



УДК 547.597.057

ПРОСТОЙ МЕТОД ПОЛУЧЕНИЯ 18 α -ГЛИЦИРРЕТИНОВОЙ КИСЛОТЫ И ЕЕ ПРОИЗВОДНЫХ

© 2003 г. Д. В. Игнатов*, Ю. И. Прокофьев*, О. М. Ипатова*, В. П. Тимофеев**,
Н. В. Медведева*, А. Ю. Мишарин**

* Научно-исследовательский институт биомедицинской химии РАМН им. В.Н. Ореховича,
119832, Москва, Погодинская ул., 10;

** Институт молекулярной биологии им. Энгельгардта РАН, Москва

Поступила в редакцию 14.06.2002 г. Принята к печати 10.09.2002 г.

Обработка 18 β -глицирризиновой кислоты метанольным раствором HCl приводит к образованию смеси (1:1) изомерных метиловых эфиров 18 α - и 18 β -глицирретиновых кислот. После бензоилирования этой смеси метиловые эфиры 3-бензоил-18 α - и 3-бензоил-18 β -глицирретиновых кислот были разделены хроматографией на силикагеле. Щелочной гидролиз метилового эфира 3-бензоил-18 α -глицирретиновой кислоты приводил к 18 α -глицирретиновой кислоте, из которой получены 3-кето-18 α -глицирретиновая кислота, а также метиловые эфиры 18 α -глицирретиновой и 3-кето-18 α -глицирретиновой кислот.

Ключевые слова: терпеноиды; 18 α -глицирретиновая кислота.

ВВЕДЕНИЕ

Глицирризин (18 β -глицирризиновая кислота, **(I)**) – биологически активное соединение из корня солодки (*Gcyrrhiza uralensis*) широко используется в медицине при лечении патологий печени, а также входит в состав многих лекарственных препаратов [1–8]. Недавно мы обнаружили, что 18 β -глицирризиновая кислота (**I**), ее основной метаболит 18 β -глицирретиновая кислота (**II**) и метиловый эфир 18 β -глицирретиновой кислоты (**III**) активируют ядерный рецептор FXR в клетках гепатобластомы человека линии Нер G2 и эффективно регулируют транскрипцию генов важнейших белков метаболизма липидов [9]. Особенно интересно, что в клетках Нер G2 соединения **(I)**–**(III)** по-разному влияли на уровень мРНК генов мишеней рецептора FXR: холестерин-7 α -гидроксилазы, лецитин-холестеринацилтрансферазы, фосфолипидпереносящего белка, аполипопротеинов A1 и C3, а также мРНК самого FXR. Следовательно, производные глицирретиновой кислоты можно рассматривать в качестве потенциальных регуляторов липидного обмена, причем их активность, по-видимому, должна зависеть от структурных особенностей молекулы.

Цель настоящей работы – получение некоторых производных 18 α -глицирретиновой кислоты (**IV**) для их последующего изучения в качестве агонистов ядерного рецептора FXR. 18 α -Глицирретиновая кислота (**IV**), образующаяся из соедине-

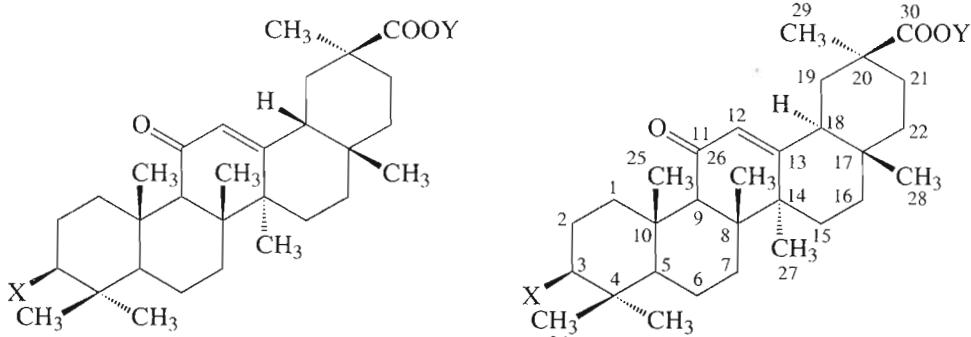
ний **(I)** и **(II)** в жестких условиях при действии сильных кислот или оснований [10], является минорным компонентом экстрактов лекарственных растений и в отличие от соответствующего 18 β -изомера **(II)** коммерчески недоступна. Ниже приведен простой способ получения соединений **(IV)**–**(VI)**, **(VIII)** и **(IX)** из коммерческого препарата натриевой соли 18 β -глицирризиновой кислоты (глицирризин фирмы “Vital-Chem Zhuhai Co., Ltd”).

