

ФЕДЕРАЛЬНАЯ СЛУЖБА ПО ИНТЕЛЛЕКТУАЛЬНОЙ СОБСТВЕННОСТИ

(12) ОПИСАНИЕ ИЗОБРЕТЕНИЯ К ПАТЕНТУ

(52) CПK

C12N 15/80 (2006.01); C12N 15/63 (2006.01); C12N 15/09 (2006.01); C07J 7/00 (2006.01); C12P 33/10 (2006.01); C12R 1/66 (2006.01)

(21)(22) Заявка: 2017140038, 17.11.2017

(24) Дата начала отсчета срока действия патента: 17.11.2017

Дата регистрации: **16.01.2019**

Приоритет(ы):

(22) Дата подачи заявки: 17.11.2017

(45) Опубликовано: 16.01.2019 Бюл. № 2

Адрес для переписки:

119991, Москва, ГСП-1, Ленинские горы, 1, Московский государственный университет имени М.В. Ломоносова, Фонд "Национальное интеллектуальное развитие"

(72) Автор(ы):

Савинова Татьяна Степановна (RU), Савинова Ольга Сергеевна (RU), Вавилова Екатерина Александровна (RU), Васина Дарья Владимировна (RU), Тяжелова Татьяна Владимировна (RU), Федорова Татьяна Васильевна (RU), Чулкин Андрей Михайлович (RU), Сольев Павел Николаевич (RU)

(73) Патентообладатель(и):

Федеральное государственное бюджетное образовательное учреждение высшего образования "Московский государственный университет имени М.В. Ломоносова" (МГУ) (RU)

ယ

(56) Список документов, цитированных в отчете о поиске: Christensen U. et al. Unique regulatory mechanism for D-galactose utilization in Aspergillus nidulans. Applied and environmental microbiology, 2011. Савинова О.С. и др. Получение штаммов Aspergillus nidulans - продуцентов гетерологичной лакказы с повышенной активностью. Микробные биотехнологии: фундаментальные и прикладные аспекты. Тезисы (см. прод.)

(54) РЕКОМБИНАНТНЫЙ ШТАММ МИЦЕЛИАЛЬНОГО ГРИБА ASPERGILLUS NIDULANS И ЕГО ПРИМЕНЕНИЕ ДЛЯ 11α -ГИДРОКСИЛИРОВАНИЯ ПРОГЕСТЕРОНА И ДЛЯ АЦЕТИЛИРОВАНИЯ 11α -ГИДРОКСИПРОГЕСТЕРОНА

(57) Реферат:

Изобретение относится к области биотехнологии и биохимии, в частности к рекомбинантному штамму мицелиального гриба Aspergillus nidulans 031/pDHG25-SgrDI (pyrG $^{-}$). Указанный штамм обладает стероид-11 α гидроксилирующей активностью, способностью конвертировать прогестерон в 11 α -

ацетоксипрогестерон, ацетилирующей активностью и способностью этерифицировать 11α-гидроксипрогестерон. Настоящий штамм получен путем трансформации штамма A. nidulans 031 (argB⁻; pyrG⁻) (AN031; CBS 129193) автономно реплицируемой плазмидой pDHG25-SgrDI, содержащей уникальный сайт рестрикции SgrDI.

က က

677332

٦ ح Изобретение также относится к применению указанного штамма для 11α -гидроксилирования прогестерона с образованием 11α -гидроксипрогестерона и для ацетилирования 11α -гидроксипрогестерона с получением 11α -

ацетоксипрогестерона. Настоящее изобретение позволяет получать 11α -гидроксипрогестерон и 11α -ацетоксипрогестерон с помощью биокаталитических процессов. 2 н. и 1 з.п. ф-лы, 23 ил., 1 табл., 6 пр.

ယ

(56) (продолжение):

က

9

ĸ

докладов X Международной научной конференции, Минск, 5-9 июня 2017 г. Gems D. et al. An autonomously replicating plasmid transforms Aspergillus nidulans at high frequency. Gene, 1991. Игнатьева С.М. и др. Биологические особенности некоторых избранных Aspergillus spp. Проблемы медицинской микологии, 2009.

Стр.: 2

(19) **RU** (11)

(51) Int. Cl. *C12N 1/00* (2006.01)

FEDERAL SERVICE FOR INTELLECTUAL PROPERTY

(12) ABSTRACT OF INVENTION

(52) CPC

C12N 15/80 (2006.01); C12N 15/63 (2006.01); C12N 15/09 (2006.01); C07J 7/00 (2006.01); C12P 33/10 (2006.01); C12R 1/66 (2006.01)

(21)(22) Application: 2017140038, 17.11.2017

(24) Effective date for property rights: 17.11.2017

Registration date: 16.01.2019

Priority:

(22) Date of filing: 17.11.2017

(45) Date of publication: 16.01.2019 Bull. № 2

Mail address:

119991, Moskva, GSP-1, Leninskie gory, 1, Moskovskij gosudarstvennyj universitet imeni M.V. Lomonosova, Fond "Natsionalnoe intellektualnoe razvitie" (72) Inventor(s):

Savinova Tatyana Stepanovna (RU), Savinova Olga Sergeevna (RU), Vavilova Ekaterina Aleksandrovna (RU), Vasina Darya Vladimirovna (RU), Tyazhelova Tatyana Vladimirovna (RU), Fedorova Tatyana Vasilevna (RU), Chulkin Andrej Mikhajlovich (RU), Solev Pavel Nikolaevich (RU)

(73) Proprietor(s):

Federalnoe gosudarstvennoe byudzhetnoe obrazovatelnoe uchrezhdenie vysshego obrazovaniya "Moskovskij gosudarstvennyj universitet imeni M.V. Lomonosova" (MGU) (RU)

ယ

(54) RECOMBINANT STRAIN OF FILAMENTOUS FUNGUS ASPERGILLUS NIDULANS AND ITS USE FOR PROGESTERONE 11A-HYDROXYLATION AND FOR ACETYLATION OF 11A-HYDROXYPROGESTERONE

(57) Abstract:

FIELD: biotechnology.

SUBSTANCE: invention relates to biotechnology and biochemistry, namely to recombinant mycelial fungus Aspergillus nidulans 031/pDHG25-SgrDI (pyrG⁻) strain. This strain has steroid-11 α -hydroxylating activity, the ability to convert progesterone into 11 α -acetoxyprogesterone, acetylating activity and ability to esterify 11 α -hydroxyprogesterone. Present strain was obtained by transforming strain A. nidulans 031 (argB⁻;

pyrG⁻) (AN031;CBS 129193) autonomously replicable plasmid pDHG25-SgrDI containing a unique SgrDI restriction site. Invention also relates to use of said strain for 11α-hydroxylation of progesterone to form 11α-hydroxyprogesterone and for acetylation 11α-hydroxyprogesterone to give 11α-acetoxyprogesterone.

EFFECT: present invention allows to obtain 11α -hydroxyprogesterone and 11α -acetoxyprogesterone with the help of biocatalytic processes.

3 cl, 23 dwg, 1 tbl, 6 ex

~

2677332

⊃

Область техники

Настоящее изобретение относится к области биотехнологии, а также к генетике и молекулярной биологии, конкретно к клеткам живых культур, включая рекомбинантные, и касается создания и применения нового рекомбинантного штамма мицелиального гриба для гидроксилирования и ацетилирования стероидных соединений, в частности, соединений ряда прегнана (производных прогестерона), и может быть использовано в промышленной биотехнологии, а также в фармацевтической промышленности, для производства стероидных медицинских препаратов.

Уровень техники

10

Введение гидроксильной группы в положение C^{11} стероидной молекулы имеет большое промышленное значение, так как не только обеспечивает изменение биологической активности исходной молекулы в желаемом направлении, но и создает возможность для дальнейшей модификации молекулы, например, введения атома

галогена в положение С⁹, с целью создания фармакологически более активных производных. Осуществление 11(α/β)-гидроксилирования стероидов микроорганизмами, особенно прогестерона, является экономически важным для производства кортикостероидов, так как одной из основных проблем их синтеза является введение кислородной функции в 11 положение, трудно осуществимое химическими методами. Так, например, химический синтез кортизона из желчных кислот включает ~30 стадий и общий выход составляет несколько десятых долей процента [Л. Физер, М. Физер. Стероиды. Пер. с англ. под ред. д.х.н. Н.Н Суворова и д.х.н. И.В. Торгова. М.: Мир, 1964, с. 673]. Напротив, синтез ацетата кортизона из 11α-гидроксипрогестерона состоит из 10 стадий и общий выход достигает 14,6% [SU 106380, 1956].

