrahedron* **2014**, *70*, 3452.
- 16. Kobayashi, S.; Miyase, T.; Noguchi, H. J. Nat. Prod. 2002, 65, 319.
- 17. Ellis, G. P.; Barker, G. Prog. Med. Chem. 1973, 9, 65.
- 18. Nohara, A.; Umetani T.; Sanno, Y. Tetrahedron Lett. 1973, 1995.
- Ibrahim, M. A.; El-Gohary, N. M.; Said, S. *Heterocycles* 2015, 91, 1863.
- 20. Nohara, A.; Umetani, T.; Ukawa, K.; Sanno, Y. Chem. Pharm. Bull. 1974, 22, 2959.
- 21. Cao, L.; Zhang, L.; Cui, P. Chem. Heterocycl. Compd. 2004, 40, 635. [Химия гетероцикл. соединений 2004, 749.]
- Alexiou, P.; Papakyriakou, A.; Ntougkos, E.; Papaneophytou, C. P.; Liepouri, F.; Mettou, A.; Katsoulis, I.; Maranti, A.; Tsiliouka, K.; Strongilos, A.; Chaitidou, S.; Douni, E.; Kontopidis, G.; Kollias, G.; Couladouros, E.; Eliopoulos, E. *Arch. Pharm. Chem. Life Sci.* 2014, 347, 798.
- Ellis, G. P.; Hudson, H. V. J. Chem. Res., Miniprint 1985, 12, 3830.
- 24. Klutchko, S.; Cohen, M. P.; Shavel, J., Jr.; von Strandtmann, M. J. *Heterocycl. Chem.* **1974**, *11*, 183.
- 25. Ishizuka, N.; Matsumura, K.; Sakai, K.; Fujimoto, M.; Mihara, S.; Yamamori, T. *J. Med. Chem.* **2002**, *45*, 2041.
- Zhao, P.-L.; Li, J.; Yang, G.-F. Bioorg. Med. Chem. 2007, 15, 1888.

- 27. Machida, Y.; Nomoto, S.; Negi, S., Ikuta, H.; Saito, I. Synth. Commun. 1980, 10, 889.
- 28. Cremins, P. J.; Wallace, T. W. J. Chem. Soc., Chem. Commun. 1986, 1602.
- 29. Cremins, P. J.; Saengchantara, S. T.; Wallace, T. W. *Tetrahedron* **1987**, *43*, 3075.
- 30. Okumura, K.; Kondo, K.; Oine, T.; Inoue, I. *Chem. Pharm. Bull.* **1974**, *22*, 331.
- Klutchko, S.; Shavel, J., Jr.; von Strandtmann, M. J. Org. Chem. 1974, 39, 2436.
- 32. Ghosh, T.; Patra, R.; Bandyopadhyay, C. J. Chem. Res. 2004, 47.
- 33. Nohara, A. Tetrahedron Lett. 1974, 1187.
- Neo, Ana G.; Díaz, J.; Marcaccini, S.; Marcos, C. F. Org. Biomol. Chem. 2012, 10, 3406.
- 35. Ghosh, C. K.; Khan, S. Synthesis 1981, 719.
- 36. Ibrahim, M. A. ARKIVOC 2008, (xvii), 192.
- Iaroshenko, V. O.; Mkrtchyan, S.; Gevorgyan, A.; Miliutina, M.; Villinger, A.; Volochnyuk, D.; Sosnovskikh, V. Ya.; Langer, P. Org. Biomol. Chem. 2012, 10, 890.
- 38. Cagide, F.; Silva, T.; Reis, J.; Gaspar, A.; Borges, F.; Gomes, L. R.; Low, J. N. Chem. Commun. 2015, 51, 2832.
- 39. Josey, B. J.; Inks, E. S.; Wen, X.; Chou, C. J. J. Med. Chem. 2013, 56, 1007.
- 40. Schröder, N.; Lied, F.; Glorius, F. J. Am. Chem. Soc. 2015, 137, 1448.
- Qiao, C.; Gupte, A.; Boshoff, H. I.; Wilson, D. J.; Bennett, E. M.; Somu, R. V.; Barry, C. E. III; Aldrich, C. C. J. Med. Chem. 2007, 50, 6080.
- 42. Desai, S.; Sun, W.; Gabriel, J.; Canney, D. J. *Heterocycl. Commun.* **2008**, *14*, 129.
- 43. Gaspar, A.; Reis, J.; Fonseca, A.; Milhazes, N.; Vina, D.; Uriarte, E.; Borges, F. *Bioorg. Med. Chem. Lett.* **2011**, *21*, 707.
- 44. Gaspar, A.; Silva, T.; Yanez, M.; Vina, D.; Orallo, F.; Ortuso, F.; Uriarte, E.; Alcaro, S.; Borges, F. J. Med. Chem. 2011, 54, 5165.
- 45. Borges, F.; Gaspar, A.; Garrido, J.; Milhazes, N.; Batoreu, M. WO Patent 2008/104925 A1
- 46. Szell, T.; Sohar, P.; Horvath, G. Liebigs Ann. Chem. 1995, 2043.
- 47. Ghosh, C. K.; Bhattacharyya, S. Indian J. Chem. 1999, 38B, 166.
- 48. Cremins, P. J.; Hayes, R.; Wallace T. W. *Tetrahedron* **1991**, *47*, 9431.
- Kostka, K.; Modranka, R. Phosphorus, Sulfur Silicon Relat. Elem. 1992, 70, 29.
- Shao, Z.; Wang, L.; Xu, L.; Zhao, H.; Xiao, J. RSC Adv. 2014, 4, 53188.
- 51. Kornev, M. Yu.; Moshkin, V. S.; Sosnovskikh, V. Ya. Chem. Heterocycl. Compd. 2015, 51, 858. [Химия гетероцикл. соединений 2015, 51, 858.]
- Yesuthangam Y.; Pandian, S.; Venkatesan, K.; Gandhidasan, R.; Murugesan, R. J. *Photochem. Photobiol.*, B 2011, 102, 200.
- Nam, N.-H.; Kim, Y.; You, Y.-J.; Hong, D.-H.; Kim, H.-M.; Ahn, B.-Z. *Eur. J. Med. Chem.* 2003, 38, 179.
- 54. Won, S.-J.; Liu, C.-T.; Tsao, L.-T.; Weng, J.-R.; Ko, H.-H.; Wang, J.-P.; Lin, C.-N. *Eur. J. Med. Chem.* **2005**, *40*, 103.
- Nam, N.-H.; Kim, Y.; You, Y.-J.; Hong, D.-H.; Kim, H.-M.; Ahn, B.-Z. Eur. J. Med. Chem. 2003, 38, 179.
- 56. Talhi, O.; Schnekenburger, M.; Panning, J.; Pinto, D. G. C.; Fernandes, J. A.; Almeida Paz, F. A.; Jacob, C.; Diederich, M.; Silva, A. M. S. *Bioorg. Med. Chem.* **2014**, *22*, 3008.
- 57. Talhi, O.; Makhloufi-Chebli, M.; Pinto, D. C. G. A.; Hamdi, M.; Silva, A. M. S. *Synlett* **2013**, *24*, 2559.
- 58. Ibrahim, M. A.; Ali, T. E. Turk. J. Chem. 2015, 39, 412.
- 59. Ghosh, C. K.; Mukhopadhyay, K. K. Synthesis 1978, 779.