РЕЗУЛЬТАТЫ И ОБСУЖДЕНИЕ

Отщепление углеводного остатка в глицирризине **(I)** (2 н. HCl в MeOH, 6 ч при 80°C) приводило к кристаллическому продукту, из 1 Н-ЯМР-спектра которого (рис. 1a) видно, что он представляет собой смесь (1 : 1) двух метиловых эфиров. Спектр одного из компонентов смеси полностью совпадал со спектром метилового эфира 18 β -глицирретиновой кислоты (**III**) (рис. 1б), а спектр второго свидетельствовал о наличии в соединении семи С-метильных групп, одной метоксигруппы, β -гидроксильной группы при C3; а также о нахождении протона при C12 в более сильном поле (по сравнению с аналогичным протоном в соединениях **(II)** и **(III)**). Спектр полностью совпадал со спектром соединения **(V)** (рис. 1в) и был идентичен описанному в работе [11] спектру метилового эфира 18 α -глицирретиновой кислоты.

Очевидно, что при обработке глицирризина (**I**) метанольным раствором HCl проходят три независимых процесса: расщепление гликозидной связи, этерификация карбоксильной группы и

* Автор для переписки (тел.: (095) 246-33-75; эл. почта: misharin@ibmh.msk.su).

(I) X = GlcA β 1 \longrightarrow 2GlcA β 1-, Y = H

GlcA – D-глюкуроновая кислота

(II) X = HO; Y = H

(III) X = HO; Y = CH₃(VII) X = BzO; Y = CH₃

(IV) X = HO, Y = H

(V) X = HO; Y = CH₃(VI) X = BzO; Y = CH₃

(VIII) X = O; Y = H

(IX) X = O; Y = CH₃

изомеризация при C18. Последний процесс должен включать в качестве промежуточного продукта 11,13(18)-диен-11-ол. В связи с этим мы исследовали изомеризацию метилового эфира 18 β -глицирретиновой кислоты (III) в растворах HCl/MeOH и [2 H]Cl/MeO[2 H]. При нагревании в растворе HCl/MeOH соединение (III) подвергалось изомеризации, а 1 H-ЯМР-спектр полученной смеси изомеров (III) и (V) полностью совпадал со спектром, приведенным на рис. 1a. При нагревании соединения (III) в растворе [2 H]Cl/MeO[2 H] происходило его частичное дейтерирование. Спектр 1 H-ЯМР частично дейтерированного продукта свидетельствовал о H-D-обмене при C12 (рис. 2) и C18 (изменения в области плохо разрешенных мультиплетов 1.25 м.д.–2.05 м.д., на рис. 2 не показаны), что согласуется с образованием промежуточного протонированного 11,13(18)-диен-11-ола. Отсутствие в этих условиях дейтерирования при C9 (рис. 2) исключает образование в процессе изомеризации альтернативной структуры, 9(11),12-диен-11-ола.