Известно, что 11-гидроксилирование стероидов в одну стадию с высокой степенью селективности возможно только биотехнологически с применением ферментной системы микроорганизмов, в основном, мицелиальных грибов, одним из которых является род Aspergillus. Однако этому роду присуща видовая специфичность трансформации стероидов ряда прегнана. Так, трансформация прогестерона у ряда видов (например, A. terreus [K. Yildirim, A. Uzuner, and E.Y. Gulcuoglu. Biotransformation of some steroids by Aspergillus terreus MRC 200365. Collect. Czech. Chem. Commun. 2010, Vol. 75(6), 665-673], A. tamarii [K. Yildirim, A. Uzuner and E.Y. Gulcuoglu, Baeyer-Villiger oxidation of some steroids by Aspergillus tamarii MRC 72400. Collect. Czech. Chem. Commun. 2011, Vol. 76(6), 743-754], A. versicolor [H.Y. Yang, H.L. Su, G. Du, G.J. Shen, J.X. Sun, and H.Y. Chen. Progesterone sidechain cleavage by Aspergillus versicolor. Advanced Materials Research. Advances in Chemical Engineering III. 2013. Vols. 781-784, 1164-1167; Abed Nosrat M. Side chain degradation of progesterone by Aspergillus versicolor 79. Pakistan Journal of Biochemistry, 1972, Vol. 5(1), 5-7], A. flavus [M.E. Mostafa, and A.A. Zohri. Progesterone side-chain degradation by some species of Aspergillus flavus group. Folia Microbiol (Praha). 2000; Vol. 45(3), 243-7]) может протекать не в направлении гидроксилирования, а в направлении элиминирования боковой прегнановой цепи с образованием соединений ряда андростана. Другие штаммы рода Aspergillus способны гидроксилировать прогестерон, вводя гидроксильную группу в различные положения молекулы, в том числе в 11α -положение. При этом направление гидроксилирования может существенно зависеть не только от видовой принадлежности штамма, но и от условий проведения трансформации.

Биотрансформация прогестерона с образованием 11α -гидроксипрогестерона наиболее изучена с применением грибов Aspergillus ochraceus, селективность 11α -гидроксилирования у которых может достигать 90% и более [T.K. Dutta, and T.B. Samanta. Bioconversion of progesterone by the activated immobilized conidia of Aspergillus ochraceus

TS. Curr. Microbiol. 1999; Vol. 39(6), 309-312; P. Somal, and C.L. Chopra. Microbial conversion of steroids. III: 11a-hydroxylation by fungal mycelium. Applied Microbiology and Biotechnology, 1985, Vol. 21(5), 267-269]. Штаммы А. ochraceus нашли применение в качестве промышленных культур.

Мицеллиальный гриб Aspergillus nidulans является одной из наиболее известных 5 эукариотических генетических систем и широко используется в качестве модельной системы для расшифровки биологии клеточного цикла, патогенности, лекарственной устойчивости, болезней человека, первичного и вторичного метаболизма других микроорганизмов. Несмотря на это, штаммы гриба A. nidulans как стероидтрансформирующие микроорганизмы мало изучены. Однако имеются сообщения, что этот вид обладает 11α-монооксигеназной активностью и способен трансформировать прогестерон с образованием преимущественно 11α-гидрокси-производного. Так, М.Ј. Henry и H.D. Sisler [M.J. Henry, and H.D. Sisler. Effects of sterol biosynthesis-inhibiting (SBI) fungicides on cytochrome P-450 oxygenations in fungi. Pesticide Biochemistry and Physiology, 1984, Vol. 22(3), 262-275], изучая влияние фунгицидов, ингибирующих биосинтез эргостерина в грибах, на цитохором-Р450-зависимое гидроксилирование прогестерона, сообщили, что гриб A. nidulans (Eidam) Winter (штамм 003) гидроксилирует прогестерон при начальной концентрации 100 мкг/мл с образованием смеси, содержащей 11αгидроксипрогестерон (50%), 6 β -гидроксипрогестерон (5%), 6 β ,11 α дигидроксипрогестерон (14%) и неконвертированный прогестерон (31%). При этом лиазная активность (расщепление боковой цепи по связи C^{17} - C^{20}) у этого штамма не

наблюдалась.

Также известно, что культура гриба A. nidulans (из коллекции Центра культур лаборатории микробиологической химии, National Research Centre, Каир, местная среда обитания), обладая стероид-11α-гидроксилирующей активностью, может трансформировать прогестерон не только в 11α-гидроксипрогестерон, но и в 21гидроксипрогестерон (он же 11-дезоксикортикостерон) [A.H. El-Refai, and K.M. Ghanem. Some physiological relations of progesterone conversion by Aspergillus nidulans. Egyptian Journal of Microbiology, 1987, Vol. 22(2), 327-338; A.H. El-Refai, and K.M. Ghanem. Microbial response to steroids. Egyptian Journal of Microbiology, 1989, Vol. 23(1), 1-11]. Авторы вносили прогестерон в ростовую среду в растворе 96% этанола с финальной концентрацией растворителя 1%. Трансформацию прогестерона проводили с нагрузкой 1 г/л при температуре 30±2°C на качалке (200 об/мин, амплитуда 7 см) в течение 48 ч. При этом наблюдалось образование дигидроксилированного производного - 6β,11αдигидроксипрогестерона. Был сделан вывод, что при значениях рН среды, близких к нейтральным, 6β-гидроксилирование является вторичным процессом и 6β,11αдигидроксипрогестерон образуется из первично образованного 11αгидроксипрогестерона [A.H. El-Refai, and K.M. Ghanem. Some physiological relations of progesterone conversion by Aspergillus nidulans. Egyptian Journal of Microbiology, 1987, Vol. 22(2), 327-338].

Известно, что микроорганизмы способны ацетилировать стероидные вторичные спирты. Так, известна способность некоторых видов дрожжей и дрожжеподобных организмов (Saccharomyces fragilis, S. lactis, Candida pseudotropicalis и Torulopsis sphaerica) ацетилировать тестостерон [A. Čapek, M. Tadra, and J. Tůma. Microbial transformations of steroids XXIV. Separation of androstane 17-hydroxy-epimers. Folia Microbiol. 1964, Vol. 9(6), 380-382]. При этом отмечалось, что ацетилирование происходит только с 17 β -гидроксипроизводным, тогда как соответствующий 17 α -эпимер остается нетронутым.

В этих условиях не происходит ацетилирования молекулы стероида с гидроксигруппой в положениях 11α , 11β , 20β и 21. Однако информация о способности мицелиальных грибов, к которым относится род Aspergillus, ацетилировать стероидные спирты, в литературных источниках отсутствует.

5

Из уровня техники известно, что ацетилирование 11α-гидроксипрогестерона осуществляют химически, используя в качестве ацетилирующего агента уксусный ангидрид. Так, известным химическим методом [D.H. Peterson, H.C. Murray, S.H. Eppstein, L.M. Reineke, A. Weintraub, P.D. Meister, and H.M. Leigh. Microbiological Transformations of Steroids. I. Introduction of Oxygen at Carbon-11 of Progesterone. J. Am. Chem. Soc., 1952, Vol. 74 (23), 5933-5936] получают 11α-ацетоксипрогестерон, ацетилируя 11α-гидроксипрогестерон (20 мг) действием уксусного ангидрида (0,6 мл) в среде пиридина (0,6 мл). Смесь выдерживают в течение 16 ч при комнатной температуре. По окончании реакции реакционную массу разбавляют 25 мл воды, выдерживают в течение 1 ч, охлаждают для начала кристаллизации. Кристаллы отделяют фильтрацией, промывают водой и сушат. Получают 16,1 мг 11α-ацетоксипрогестерона с т.пл. 176-177°С.

Таким образом, из уровня техники следует, что образование 11α-ацетоксипрогестерона при трансформации прогестерона культурами мицеллиальных грибов вообще, в частности, рода Aspergillus, конкретно Aspergillus nidulans, ранее не наблюдалось. О применении грибов А. nidulans, обладающих стероид-11α-гидроксилирующей активностью и способных конвертировать прогестерон в 11α-гидроксипрогестерон, для получения 11α-ацетоксипрогестерона сообщается впервые. При этом этерификация 11α-гидроксипрогестерона грибом А. nidulans с образованием 11α-ацетоксипрогестерона является вторым этапом процесса трансформации прогестерона и может быть осуществлена как с выделением, так и без выделения 11α-гидроксипрогестерона из культуральной жидкости, образованного на первом этапе биотрансформации.