- 60. (a) Chantegrel, B.; Nadi, A.-I.; Gelin, S. Tetrahedron Lett.
  1983, 24, 381. (b) Colotta, V.; Cecchi, L.; Melani, F.; Palazzino, G.; Filacchioni, G. Tetrahedron Lett. 1987, 28, 5165. (c) Steinführer, T.; Hantschmann, A.; Pietsch, M.; Weißenfels, M. Liebigs Ann. Chem. 1992, 23. (d) Strakova, I.; Petrova, M.; Belyakov, S.; Strakovs, A. Chem. Heterocycl. Compd. 2003, 39, 1608. [Химия гетероцикл. соединений 2003, 1827.]
- 61. Chantegrel, B.; Nadi, A.-I.; Gelin, S. J. Org. Chem. 1984, 49, 4419.
- 62. Ibrahim, M. A. J. Braz. Chem. Soc. 2013, 24, 1754.
- 63. Trimeche, B.; Gharbi, R.; Houla, S. E.; Martin, M.-T.; Nuzillard, J. M.; Mighri, Z. J. Chem. Res. 2004, 170.
- 64. Zhou, Z.-Z.; Yang, G.-F. Bioorg. Med. Chem. 2006, 14, 8666.
- 65. (a) Maib, P.; Jerzmanowska, Z. Polish J. Chem. 1982, 56, 501. (b) Basiński, W.; Jerzmanowska, Z. Polish J. Chem. 1979, 53, 229. (c) Risitano, F.; Grassi G.; Foti, F. J. Heterocycl. Chem. 2001, 38, 1083.
- 66. Abdel-Megid, M.; Ibrahim, M. A.; Gabr, Y.; El-Gohary, N. M.; Mohamed, E. A. J. Heterocycl. Chem. 2013, 50, 615.
- Szulawska-Mroczek, A.; Szumilak, M.; Szczesio, M.; Olczak, A.; Nazarski, R. B.; Lewgowd, W.; Czyz, M.; Stanczak, A. Arch. Pharm. Chem. Life Sci. 2013, 346, 34.

- Miliutina, M.; Ejaz, S. A.; Iaroshenko, V. O.; Villinger, A.; Iqbal, J.; Langer, P. Org. Biomol. Chem. 2016, 14, 495.
- 69. Talhi, O.; Pinto, D. C. G. A.; Silva, A. M. S. Synlett 2013, 24, 1147.
- 70. Heber, D. Arch. Pharm. (Weinheim) 1987, 320, 402.
- Safrygin, A. V.; Anufriev, V. A.; Sosnovskikh V. Ya. Russ. Chem. Bull., Int. Ed. 2013, 62, 1299. [Изв. АН, Сер. хим. 2013, 1299.]
- Komev, M. Yu.; Moshkin, V. S.; Eltsov, O. S., Sosnovskikh, V. Ya. Mendeleev Commun. 2016, 26, 72.
- 73. Ibrahim, M. A. Tetrahedron 2013, 69, 6861.
- 74. Ghosh, C. K.; Bhattacharyya, S.; Ghosh, C.; Patra, A. J. Chem. Soc., Perkin Trans. 1 1999, 3005.
- Valiulin, R. A.; Arisco, T. M.; Kutateladze, A. G. J. Org. Chem. 2011, 76, 1319.
- 76. Coutts, S.; Wallace T. W. Tetrahedron 1994, 50, 11755.
- 77. Ghosh, C. K.; Sahana, S. Indian J. Chem. 1996, 35B, 203.
- 78. Yokoe, I.; Matsumoto, S.; Shirataki, Y.; Komatsu, M. *Heterocycles* 1985, 23, 1395.
- 79. Lee, H.; Lee, K.; Jung, J.-K.; Cho, J.; Theodorakis, E. A. *Bioorg. Med. Chem. Lett.* **2005**, *15*, 2745.
- 80. (a) Nohara, A.; Ukawa, K.; Sanno, Y. *Tetrahedron Lett.* 1973, 1999. (b) Nohara, A.; Ukawa, K.; Sanno, Y. *Tetrahedron* 1974, *30*, 3563.