Метиловые эфиры 18 α - и 18 β -глицирретиновых кислот (V) и (III) при ВЭТСХ и ВЭЖХ во всех использованных условиях обладали близкой хроматографической подвижностью, поэтому попыток препаративного разделения полученной смеси (III) и (V) не проводилось. Для выделения 18 α -изомера смесь метиловых эфиров (III) и (V) сначала обрабатывали BzCl в пиридине. Полученные 3-бензоаты метиловых эфиров (VI) и (VII) удовлетворительно разделялись высокоеффективной ТСХ (ВЭТСХ) в системе гексан–EtOAc–CH₃COOH (24 : 2 : 1). Соединение с большей подвижностью (R_f 0.36) было идентично метиловому эфиру 3-бензоил-18 β -глицирретиновой кислоты (VII), а соединение с меньшей подвижностью (R_f 0.31) являлось соответствующим 18 α -эпимером (VI). Соединение (VI) выделили из смеси изомеров препаративной колоночной хро-

матографией на силикагеле в системе гексан–EtOAc–CH₃COOH (24 : 2 : 1) с выходом 32% в расчете на исходную натриевую соль 18 β -глицирретиновой кислоты (I).

Удаление метильной и бензоильной групп в соединении (VI) проводили кипячением с 4 н. NaOH в смеси вода–PrOH–этilenгликоль в течение 2 ч, при этом изомеризация при C18 не превышала 6%. Об этом судили по отношению интегральных интенсивностей сигналов при 5.51 и 5.62 м.д. (H12 в 18 α - и 18 β -глицирретиновых кислотах (IV) и (II) соответственно). После двукратной перекристаллизации из ацетона 18 α -глицирретиновая кислота (IV), не содержащая 18 β -изомера, выделена с выходом 84% в расчете на соединение (VI).

Во время подготовки данной работы к публикации появилось сообщение [12], в котором, в частности, описано разделение смеси 18 α - и 18 β -глицирретиновых кислот кристаллизацией из этанола. Воспроизведение этой методики позволило нам получить 18 α -глицирретиновую кислоту (IV) из продуктов щелочного гидролиза смеси соединений (III) и (V) с выходом 20% (или 40% в расчете на содержание 18 α -изомера (V) в рацемической смеси).

Окисление соединения (IV) комплексом CrO₃–Py приводило к кетокислоте (VIII) с выходом 80%. Метилирование кислот (IV) и (VIII) избытком эфирного раствора диазометана давало с количественным выходом соответствующие метиловые эфиры (V) и (IX). Таким образом было осуществлено получение 18 α -глицирретиновой кислоты (IV) и ее производных (V), (VI), (VIII) и (IX) из глицирретиновой кислоты (I).

ЭКСПЕРИМЕНТАЛЬНАЯ ЧАСТЬ

1 H-ЯМР-спектры регистрировали на приборе AMX III-400 (Bruker) в дейтерохлороформе, химические сдвиги (δ) даны в миллионных долях