11α-Гидроксипрогестерон (11α-гидроксипрегн-4-ен-3,20-дион, CAS №80-75-1) является физиологически активным производным прогестерона (прегн-4-ен-3,20-диона, CAS №57-83-0) - нативного стероидного гормона, синтезируемого желтым телом яичника, корковым веществом (корой) надпочечников, семенными пузырьками и плацентой. Препараты на основе прогестерона применяются в качестве лекарственных средств в медицине и ветеринарии. 11α-Гидроксипрогестерон, как и его 11β-эпимер, обладает ингибирующей активностью в отношении фермента 11β-гидроксистероид-дегидрогеназы, который окисляет 11-гидрокси-группу в 11-кето-группу, таким образом играя регулятивную роль в поддержании электролитного баланса [G.W. Souness, S.A. Latif, J.L. Laurenzo, D.J. Morris. 11 alpha- and 11 beta-hydroxyprogesterone, potent inhibitors of 11 beta-hydroxysteroid dehydrogenase (isoforms 1 and 2), confer marked mineralocorticoid activity on corticosterone in the ADX rat. Endocrinology. 1995, Vol. 136(4), 1809-1812].

11α-Ацетоксипрогестерон (11α-гидроксипрогестерона ацетат, CAS №2268-98-6) обладает физиологической активностью, является активным фармацевтическим ингредиентом и относится к средствам, снижающим риск преждевременных родов [http://www.imcopharma.cz/ru/api/11-alfa-gidroksiprogesteron-acetat]. 11α-Ацетоксипрогестерон также служит исходным субстратом в синтезе других стероидных соединений.

11α-Ацетоксипрогестерон и 11α-гидроксипрогестерон, являясь производными прогестерона, обладающими гестагенной активностью, могут быть использованы в комбинации с природными или синтетическими эстрогенами в качестве активного ингредиента как в препаратах для пероральной контрацепции, так и в препаратах для гормональной заместительной терапии женщин в постклимактерический период.

Кроме того, 11α-гидроксипрогестерон и его ацетат могут быть использованы не только в качестве прогестагенных средств, как указано выше, но и в качестве антиандрогенных агентов для снижения сальных выделений у пациентов, страдающих себореей, аллопецией и другими заболеваниями кожи, связанными с гиперандрогенизацией [RU 2432952, 2011]. Также известны косметические композиции для ухода за волосами и кожей головы, содержащие 11α-гидроксипрогестерон или 11α-ацетоксипрогестерон [DE 2757024, 1979]. При этом отмечено, что у этих соединений

при местном применении гормональные побочные эффекты отсутствуют.

11α-Гидроксипрогестерон и 11α-ацетоксипрогестерон могут быть использованы как исходные продукты в синтезе других лекарственных средств для медицинского применения. Например, 11α-гидроксипрогестерон может быть использован в синтезе 11-кетопрогестерона (кетогестина, CAS №516-15-4), который далее превращают в кортизон или 11β-гидроксипрогестерон - предшественник нативного гидрокортизона - методами, известными из уровня техники. Химический метод перехода от 11α-гидроксипрогестерона к 11-кетопрогестерону с выходом более 90% и далее в 11β-гидроксипрогестерон описан в патенте [US 2015376225, 2015, примеры 1 и 7 соответственно]. Кроме того, 11α-гидроксипрогестерон может быть использован в качестве исходного соединения в синтезе перспективных аналогов нейростероидного анестетика альфаксолона [Р.Ү. Savechenkov, D.C. Chiara, R. Desai, A.T. Stern, X. Zhou, А.М. Ziemba, A.L. Szabo, Y. Zhang, J.B. Cohen, S.A. Forman, K.W. Miller, K.S. Bruzik. Synthesis and pharmacological evaluation of neurosteroid photoaffinity ligands. European Journal of Medicinal Chemistry, 2017. Vol. 136, P. 334-347].

Раскрытие изобретения

Технической задачей, решаемой с помощью настоящего изобретения, является расширение номенклатуры микроорганизмов, способных проводить 11α -гидроксилирование прогестерона, а именно, создание нового рекомбнантного штамма аскомицета A. nidulans, содержащего новую автономно реплицируемую плазмиду, способного к 11α -гидроксилированию прогестерона, а также расширение ассортимента методов ацетилирования вторичной гидроксильной группы при атоме C^{11} молекулы прогестерона, благодаря наличию способности штамма по настоящему изобретению ацетилировать вторичную гидроксильную группу при атоме C^{11} молекулы прогестерона, как альтернативы химическому методу ацетилирования.

Поставленная задача решалась путем использования штамма A. nidulans 031/pDHG25-SgrDI (pyrG⁻), полученного трансформацией автономно реплицируемой плазмиды pDHG25-SgrDI с геном устойчивости к ампициллину AP^r, геном argB и уникальным сайтом рестрикции SgrDI в штамм A. nidulans 031 (argB⁻; pyrG⁻) - ауксотроф штамма дикого типа A. nidulans ВКПМ F-1069 ранее для биотрасформации стероидных соединений, в том числе прогестерона, не применялся. Штамм A. nidulans 031 (argB⁻;

ругG⁻) (synonym FP-308.1; AN031; CBS 129193) - ауксотроф штамма Aspergillus nidulans ВКПМ F-1069 (synonym FGSC A4; ATCC 3863, 12996, 26451; CBS 112.46; NRRL 194), несущий мутации argB2 (требующий аргинин) и ругG89 (требующий уридин и урацил).

Штамм A. nidulans 031/pDHG25-SgrDI (pyrG⁻) - новый рекомбинантный штамм, получен впервые, его стероид-11α-гидроксилирующая активность обнаружена впервые. Этот штамм впервые применен для биотрасформации прогестерона. Установлена способность этого штамма конвертировать прогестерон в 11α-гидроксипрогестерон и 11α-ацетоксипрогестерон.

Для получения штамма A. nidulans 031/pDHG25-SgrDI (pyrG⁻) была создана новая плазмида pDHG25-SgrDI. Плазмида pDHG25-SgrDI сконструирована на основе известной автономно реплицируемой плазмиды pDHG25 для организма Aspergillus nidulans [D. Gems, I.L. Johnstone, A.J. Clutterbuck. An autonomously replicating plasmid transforms Aspergillus nidulans at high frequency. Gene, 1991, Vol. 98, 61-67] путем введения в нее уникального сайта SgrDI с помощью известных молекулярно-генетических методов [J. Sambrook, T. Maniatis, and E.F. Fritsch. Molecular cloning a laboratory manual (Cold Spring Harbor Laboratory, Cold Spring Harbor, N.Y.; 1989].

Для вставки уникального сайта SgrDI проводилась рестрикция известной автономной плазмиды pDHG25 по сайту BamHI с помощью рестриктазы BamHI. Затем проводили дефосфорилирование концов фрагмента с помощью щелочной фосфатазы. Олигонуклеотидный линкер Bam_SgrDI (SEQ ID №1) фосфорилировали Т4 полинуклиотидкиназой и с помощью Т4 ДНК-лигазы лигировали дефосфорилированный фрагмент с линкером.

Полученная плазмида pDHG25-SgrDI содержит: репликон плазмиды pMB1; ген устойчивости к ампициллину AP^r, что обеспечивает репликацию в E. coli; ген argB A. nidulans; участок AMA1, обеспечивающий автономное реплицирование в A. nidulans, представляющий собой обратный повтор, который является участком центромеры хромосомы A. nidulans. На фиг. 1 изображена карта кольцевой автономно реплицируемой плазмиды pDHG25-SgrDI.

Проведена трансформация мутантного штамма A. nidulans 031 (argB⁻; pyrG⁻) полученной плазмидой pDHG25-SgrDI, несущей ген argB, с отбором на селективной среде. Из полученных трансформантов, способных расти на среде без аргинина, для дальнейшей работы был выбран штамм, обозначенный как A. nidulans 031/ pDHG25-SgrDI (pyrG⁻). [Aleksenko, A.Y., Makarova, N.A., Nikolaev, I.V., and Clutterbuck, A.J., Integrative and replicative transformation of Penicillium canescens with a heterologous nitrate-reductase gene, Curr. Genet., 1995, vol. 28, pp. 474-478].

Техническим результатом является создание нового рекомбинантного штамма мицелиального гриба и применение его для биокаталитического получения стероидных спиртов и их этерификации без использования химических методов. Получение 11α-ацетоксипрогестерона биотрансформацией прогестерона в одну стадию имеет преимущества перед известным из уровня техники двухстадийным процессом, включающим следующие этапы: 1) микробиологическое 11α-гидроксилирование прогестерона и 2) химическое ацетилирование вторичной 11α-гидроксильной группы. Биотехнологическое 11α-гидроксилирование прогестерона и ацетилирование образованного 11α-гидроксипрогестерона с выделением или без выделения его из реакционной массы является экономически эффективным процессом, преимущества которого перед химическим методом ацетилирования состоят в следующем:

- процесс проводится без использования агрессивных химических реагентов, таких как уксусный ангидрид или хлорангидрид уксусной кислоты, без использования сильных минеральных кислот в качестве катализаторов ацетилирования, таких как 60% хлорная кислота;
- биокаталитическая этерификация 11α-гидроксипрогестерона является альтернативой химическому методу ацетилирования, является экологически более чистым и безопасным методом;
 - биокаталитическое ацетилирование протекает регионаправленно без образования побочного продукта енолацетилирования Δ^4 -3-кетогруппы молекулы 11α -

гидроксипрогестерона - $3,11\alpha$ -диацетоксипрегна-3,5-диен-20-она, содержание которого при использовании химического метода ацетилирования может сотавлять 20-30%, что существенно осложняет очистку целевого 11α -ацетоксипрогестерона и приводит к потерям его выхода.