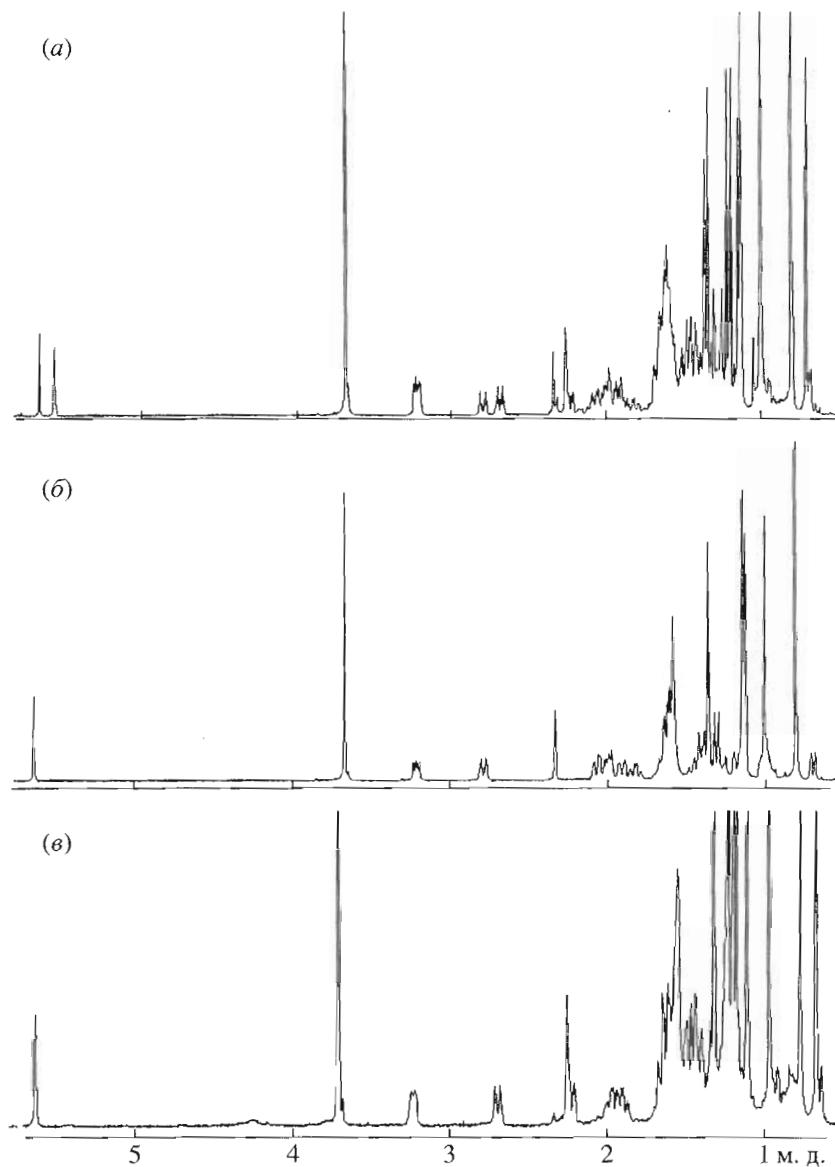


Рис. 1. ^1H -ЯМР-спектры метиловых эфиров глицирретиновой кислоты: (а) смесь, полученная после обработки кислоты (I) HCl/MeOH ; (б) спектр соединения (III); (в) спектр соединения (VI).

(м.д.), константы спин-спинового взаимодействия (J) в герцах. Значение δCHCl_3 принято 7.25 м.д. Отнесение сигналов проведено на основании данных работ [11, 12].

ВЭТСХ проводили на пластинках HPTLC Kieselgel F₂₅₄ (Merck) и на тех же пластинах, предварительно обработанных 2% раствором AgNO_3 в ацетонитриле и активированных 40 мин при 100°C. Обнаружение проводили в свете ультрафиолетовой лампы (фильтр 254 нм), а также проявлением 3% раствором молибдата аммония в 5% серной кислоте с последующим прогреванием. Температуру плавления определяли в капилляре.

Химические реактивы получены от фирм "Aldrich" и "Merck", растворы $\text{HCl}/\text{CH}_3\text{OH}$ и [^2H]Cl/ $\text{CH}_3\text{O}[^2\text{H}]$ получали обработкой рассчитан-

ных количеств ацетилхлорида CH_3OH или $\text{CH}_3\text{O}[^2\text{H}]$. Эфирный раствор диазометана и комплекс CrO_3 -Ру в CH_2Cl_2 готовили стандартными методами [13, 14]. Натриевую соль 18 β -глицирретиновой кислоты (I) получали от фирмы "Vital-Chem Zhuhai Co., Ltd" (КНР), 18 β -глицирретиновую кислоту (II) – от фирмы "Sigma".

Метиловый эфир 18 β -глицирретиновой кислоты (III) (^1H -ЯМР-спектр на рис. 1б) получали обработкой диазометаном 18 β -глицирретиновой кислоты (II).

Метиловый эфир 3-бензоил-18 β -глицирретиновой кислоты (VII) получали обработкой соединения (III) BzCl в пиридине. ^1H -ЯМР-спектр: 0.80, 0.94, 1.04, 1.14, 1.15, 1.20, 1.29 (каждый 3Н, с, H28, H23, H24, H26, H25, H29, H27); 2.28 (1Н, с, H9);

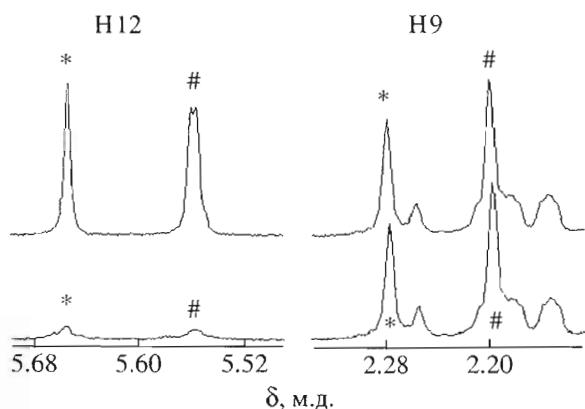


Рис. 2. ^1H -ЯМР-спектры продуктов изомеризации соединения (III). Верхние спектры соответствуют обработке HCl/MeOH ; нижние — обработке $[^2\text{H}]\text{Cl}/\text{MeO}[^2\text{H}]$. Знак (*) обозначает сигналы 18β -изомера, знак (#) — 18α -изомера.

2.73 (1Н, м, Н1); 3.62 (3Н, с, OCH_3); 4.68 (1Н, м, Н3); 5.62 (1Н, с, 12Н); 7.36 (2Н, т, J 7.0), 7.49 (1Н, т, J 7.0), 7.97 (2Н, д, J 7.0) (бензоил).

Метиловый эфир 3-бензоил- 18α -глицирретиновой кислоты (VI). К раствору натриевой соли глицирризиновой кислоты (I) (10.0 г, 11.25 ммоль) в 250 мл воды прибавляли 250 мл MeOH и полученную смесь перемешивали 5 мин со 120 мл ионообменной смолы Dowex-50 (H^+). Смолу отделяли фильтрованием и промывали 200 мл изопропанола. Объединенный раствор упаривали, остаток перекристаллизовывали из смеси ацетон–вода– CH_3COOH (10 : 10 : 1). После высушивания в вакууме получали 8.1 г (10.12 ммоль, 90%) белых кристаллов 18 β -глицирризиновой кислоты (I).

Смесь 7.2 г (8.8 ммоль) 18 β -глицирризиновой кислоты (I) и 200 мл 2 М раствора HCl в абсолютном MeOH нагревали в герметически закрытом сосуде 8 ч при 80°C, после охлаждения упаривали досуха, остаток растворяли в 50 мл кипящего ацетона и горячий раствор выливали при перемешивании в 1 л воды. Смесь перемешивали 1 ч на ледяной бане, осадок отделяли фильтрованием и перекристаллизовывали из смеси ацетон–вода (4 : 1). После высушивания в вакууме получали 3.8 г (7.8 ммоль, 86%) белых кристаллов с т. пл. 231–236°C (разл.). ^1H -ЯМР-спектр приведен на рис. 1а.

Полученную смесь метиловых эфиров 18 β - (III) и 18 α -глицирретиновой (V) кислот (3.5 г, 7.2 ммоль) растворяли в 30 мл сухого пиридина, затем при перемешивании на ледяной бане по каплям прибавляли BzCl (3 мл, 26 ммоль). Реакционную смесь перемешивали при 20°C в течение 14 ч, затем выливали в смесь 500 мл насыщенного раствора NaHCO_3 и 200 г колотого льда. Смесь перемешивали 2 ч при 20°C, затем экстрагировали этилацетатом (3 × 100 мл). Объединенный экстракт сушили Na_2SO_4 , растворитель упаривали, остаток дважды перекристаллизовывали из смеси ацетон–MeOH (1 : 1).