Для достижения указанного выше технического результата предлагается использовать новый штамм Aspergillus nidulans по заявляемому изобретению в качестве биокатализатора для биотехнологических процессов 11α -гидроксилирования и 11α -ацетоксилирования прогестерона, а также биокаталитической этерификации 11α -гидроксипрогестерона.

5

10

20

 11α -Ацетоксипрогестерон при необходимости может быть гидролизован любым удобным способом с образованием 11α -гидроксипрогестерона, известным из уровня техники. Так, например, известен химический метод получения 11α -гидроксипрогестерона сольволизом 11α -ацетоксипрогестерона действием (бистрибутилолово)оксида [M.G. Perez, and M.S. Maier. Mild deprotection of steroid esters by bis(tributyltin)oxide. Tetrahedron Letters, 1995. Vol. 36(19), 3311-3314] или традиционным способом химического сольволиза в условиях основного катализа: в среде метанола в присутствии КОН [T. Kubota, and F. Hayashi. Studies on A-norsteroids - VI. Directing effects of C_{11} substituents on the addition of osmium tetroxide to steroidal $\Delta^{1,4}$ -3-ketones. Tetrahedron, 1967. Vol. 23, 995-1006].

Культурально-морфологические особенности заявляемого штамма.

Штамм A. nidulans 031/pDHG25-SgrDI (pyrG⁻) на агаризованной среде образует круглые колонии диаметром 30-35 мм через 7 суток роста. Поверхность ровная, выпуклая, пушистая. Текстура средней плотности. Край колоний плотный, неровный. Цвет колоний в зоне спороношения зеленовато-белый. Обратная сторона палево-коричневая. Эксудат отсутствует. Характеризуются интенсивным спороношением. Цвет спор ярко-зеленый.

Основным свойством штамма по заявляемому изобретению является наличие стероид- 11α -гидроксилирующей активности и способности конвертировать прогестерон в 11α -ацетоксипрогестерон, а также ацетилирующей активности и способности этерифицировать 11α -гидроксипрогестерон.

Схема создания нового штамма A. nidulans 031/pDHG25-SgrDI (pyrG-) по настоящему изобретению, исходя из известного штамма A. nidulans ВКПМ F-1069, приведена на фиг. 2.

На фиг. 3 представлена схема трансформации прогестерона заявляемым штаммом Aspergillus nidulans 031/pDHG25-SgrDI (pyrG⁻).

Трансформация прогестерона протекает с первичным образованием 11α-гидроксипрогестерона. Процессы ацетилирования гидроксильной группы образованного 11α-гидроксипрогестерона и его 6β-гидроксилирования с образованием 6β,11α-дигидроксипрогестерона являются вторичными, конкурентными процессами трансформации, причем процесс биокаталитической этерификации имеет преимущества. Этот вывод подтвержден экспериментально. При продолжительности трансформации 14 ч штаммом A. nidulans 031/pDHG25-SgrDI (ругḠ) в культуральной среде определено наличие только 11α-ацетоксипрогестерона и нетрансформированного исходного субстрата. Кроме того, используя 11α-гидроксипрогестерон вместо прогестерона в качестве исходного субстрата в аналогичных условиях трансформации штаммом A. nidulans 031/pDHG25-SgrDI (ругḠ), было отмечено, что в течение 23 ч имеет место образование исключительно 11α-ацетоксипрогестерона.

Таким образом, сущность заявленного изобретения заключается в создании нового рекомбинантного штамма мицелиального гриба A. nidulans 031/pDHG25-SgrDI (pyrG $^-$) трансформацией новой автономно реплицируемой плазмиды pDHG25-SgrDI в штамм

A. nidulans $031 (argB^-; pyrG^-)$ - ауксотроф штамма дикого типа Aspergillus nidulans ВКПМ F-1069 - и его применении для 11α -гидроксилирования прогестерона и ацетилирования 11α -гидроксипрогестерона с выделением или без выделения последнего из культуральной жидкости.

Преимущества применения штамма A. nidulans 031/pDHG25-SgrDI (pyrG⁻) по настоящему изобретению состоят в способности конвертировать прогестерон в 11α-гидроксипрогестерон и ацетилировать гидроксильную группу в молекуле 11α-гидроксипрогестерона с образованием 11α-ацетоксипрогестерона как с выделением 11α-гидроксипрогестерона из культуральной среды, так и без выделения, in situ.

Краткое описание чертежей

15 На фиг. 1 изображена карта кольцевой автономно реплицируемой плазмиды pDHG25-SgrDI.

На фиг. 2 представлена схема создания штамма Aspergillus nidulans 031/pDHG25-SgrDI (ругG) по настоящему изобретению, исходя из известного штамма A. nidulans ВКПМ F-1069.

20 На фиг. 3 представлена схема трансформации прогестерона штаммом A. nidulans 031/pDHG25-SgrDI (pyrG).

На фиг. 4, 7 и 15 представлены хроматограммы хромато-масс-спектрометрического анализа 11α -гидроксипрогестерона, 11α -ацетоксипрогестерона и 6β , 11α -дигидроксипрогестерона соответственно.

²⁵ На фиг. 5 и 6 представлены 1 Н ЯМР-спектры 11α -гидроксипрогестерона.

На фиг. 8-14 представлены 1 Н ЯМР-, 13 С ЯМР-, DЕРТ-ЯМР-, HSQC-ЯМР- и НМВС-ЯМР- спектры 11α -ацетоксипрогестерона.

На фиг. 16-23 представлены 1 Н-ЯМР-, 13 С-ЯМР-, DЕРТ-ЯМР-, HSQC-ЯМР- и НМВС- ЯМР - спектры 6β , $^{11}\alpha$ -дигидроксипрогестерона.

Осуществление изобретения

Ауксотроф штамма A. nidulans BKПМ F-1069 - A. nidulans 031 (argB⁻, pyrG⁻) (synonym FP-308.1 [U. Christensen, B.S. Gruben, S. Madrid, H. Mulder, I. Nikolaev, and R.P. de Vries, Unique Regulatory Mechanism for d-Galactose Utilization in Aspergillus nidulans, Appl Environ Microbiol. 2011 Vol. 77(19), 7084-7087]; AN031 [J.V. Forment, D. Ramón, and A.P. MacCabe; Consecutive gene deletions in Aspergillus nidulans: application of the Cre/loxP system. Curr Genet. 2006. Vol. 50, 217-224]); депонирован в коллекции "The CBS-KNAW culture collection" (Нидерланды) под номером CBS 129193 [http://www.westerdijkinstitute.nl/Collections/Biolomics.aspx?Table=CBS%20strain%20database].

Прогестерон (I) (CAS №57-83-0, $C_{21}H_{30}O_2$), 11α -гидроксипрогестерон (II) (CAS №80-75-1, $C_{21}H_{30}O_3$) и 11α -ацетоксипрогестерон ($C_{23}H_{32}O_4$, M.w. 372.5 являются коммерчески доступными и могут быть приобретены, например, у компании Steraloids Inc. (USA) или у других производителей.

45 Неорганические соли были приобретены у компании Fluka (Germany). Дрожжевой экстракт и агар - Difco Becton Dickinson and company (Sparks, USA).

Другие реагенты, растворители, и инертные газы являются коммерчески доступными, были приобретены у российских производителей.

Для приготовления сред для культивирования и трансформации, водных растворов кислот, солей и щелочей использовали дистиллированную воду. Для промывки экстрактов в органических растворителях использовали питьевую водопроводную воду, если не оговорено особо.

Все процедуры, если не оговорено особо, осуществляли при комнатной температуре или температуре окружающей среды, то есть в диапазоне от 20 до 25° С. Для процессов, требующих более низкие температуры, чем комнатная, охлаждение обеспечивали холодной водопроводной водой (в диапазоне от 10 до 20° С), или смесью колотого льда и холодной воды (в диапазоне от 5 до 10° С), или смесью колотого льда и хлорида кальция (при температуре ниже 5° С).