Получали 2.0 г белых кристаллов, представляющих собой смесь соединений (VI) и (VII), с т. пл. 260–262°C. ^1H -ЯМР-спектр: 0.64 (с), 0.80 (с), 0.84 (с), 0.88 (с), 0.94 (с), 1.04 (с), 1.09 (с), 1.15 (с), 1.20 (с), (Σ 21Н, Н28, Н23, Н24, Н26, Н25, Н29, Н27); 2.20 (с) и 2.28 (с) (Σ 1Н, Н9 в 18 α - и 18 β -изомерах); 2.67 (м) и 2.73 (м) (Σ 1Н, Н1 в 18 α - и 18 β -изомерах); 3.62 (3Н, с, OCH_3); 4.68 (1Н, м, Н3); 5.51 (ущ. с) и 5.62 (с) (Σ 1Н, Н12 в 18 α - и 18 β -изомерах); 7.36 (2Н, т, J 7.0), 7.49 (1Н, т, J 7.0), 7.97 (2Н, д, J 7.0) (бензоил). Из объединенных маточников после концентрирования и перекристаллизации из смеси ацетон–MeOH (1 : 1) выделено дополнительно 1.2 г кристаллов с т. пл. 256–261°C. Суммарный выход рацемической смеси бензоатов метиловых эфиров (VI) и (VII) составил 3.2 г (75%).

Для выделения метилового эфира 3-бензоил-18 α -глицирретиновой кислоты (VI) 0.66 г (1.1 ммоль) полученной смеси изомеров хроматографировали на колонке (3.5 × 120 см) с силикагелем L 40/100 в системе гексан–EtOAc– CH_3COOH (24 : 2 : 1), контролируя чистоту элюируемых фракций ТСХ. Выделили 0.18 г хроматографически индивидуального соединения (VI) с т. пл. 263–268°C (из ацетона); ^1H -ЯМР-спектр: 0.64, 0.80, 0.84, 0.88, 0.94, 1.09, 1.15 (каждый 3Н, с, Н28, Н23, Н24, Н26, Н25, Н29, Н27); 2.20 (1Н, с, Н9); 2.67 (1Н, м, Н1); 3.62 (3Н, с, OCH_3); 4.68 (1Н, м, Н3); 5.51 (1Н, ущ. с, 12Н); 7.36 (2Н, т, J 7.0), 7.49 (1Н, т, J 7.0), 7.97 (2Н, д, J 7.0) (бензоил), а также 0.2 г фракции со следами 18 β -изомера. Загрязненную фракцию перехроматографировали в тех же условиях, хроматографически гомогенный продукт перекристаллизовывали из ацетона, что позволило выделить еще 0.12 г соединения (VI). Суммарный выход соединения (VI) составил 32% (в расчете на исходную глицирризиновую кислоту (I)).

18 α -Глицирретиновая кислота (IV) из метилового эфира 3-бензоил-18 α -глицирретиновой кислоты (VI). Смесь метилового эфира 3-бензоил-18 α -глицирретиновой кислоты (VI) (0.06 г, 0.1 ммоль), NaOH (0.16 г, 40 ммоль), 4 мл воды, 1 мл этиленгликоля и 5 мл Pr^iOH кипятили при перемешивании 2 ч, после охлаждения прибавляли 10% H_2SO_4 до pH 3.0, и смесь экстрагировали этилацетатом (3 × 30 мл). Экстракт сушили Na_2SO_4 , упаривали, продукт дважды перекристаллизовывали из ацетона. Выход 0.038 г (0.084 ммоль, 84%), т. пл. 360–363°C; ^1H -ЯМР-спектр: 0.64, 0.88, 0.97, 1.08, 1.15, 1.20, 1.29 (каждый 3Н, с, Н28, Н23, Н24, Н26, Н25, Н29, Н27); 2.20 (1Н, с, Н9); 2.62 (1Н, м, Н1); 3.15 (1Н, м, Н3); 5.52 (1Н, ущ. с, Н12).

18 α -Глицирретиновая кислота (IV) из смеси метиловых эфиров (V) и (III) 18 α - и 18 β -глицирретиновых кислот. Смесь (1 : 1) соединений (V) и (III) (0.97 г, 1 ммоль 18 α -изомера (V)), NaOH (0.64 г, 160 ммоль), 4 мл воды, 1 мл этиленгликоля и 5 мл Pr^iOH кипятили при перемешивании 2 ч, после охлаждения прибавляли 10% H_2SO_4 до pH 3.0, смесь экстрагировали этилацетатом (3 × 30 мл). Экстракт сушили Na_2SO_4 , упаривали, остаток

трижды перекристаллизовывали из этанола. Выход 0.092 г (0.2 ммоль, 20%); т. пл. 360–363°C (из EtOH); ^1H -ЯМР-спектр см. выше.

3-Кето-18 α -глицирретиновая кислота (VIII).

Раствор 18 α -глицирретиновой кислоты (IV) (0.092 г, 0.2 ммоль) в 10 мл сухого CH_2Cl_2 прибавляли к раствору комплекса CrO_3 –Ру, приготовленного из 0.36 г CrO_3 по методу [13]. Смесь перемешивали при комнатной температуре 1 ч, контролируя прохождение окисления по ТСХ, затем прибавляли 5 мл MeOH, а через 15 мин 1.0 г силикагеля и смесь упаривали досуха. Продукты реакции, адсорбированные на силикагеле, наносили на колонку (3×10 см) с сухим силикагелем, кетокислоту (VIII) элюировали смесью гексан–EtOAc– CH_3COOH (14 : 5 : 1). Растворитель упаривали, остаток перекристаллизовывали из EtOH. Выход 0.074 г (0.16 ммоль, 80%); т. пл. 278°C (разл.). ЯМР-спектр: 0.67, 0.88, 0.97, 1.06, 1.09, 1.17, 1.29 (каждый 3Н, с, H28, H23, H24, H26, H25, H29, H27); 2.26 (1Н, с, H9); 2.62 (1Н, м, H1); 2.86 (1Н, м, H2); 5.59 (1Н, уш. с, H12).

Метиловые эфиры 18 α -глицирретиновой и 3-кето-18 α -глицирретиновой кислот (V) и (IX). К раствору 0.1 ммоль кислоты (IV) или (VIII) в CHCl_3 прибавляли порциями избыток эфирного раствора диазометана [14], контролируя прохождение реакции ТСХ, упаривали и полученные продукты выделяли кристаллизацией из этанола.

Метиловый эфир 18 α -глицирретиновой кислоты (V), выход количественный; т. пл. 264–266°C (лит. 266–267°C [11]); ^1H -ЯМР-спектр на рис. 1в; **метиловый эфир 3-кето-18 α -глицирретиновой кислоты (IX),** выход количественный; т. пл. 238–240°C; ^1H -ЯМР-спектр: 0.72, 0.84, 0.91, 1.06, 1.09, 1.16, 1.21 (каждый 3Н, с, H28, H23, H24, H26, H25, H29, H27); 2.34 (1Н, с, H9); 2.78 (1Н, м, H1); 2.86 (1Н, м, H2); 3.68 (3Н, с, OCH_3); 5.60 (1Н, уш. с, H12).

Работа выполнена при финансовой поддержке Российского фонда фундаментальных исследований (проекты № 00-04-48643 и 01-04-48504) и

Правительства Москвы (договор № ГА-35/01 с ОАО “МКНТ”).