Культивирование микроорганизмов осуществляли на качалке New BrunswickTM Innova[®] 44/44R в термостатированном помещении при температуре 37°C (240-250 об/мин., амплитуда 5 см).

Упаривание растворителей в вакууме осуществляли с использованием ротационного вакуумного испарителя Rotavapor (Bitchi Labortechnik AG), при остаточном давлении $0.35\pm0.05~{\rm krc/cm^2}~(35\pm5~{\rm k\Pi a})$ и температуре воды в бане в диапазоне от $35-50^{\circ}{\rm C}$ в зависимости от природы упариваемого растворителя.

Высушивание кристаллов продуктов до постоянного веса осуществляли при температуре 35-45°C при атмосферном давлении или с использованием вакуумсушильного шкафа при остаточном давлении 0.35 ± 0.05 кгс/см² (35 ± 5 кПа).

15

Для определения pH промывных вод использовали универсальную индикаторную бумагу с диапазоном значений от 0 до 12 (Лахема, Чехия).

Колоночную хроматографию осуществляли на колонке $(16 \times 650 \text{ мм})$, используя силикагель марки Silica gel 60 (0.040 - 0.063 mm) (Merck, Germany).

Контроль за ходом элюирования осуществляли методом тонкослойной хроматографии (TCX), используя пластины Silica gel 60 F254 (Merck, Germany) и хроматографические системы растворителей: дихлорметан-ацетон 9:1 (v/v) или дихлорметан-ацетон 4:1 (v/v). Пластинки просматривали в УФ-свете при длине волны 254 нм, затем опрыскивали 1% раствором ванилина в 10% водном растворе HClO4, проявляли при температуре 100-120°C.

Структуру и чистоту всех выделенных соединений подтверждали, по меньшей мере, одним из следующих методов: ТСХ (пластины для ТСХ Silica gel 60 F254 (Merck, Germany)), масс-спектрометрия, элементный анализ, ядерный магнитный резонанс (ЯМР), высокоэффективная жидкостная хроматография (ВЭЖХ).

Температуру плавления выделенных соединений определяли на приборе для определения точки плавления M-565 (Bitchi Labortechnik AG).

 1 Н- и 13 С- ЯМР спектры были определены на спектрометре Bruker Avance-400 (Bruker BioSpin GmbH) с рабочей частотой 400 МГц и 100.6 МГц соответственно, используя дейтерированный хлороформ (99,8% D, Sigma-Aldrich), или дейтерированный диметилсульфоксид (99,9% D, Sigma-Aldrich) в качестве растворителя относительно тетраметилсилана (TMS NMR grade ≥99,9%, Sigma-Aldrich) в качестве внутреннего стандарта, в миллионных долях (м.д.).

Масс-спектры высокого разрешения (HRMS) регистрировали на приборе Bruker Daltonics micrOTOF-Q II, используя электрораспылительную ионизацию (ESI). Измерения были получены в режиме положительных ионов со следующими параметрами: граничное напряжение капилляра 4500 В; диапазон масс от m/z 50 до 3000; внешняя калибровка (Electricpray Calibrant Solution, Fluka); давление распылителя 0,4 бар; скорость потока 3

мкл/мин; азот применяли в виде сухого газа (6 л/мин); температура интерфейса была установлена при 180° С. Образец вводили в камеру масс-спектрометра из системы HPLC Agilent 1260, снабженной колонкой Agilent Poroshell 120 EC-C18 (3.0×50 mm; 2,7 μ m) и защитой, используя автосамплер. Образец вводили в растворе 50% ацетонитрила

(квалификация LC-MS) в воде (ультрачистая вода MilliQ, Merck Millipore KGaA, Germany), и колонку элюировали смесью ацетонитрила (A) и воды (B) в градиенте концентраций со скоростью потока 400 мкл/мин в следующих параметрах градиента: 0-15% A в течение 6 мин, 15% - 85% A в течение 1,5 мин, 85% - 0% A в течение 0,1 мин, 0% A в течение 2,4 мин. Время удерживания было следующим: 11α-гидроксипрогестерон - 5,2 мин;
прогестерон - 6.7 мин: 11α-ацетоксипрогестерон - 6.0 мин: 68.11α лигидроксипрогестерон

7 прогестерон - 6,7 мин; 11α -ацетоксипрогестерон - 6,0 мин; 6β , 11α дигидроксипрогестерон - 4,2 мин.

Образование 11α-ацетоксипрогестерона в результате трансформации прогестерона или 11α-гидроксипрогестерона культурой гриба A. nidulans 031/pDHG25-SgrDI (pyrG⁻) подтверждено данными спектров ¹Н ЯМР, ¹³С ЯМР, 2D ЯМР, хромато-масс-спектрометрии высокого разрешения. На фиг. №№5, 6, 7-14 и 16-23 приведены спектры и на фиг. №№4, 7 и 15 - хроматограммы полученных соединений.

Для подтверждения образования 11α-ацетоксипрогестерона в процессе трансформации прогестерона или 11α-гидроксипрогестерона культурой A. nidulans 031/

20 pDHG25-SgrDI (pyrG⁻) 11α -ацетоксипрогестерон был получен химическим синтезом из 11α -гидроксипрогестерона с применением метода ацетилирования.

При осуществлении изобретения помимо методов, подробно раскрытых в нижеследующих примерах, использовали хорошо известные специалистам методики, описанные в руководствах по молекулярной биологии и генетической инженерии [J. Sambrook, T. Maniatis, and E.F. Fritsch. Molecular cloning a laboratory manual (Cold Spring Harbor Laboratory, Cold Spring Harbor, N.Y.; 1989; F.M. Ausubel, R. Brent, R.E. Kingston, D.D. Moore, J.G. Seidman, J.A. Smith, and K. Struhl. Current Protocols in Molecular Biology, John Wiley and Sons, N.Y., 1997].

Выходы 11α-гидроксипрогестерона и 11α-ацетоксипрогестерона, полученные биотрансформацией прогестерона и 11α-гидроксипрогестерона штаммом по настоящему изобретению и приведенные в примерах заявляемого изобретения, безусловно, ниже тех, которые необходимы для эффективного промышленного процесса. Однако примеры даны лишь для иллюстрации биокаталитической способности заявляемых штаммов конвертировать прогестерон не только в 11α -гидроксипрогестерон, но и в ацетат 11α гидроксипрогестерона. Следует отметить, что указанная ацетилирующая способность выявлена нами впервые. Выходы могут быть значительно улучшены за счет оптимизации условий проведения биотрансформации с целью минимизации образования 6β,11αдигидроксипрогестерона и сдвига направления вторичной модификации 11αгидроксипрогестерона в сторону ацетилирования. Известно, что состав продуктов зависит от состава среды, рН среды, возраста культуры, от индукции исходным субстратом или продуктом [A.H. El-Refai, and K.M. Ghanem Some physiological relations of progesterone conversion by Aspergillus nidulans. Egyptian Journal of Microbiology, 1987. Vol. 22(2), 327-338]. Поэтому для снижения активности вторичного энзима 6βгидроксилазы и уменьшения количества, образованного 6β,11α-дигидроксипрогестерона необходимо оптимизировать параметры проведения процесса трансформации, например, значение рН среды, возраст культуры, способ внесения субстрата, состав среды для трансформации, температурный режим и другие, известные из уровня техники. Для примера в таблице 1 приведено влияние состава среды на конверсию прогестерона

заявляемым штаммом, на его 11α -монооксигенаазную активность (суммарно) и на относительную селективность образования 11α -гидроксипрогестерона и 11α -ацетоксипрогестерона, при прочих одинаковых условиях.

Для трансформации мы использовали 2 варианта сред следующего состава:

5

- 1 среда СМ, использованная А. Čapek et al. [A. Čapek, M. Tadra, J. Tůma. Microbial transformations of steroids XXIV. Separation of androstane 17-hydroxy-epimers. Folia Microbiologica. 1964. Vol. 9(6), 380-382] для ацетилирования тестостерона дрожжами и описанная в статье А.Н. El-Refai и К.М. Ghanem [A.H. El-Refai, and К.М. Ghanem. Some physiological relations of progesterone conversion by Aspergillus nidulans. Egyptian Journal of Microbiology, 1987. Vol. 22(2), 327-338] (среда II, рН 6,5), как наиболее благоприятная для конверсии прогестерона в 11α -гидрокси-производное культурой А. nidulans. Состав среды, г/л: глюкоза 40; MgSO₄×7H₂O 1; KH₂PO₄ 0,74; пептон 1; дрожжевой экстракт 1; L-аспарагин 0,7; уридин 1,1; урацил 1,2.
- 2 минимальная синтетическая среда MM. Состав среды, г/л: глюкоза 20; MgSO₄×7H₂O 0,52; KH₂PO₄ 1,52; NaNO₃ 0,85; CuSO₄×5H₂O 0,13; CaCl₂ 0,11; KCl 0,52, H₃BO₃ 5×10⁻⁶; MnSO₄×5H₂O 1×10⁻³; ZnSO₄×7H₂O 0,8×10⁻³; Na₂MoO₄×4H₂O 0,8×10⁻³; FeSO₄×5H₂O 0,8×10⁻³; уридин 1,1; урацил 1,2; 0.5 М фосфатно-цитратный буфер (рН 6.6) 200 мл/л.