СПИСОК ЛИТЕРАТУРЫ

1. Толстиков Г.А., Балтина Л.А., Шульц Э.Э., Покровский А.Г. // Биоорган. химия. 1997. Т. 23. С. 691–709.
2. Sato H., Goto W., Yamamura J., Kurokawa M., Kageyama S., Takahara T., Watanabe A., Shiraki K. // Antiviral Res. 1996. V. 30. P. 171–177.
3. Ploeger B., Mensinga T., Sips A., Seinen W., Meulenbelt J., DeJongh J. // Drug Metab. Rev. 2001. V. 33. P. 125–134.
4. Olukoga A., Donaldson D. // J. R. Soc. Health. 2000. V. 120. P. 83–89.
5. Shibata S. // Yakugaku Zasshi. 2000. V. 120. P. 849–862.
6. Paolini M., Barillari J., Broccoli M., Pozzetti L., Perucco P., Cantelli-Forti G. // Cancer Lett. 1999. V. 145. P. 35–42.
7. Okamoto T., Kanda T. // Int. J. Mol. Med. 1999. V. 4. P. 149–152.
8. Ипатова О.М., Торховская Т.И., Княжев В.А., Карузина И.И., Бачманова Г.И., Гусева М.К., Арчаков А.И. // Вопр. мед. химии. 1998. Т. 44. С. 537–543.
9. Игнатов Д.В., Сергеева Е.А., Кладель Т., Стээльс Б., Медведева Н.В., Ипатова О.М., Мишин А.Ю., Арчаков А.И. Мат. международного конгресса “Биотехнология”. Москва, 2002. С. 241.
10. Beaton J.M., Spring F.S. // J. Chem. Soc. 1955. P. 3126–3131.
11. Duddeck H., Elgamal M.H.A., Ricca G.S., Danieli B., Palmisano G. // Org. Magn. Reson. 1978. V. 11. P. 130–139.
12. Ullah N., Seebacher W., Haslinger E., Jurenitsch J., Rauchensteiner K., Weis R. // Monatsh. Chem. 2002. V. 133. P. 139–150.
13. Физер Л., Физер М. Реагенты для органического синтеза. М.: Мир, 1978. Т. 7. С. 636–638.
14. Физер Л., Физер М. Реагенты для органического синтеза. М.: Мир, 1971. Т. 1. С. 178.

A Simple Method for Preparation of 18 α -Glycyrrhetic Acid and Its Derivatives

D. V. Ignatov*, Yu. I. Prokof'ev*, O. M. Ipatova*, V. P. Timofeev**,
N. V. Medvedeva*, and A. Yu. Misharin**#

Phone: +7 (095) 246-3375; e-mail: misharin@ibmh.msk.su

* Orekhovich Research Institute of Biomedicinal Chemistry, Russian Academy of Medical Sciences,
Pogodinskaya ul. 10, Moscow, 119832 Russia

** Engelhardt Institute of Molecular Biology, Russian Academy of Sciences, ul. Vavilova 32, GSP Moscow, 117984 Russia

Treatment of 18 β -glycyrrhetic acid with a methanolic solution of HCl resulted in a 1 : 1 mixture of methyl esters of 18 α - and 18 β -glycyrrhetic acids. Benzoylation of the mixture led to methyl esters of 3-benzoyl-18 α -glycyrrhetic acid and 3-benzoyl-18 β -glycyrrhetic acid, which were separated by chromatography on silica gel. 18 α -Glycyrrhetic acid was prepared by alkaline hydrolysis of methyl 3-benzoyl-18 α -glycyrrhetinate and was further used for the syntheses of 3-keto-18 α -glycyrrhetic acid and methyl esters of 18 α -glycyrrhetic acid and 3-keto-18 α -glycyrrhetic acid. The English version of the paper: *Russian Journal of Bioorganic Chemistry*, 2003, vol. 29, no. 4; see also <http://www.maik.ru>.

Key words: 18 α -glycyrrhetic acid, terpenoids