Известно, что минеральные соли, добавленные в среду для культивирования, в частности, CuSO₄, могут быть ингибиторами стероид-C21-монооксигеназы (EC №1.14.99.10 [Springer Handbook of Enzymes, Vol. 27, Class 1. Oxidoreductases XII. EC 1.14.15-1.97. Second edition. Springer. 2006, p. 302]). Однако результаты экспериментов показали, что на среде СМ образование 21-гидроксипрогестерона как продукта трансформации не наблюдается. Следует отметить, что 21-гидроксипрогестерон наряду с 11α-гидроксипрогестероном является одним из продуктов трансформации прогестерона в этой среде штаммом A. nidulans известным способом [A.H. El-Refai, and K.M. Ghanem. Some physiological relations of progesterone conversion by Aspergillus nidulans. Egyptian Journal of Microbiology, 1987, Vol. 22(2), 327-338].

Возможность реализации заявляемого изобретения показана, но не ограничена, в примерах конкретного выполнения.

Пример 1. Конструирование плазмиды pDHG25-SgrDI

Для вставки уникального сайта SgrDI проводилась рестрикция известной автономной плазмиды pDHG25 по сайту BamHI с помощью рестриктазы BamHI (фирмы Thermo Fisher Scientific, согласно инструкции производителя [https://www.thermofisher.com/order/catalog/product/ER0051]). Затем проводили дефосфорилирование концов фрагмента с помощью щелочной фосфатазы (Shrimp Alkaline Phosphatase фирмы Thermo Fisher Scientific, согласно инструкции производителя [https://www.thermofisher.com/order/catalog/product/783901000UN]). Олигонуклеотидный линкер Bam_SgrDI (SEQ ID №1) фосфорилировали Т4 полинуклиотидкиназой (фирмы СибЭнзим, согласно инструкции производителя [http://russia.sibenzyme.com/service/protocols/protocol17]) и с помощью Т4 ДНК-лигазы (СибЭнзим, [http://russia.sibenzyme.com/service/protocols/protocol13]) лигировали дефосфорилированный фрагмент с линкером.

Использовали следующие условия лигирования: смесь, состоящую из 5 мкл дефосфорилированного фрагмента (500 нг), 10 мкл линкера, 1 мкл 10-кратного буфера ВатНІ (СибЭнзим), 2 мкл 50-кратного PEG400, 1 мкл 10 mM ATP, 2 мкл Т4 ДНК лигазы (1 ед./мкл, Сибэнзим) инкубировали в течение 15 ч при 14°С, затем прогревали 10 мин

при 65°C, охлаждали во льду.

5 мкл полученной лигазной смеси использовали для трансформации ультракомпетентных клеток штамма E. coli XL10Gold (Stratagene). Отбор ампициллинустойчивых клонов осуществляли на среде LB с ампициллином. Дополнительную селекцию проводили с помощью рестрикционного анализа препаратов плазмидной ДНК. Для этого проводили рестрикцию по сайтам PstI, BgIII и выбирали плазмидную конструкцию, образующую после рестрикции фрагменты размером 5272, 3954, 1578 пар нуклеотидов. Отобранные плазмидные конструкции секвенировали с помощью олигонуклеотида PrArgB_seq (SEQ ID №2). Выбранную конструкцию (SEQ ID №3) обозначили как pDHG25-SgrDI и использовали в дальнейшей работе для получения штамма A. nidulans 031/pDHG25-SgrDI (pyrG⁻).

Пример 2. Получение рекомбинантного штамма Aspergillus nidulans 031/ pDHG25-SgrDI (pyrG⁻)

Для получения рекомбинантного штамма A. nidulans 031/pDHG25-SgrDI (pyrG⁻), штамм A. nidulans 031 (argB⁻; pyrG⁻) был трансформирован плазмидой pDHG25-SgrDI (полученной по примеру 1), несущей ген argB, с отбором по маркеру argB2. [Aleksenko, A.Y., Makarova, N.A., Nikolaev, I.V., and Clutterbuck, A.J., Integrative and replicative transformation of Penicillium canescens with a heterologous nitrate-reductase gene, Curr. Genet., 1995, vol. 28, pp. 474-478]. Была получена серия трансформантов, из которой были отобраны штаммы, способные расти на среде без аргинина. Суммарную клеточную ДНК трансформантов выделяли стандартным методом, наличие плазмиды в выросших штаммах подтверждали секвенированием с использованием праймера PrArgB_seq (SEQ ID №2). Выбрали клон, несущий плазмиду pDHG25-SgrDI. Отобранный штамм был назван A nidulans 031/pDHG25-SgrDI (pyrG⁻).

Пример 3. Общий метод биотрансформации прогестерона штаммом Aspergillus nidulans 031/ pDHG25-SgrDI (pyrG⁻) на средах СМ и ММ в течение 66 ч.

Для получения споровой суспензии штамм выращивали на агаризованной среде МПА (мальт-экстракт - 3 г/л, пептон - 1 г/л, агар - 20 г/л, уридин - 1,1 г/л, урацил - 1,2 г/л) при температуре 37°C в течение 7-10 дней. Споровую суспензию высевали в качалочные колбы вместимостью 750 мл, содержащие по 100 мл среды для культивирования, выращивали на качалке (240-250 об/мин, амплитуда 5 см) при температуре 37°C в течение 4 дней. Затем в ростовую среду вносили прогестерон в виде раствора в диметилсульфоксиде до финальной концентрации 1 г/л, при этом концентрация растворителя не превышала 6% (об.). Трансформацию проводили в течение 66 ч в тех же условиях, параллельно культивируя штаммы без прогестерона в качестве контроля. Каждый эксперимент выполняли в трех повторностях.

Для извлечения продуктов трансформации прогестерона по окончании инкубации мицелий отфильтровывали, промывали дихлорметаном на фильтре. Культуральную жидкость экстрагировали трижды порциями дихлорметана равного объема. Стероиды, адсорбированные на мицелии, извлекали ре-мацерацией (трижды), используя метанол и выдерживая без перемешивания в течение 4 ч. Метанол упаривали, остаток, содержащий воду, экстрагировали дихлорметаном трижды. Объединенные экстракты культуральной жидкости и мицелия промывали водой, сушили Na₂SO₄, осветляли активированным углем и упаривали до прекращения погона. Остаток растворяли в 5 мл смеси этилацетата и дихлорметана (1:2) и хроматографировали на колонке, используя 30-кратное количество силикагеля к весу остатка после упаривания. В качестве элюэнта

использовали смесь дихлорметана и ацетона (от 0 до 25% ацетона), для контроля элюции использовали TCX. Хроматографическую чистоту соединений подтверждали с помощью TCX и ЯМР-спектроскопии.

Результаты биотрансформации прогестерона штаммом A. nidulans 031/pDHG25-SgrDI (pyr G^-) по настоящему изобретению приведены в таблице 1.

Пример 4. Трансформация прогестерона штаммом Aspergillus nidulans 031/ pDHG25-SgrDI (pyrG⁻) в течение 14 ч.

Споровую суспензию штамма A. nidulans 031/pDHG25-SgrDI (pyrG⁻) высевали в 4 качалочные колбы вместимостью 750 мл, содержащие по 100 мл среды ММ для культивирования, выращивали на качалке (240-250 об/мин, амплитуда 5 см) при температуре 37°C в течение 4 дней. Затем в ростовую среду вносили прогестерон в растворе диметилсульфоксида до финальной концентрации 1 г/л, при этом концентрация растворителя составляла 4% (об.). Трансформацию проводили в течение 14 ч в тех же условиях.

Для извлечения продуктов трансформации прогестерона по окончании инкубации мицелий отфильтровывали, промывали дихлорметаном на фильтре. Культуральную жидкость экстрагировали трижды порциями дихлорметана равного объема. Стероиды, адсорбированные на мицелии, извлекали ре-мацерацией (трижды), используя метанол и выдерживая без перемешивания в течение 4 ч. Метанол упаривали, остаток, содержащий воду, экстрагировали дихлорметаном трижды. Объединенные экстракты культуральной жидкости и мицелия промывали водой, сушили Na₂SO₄, осветляли активированным углем и упаривали до прекращения погона. Остаток растворяли в 5 мл смеси этилацетата и дихлорметана (1:2) и хроматографировали на колонке, используя 30-кратное количество силикагеля к весу остатка после упаривания. В качестве элюэнта использовали смесь дихлорметана и ацетона (от 0 до 25% ацетона), для контроля элюции использовали ТСХ. Одинаковые по составу стероидов фракции элюата объединяли и упаривали досуха. Кристаллизующийся остаток растирали с эфиром, осадок отфильтровывали, сушили до постоянного веса в вакуум-сушильном шкафу.

³⁰ Хроматографическую чистоту соединений подтверждали с помощью ТСХ и ЯМРспектроскопии.

Из 400 мг прогестерона, загруженного на трансформацию, получили 392 мг прогестерона (98%) и 5,82 мг 11α-ацетоксипрогестерона с выходом 1,23% на загруженный субстрат (61,4% на конвертированный субстрат). По данным ТСХ анализа другие продукты трансформации отсутствуют.

Пример 5. Биокаталитическое ацетилирование 11α -гидроксипрогестерона штаммом Aspergillus nidulans 031/pDHG25-SgrDI (pyrG⁻)

Споровую суспензию штамма A. nidulans 031/pDHG25-SgrDI (pyrG⁻) высевали в 4 качалочные колбы вместимостью 750 мл, содержащие по 100 мл среды MM для культивирования, выращивали на качалке (240-250 об/мин, амплитуда 5 см) при температуре 37°C в течение 4 дней. Затем в ростовую среду вносили 11α-гидроксипрогестерон в растворе диметилсульфоксида до финальной концентрации 0,5 г/л, при этом концентрация растворителя составляла 2% (об.). Трансформацию проводили в течение 23 ч в тех же условиях.

Для извлечения продуктов трансформации 11α-гидроксипрогестерона по окончании инкубации мицелий отфильтровывали, промывали дихлорметаном на фильтре. Культуральную жидкость экстрагировали трижды порциями дихлорметана равного объема. Стероиды, адсорбированные на мицелии, извлекали ре-мацерацией (трижды), используя метанол и выдерживая без перемешивания в течение 4 ч. Метанол упаривали, остаток, содержащий воду, экстрагировали дихлорметаном трижды. Объединенные экстракты культуральной жидкости и мицелия промывали водой, сушили Na₂SO₄,

осветляли активированным углем и упаривали до прекращения погона. Остаток растворяли в 5 мл смеси этилацетата и дихлорметана (1:2) и хроматографировали на колонке, используя 30-кратное количество силикагеля к весу остатка после упаривания. В качестве элюэнта использовали смесь дихлорметана и ацетона (от 0 до 20% ацетона), для контроля элюции использовали ТСХ. Одинаковые по составу стероидов фракции элюата объединяли и упаривали досуха. Кристаллизующийся остаток растирали с эфиром, осадок отфильтровывали, сушили до постоянного веса в вакуум-сушильном шкафу. Хроматографическую чистоту соединений подтверждали с помощью ТСХ и ЯМР-спектроскопии.

Из 200 мг 11α-гидроксипрогестерона, загруженного на трансформацию, получили 168 мг 11α-гидроксипрогестерона (84%) и 29,48 мг 11α-ацетоксипрогестерона с выходом 13,08% на загруженный субстрат (81,73% на конвертированный субстрат). По данным ТСХ анализа другие продукты трансформации отсутствуют.

ЯМР-спектры полученного 11α -ацетоксипрогестерона идентичны спектрам стандартного образца и спектрам образца, полученного химическим методом ацетилирования 11α -гидроксипрогестерона.

Пример 6. Получение 11α-ацетоксипрогестерона химическим методом К раствору 34 мг 11α-гидроксипрогестерона в 0,2 мл уксусного ангидрида добавили 1 каплю 60% хлорной кислоты. Реакционную массу выдерживали при комнатной температуре в течение 1 ч. По окончании реакции реакционную массу добавляли по каплям в 5 мл воды, содержащей 1 мл 25% раствора аммиака (рН ~7.5). Перемешивали 30 мин., затем реакционную массу экстрагировали дихлорметаном трижды, экстракт промыли водой до нейтральной реакции, упарили досуха. Получили 39 мг остатка, из которого препаративной хроматографией извлекли 27 мг 11α-ацетоксипрогестерона с выходом 70,45%. Т.пл. 173-174°С (лит. Т.пл. 176-177°С [D.H. Peterson, H.C. Murray, S.H. Eppstein, L.M. Reineke, A. Weintraub, P.D. Meister, and H.M. Leigh. Microbiological Transformations of Steroids. I. Introduction of Oxygen at Carbon-11 of Progesterone. J. Am. Chem. Soc., 1952, Vol. 74 (23), 5933-5936]

Характеристика продуктов биотрансформации

40

 11α -Гидроксипрогестерон, полученный биотрансформацией прогестерона штаммом Aspergillus nidulans 031/pDHG25-SgrDI (pyrG $^{-}$).

Т.пл. 164-166°C (лит. Т.пл. 164-165°C [K. Yildirim, and A. Kuru. Biotransformation of some steroids by Aspergillus candidus. Journal of Chemical Research, 2015. Vol. 39(9), 546-549]). М.ж. 330.46.

Масс-спектр высокого разрешения $C_{21}H_{30}O_3$ (m/z): рассчитано для [M+H]⁺ 331.2268, найдено 331.2264; рассчитано для [M+Na]⁺ 353.2087, найдено 353.2088.

 1 Н-ЯМР (400 МГц, CDCl₃): 5.73 (c, 1H CH-4), 4.04 (ддд (псевдо-дт), 1H, 3 J $_{11, 9}$ =10.3 Гц, 3 J $_{11, 12\alpha}$ 4.8 Гц, 3 J $_{11, 12\beta}$ 4.6 Гц, CH-11), 2.66 (дт, 1H, 2 J $_{1\beta, 1\alpha}$ 13.7 Гц, 3 J $_{1\beta, 2}$ 4.4 Гц, CH-1 3 D), 2,55 (дд (псевдо-т), 1H, 3 J $_{17, 16\alpha}$ 8.7 Гц, 3 J $_{17, 16\beta}$ 9.1 Гц, CH-17), 2.48-2.26 (м, 5H, CH₂-2 & CH₂-6 & CH-12 2 B), 2.22-2.10 (м, 1H, CH-16 2 B), 2.13 (c, 3H, CH₃-21), 2.02 (тд, 1H, 2 J $_{1a. 1b}$

13.7 Гц, ${}^3{\rm J}_{1\alpha,\,2}$ 4.5 Гц, CH-1 α), 1.87-1.81 (м, 1H, CH-7 β), 1.78-1.64 (м, 3H, CH-8 & CH-15 α & CH-16 α), 1.58-1.47 (2H (т, 1H, ${}^3{\rm J}_{12\alpha,\,12\beta}$ 11.3 Гц, CH-12 α), 1.31 (с, 3H, CH₃-19), 1.29-1.20 (м, 2H, CH-12 α & CH-14), 1.14 (т, 1H, ${}^3{\rm J}_{9,\,8}$ 10.3 Гц, CH-9), 1.14-1.04 (2×ддд, 2H, ${}^3{\rm J}_{7\alpha,\,7\beta}$ 13.1 Гц, ${}^3{\rm J}_{7,\,6}$ 13.0 Гц, ${}^3{\rm J}_{7\alpha,\,8}$ 3.8 Гц, CH₂-7 α), 0.69 (с, 3H, CH₃-18).

 11α -Ацетоксипрогестерон, полученный биотрансформацией прогестерона штаммом Aspergillus nidulans 031/ pDHG25-SgrDI (pyrG $^{-}$).

Т.пл. 172-174°C (лит. Т.пл. 176-177°C [D.H. Peterson, H.C. Murray, S.H. Eppstein, L.M. Reineke, A. Weintraub, P.D. Meister, and H.M. Leigh. Microbiological Transformations of Steroids. I. Introduction of Oxygen at Carbon-11 of Progesterone. J. Am. Chem. Soc., 1952, Vol. 74 (23), 5933-5936]. M.w. 372.5;

Масс-спектр высокого разрешения $C_{23}H_{32}O_4$ (m/z): рассчитано для [M+H]⁺ 373.2373, найдено 373.2361; рассчитано для [M+Na]⁺ 395.2193, найдено 395.2183.

¹Н-ЯМР (300 МГц, DMSO-d₆): 5.67 (c, 1H CH-4), 5.14 (дт, 1H, ³J_{11, 9}=10.6 Гц, ³J_{11, 10} 5.0 Гц, CH-11), 2,62 (дд (псевдо-т), 1H, ³J_{17, 16 α} 8.9 Гц, ³J_{17, 16 β} 9.1 Гц, CH-17), 2.47-2.35 (м, 2H, CH-2 β & CH-6 β), 2.29-2.12 (м, 3H, CH-6 α & CH-12 β & CH-2 α), 2.10-1.96 (м, 1H, CH-16 β), 2.05 (c, 3H, CH₃-21), 2.01 (c, 3H, CH₃-23), 1.91-1.78 (м, 3H, CH₂-1 & CH-7 α), 1.72-1.60 (м, 3H, CH-16 α & CH-15 α & CH-8), 1.50 (т, 1H, ³J_{12 α , 12 β} 11.6 Гц, CH-12 α), 1.44 (т, 1H, ³J_{9,8} 10.6 Гц, CH-9), 1.39-1.29 (ддд, 1H, ³J_{14,8} 10.7 Гц, ³J_{14,15 β} 6.4 Гц, ³J_{14,15 α} 5.6 Гц, CH-14) 1.29 (уш.с, 4H, CH₃-19 & CH-15 β), 1.17-1.00 (2×ддд, 2H, ³J_{7 α , 7 β} 12.6 Гц, ³J₇, 6 α ~ ³J_{7,6 β} 12.2 Гц, ³J_{7 α , 8 3.1 Гц, CH₂-7), 0.64 (c, 3H, CH₃-18).}

 13 С-ЯМР (300 МГц, DMSO-d₆): 208.61 (c, CO-20), 199.40 (c, CO-3), 170.14 (c, C-5), 170.10 (c, CO-22) 124.48 (c, CH-4), 70.58 (c, CHOH-11), 62.30 (c, CH-17), 55.34 (c, CH-9), 54.39 (c, CH-14), 45.02 (c, CH₂-12), 43.54 (c, C-13), 39.75 (c, C-10), 36.79 (c, CH₂-1), 34.72 (c, CH-8) 34.19 (c, CH₂-2), 33.03 (c, CH₂-6), 31.67 (c, CH₂-7), 31.37 (c, CH₃-21) 30.92 (c, CH₃-21), 24.16 (c, CH₂-15), 22.96 (c, CH₂-16), 22.02 (c, CH₃-21), 18.20 (c, CH₃-19), 14.24 (c, CH₃-18).

Спектры идентичны спектрам стандартного образца, а также спектрам образца, полученного методом биокаталитического ацетилирования штаммом A. nidulans 031/pDHG25-SgrDI (pyrG $^{-}$), и образца, полученного химическим методом ацетилирования 11α -гидроксипрогестерона

6β,11α-Дигидроксипрогестерон, полученный биотрансформацией прогестерона штаммом Aspergillus nidulans 031/pDHG25-SgrDI (pyrG⁻).

Т.пл. 242-244°C (лит. т.пл. 244-246°C [Z. Habibi, M. Yousefi, Sh. Ghanian, M. Mohammadi, S. Ghasemi. Biotransformation of progesterone by Absidia griseolla var. igachii and Rhizomucor pusillus. Steroids, 2012, Vol. 77, p. 1446-1449]. M.w. 346.46;

Масс-спектр высокого разрешения $C_{23}H_{32}O_4$ (m/z): рассчитано для [M+H]⁺ 373.2373, найдено 373.2361; рассчитано для [M+Na]⁺ 395.2193, найдено 395.2183.

 1 Н-ЯМР (300 МГц, DMSO-d₆): 5.67 (c, 1H CH-4), 5.14 (дт, 1H, 3 Ј $_{11, 9}$ =10.6 Гц, 3 Ј $_{11, 10}$

5.0 Гц, СН-11), 2,62 (дд (псевдо-т), 1H, $^3J_{17,\ 16\alpha}$ 8.9 Гц, $^3J_{17,\ 16\beta}$ 9.1 Гц, СН-17), 2.47-2.35 (м, 2H, СН-2 β & СН-6 β), 2.29-2.12 (м, 3H, СН-6 α & СН-12 β & СН-2 α), 2.10-1.96 (м, 1H, СН-16 β), 2.05 (с, 3H, СН₃-21), 2.01 (с, 3H, СН₃-23), 1.91-1.78 (м, 3H, СН₂-1 & СН-7 α),

1.72-1.60 (м, 3H, CH-16 α & CH-15 α & CH-8), 1.50 (т, 1H, ${}^{3}J_{12\alpha, 12\beta}$ 11.6 Гц, CH-12 α), 1.44 (т, 1H, ${}^{3}J_{9, 8}$ 10.6 Гц, CH-9), 1.39-1.29 (ддд, 1H, ${}^{3}J_{14, 8}$ 10.7 Гц, ${}^{3}J_{14, 15\beta}$ 6.4 Гц, ${}^{3}J_{14, 15\alpha}$ 5.6 Гц, CH-14) 1.29 (уш.с, 4H, CH₃-19 & CH-15 β), 1.17-1.00 (2×ддд, 2H, ${}^{3}J_{7\alpha, 7\beta}$ 12.6 Гц, ${}^{3}J_{7, 6\alpha}$ \sim ${}^{3}J_{7, 6\beta}$ 12.2 Гц, ${}^{3}J_{7\alpha, 8}$ 3.1 Гц, CH₂-7), 0.64 (с, 3H, CH₃-18).

 13 С-ЯМР (300 МГц, DMSO-d₆): 208.61 (c, CO-20), 199.40 (c, CO-3), 170.14 (c, C-5), 170.10 (c, CO-22) 124.48 (c, CH-4), 70.58 (c, CHOH-11), 62.30 (c, CH-17), 55.34 (c, CH-9), 54.39 (c, CH-14), 45.02 (c, CH₂-12), 43.54 (c, C-13), 39.75 (c, C-10), 36.79 (c, CH₂-1), 34.72 (c, CH-8) 34.19 (c, CH₂-2), 33.03 (c, CH₂-6), 31.67 (c, CH₂-7), 31.37 (c, CH₃-21) 30.92 (c, CH₃-21), 24.16 (c, CH₂-15), 22.96 (c, CH₂-16), 22.02 (c, CH₃-21), 18.20 (c, CH₃-19), 14.24 (c, CH₃-18).

Таблица 1. Влияние состава среды на конверсию прогестерона заявляемым штаммом Aspergillus nidulans 031/pDHG25-SgrDI (pyrG'), его 11α-монооксигеназную активность и относительную селективность (% mol) образования продуктов трансформации

20

25

30

Среда для	Конверсия	11α-	Относительна	я селективности	образования
культиви-	прогестерона,	монооксиге-	продуктов трансформации, % mol		
рования	%	назная	11α-	11α-	6β,11α-
		активность,	Ацетокси-	Гидрокси-	Дигидрокси-
		% mol	прогестерон	прогестерон	прогестерон
MM	77.9	96.79	10.9	44.3	44.8
CM	94,09	90,19	31,36	23,6	45,04

Таким образом, общая селективность 11α -гидроксилирования достигает 96% и более, а содержание 11α -ацетоксипрогестерона в смеси продуктов превышает 31%. Указанная способность заявляемого рекомбинантного штамма подтверждена не только с помощью физико-химических методов анализа структуры органических соединений (масс-спектрометрия высокого разрешения, ЯМР-спектроскопия 1 H, 13 C и 2D ЯМР), но и встречным химическим синтезом.

(57) Формула изобретения

1. Рекомбинантный штамм мицелиального гриба A. nidulans 031/pDHG25-SgrDI (pyrG⁻), обладающий стероид-11α-гидроксилирующей активностью, способностью конвертировать прогестерон в 11α-ацетоксипрогестерон, ацетилирующей активностью и способностью этерифицировать 11α-гидроксипрогестерон, полученный трансформацией штамма A. nidulans 031 (argB⁻; pyrG⁻) (AN031; CBS 129193), несущего мутации argB2 и ругG89, автономно реплицируемой плазмидой pDHG25-SgrDI, содержащей ген устойчивости к ампициллину AP^r, ген argB и уникальный сайт рестрикции SgrDI.

RU 2677 332 C1

2. Рекомбинантный штамм по п. 1, характеризующийся тем, что A. nidulans 031 (arg B $^{-}$; pyr G $^{-}$) (AN031; CBS 129193) представляет собой ауксотроф штамма Aspergillus nidulans ВКПМ F-1069.

3. Применение штамма по п. 1 для 11α -гидроксилирования прогестерона с образованием 11α -гидроксипрогестерона и для ацетилирования 11α -гидроксипрогестерона с получением 11α -ацетоксипрогестерона.

СПИСОК ПОСЛЕДОВАТЕЛЬНОСТЕЙ

- <110> Федеральное государственное бюджетное образовательное учреждение высшего профессионального образования "Московский государственный университет имени М.В. Ломоносова" (МГУ)
- <120> Рекомбинантный штамм мицелиального гриба Aspergillus nidulans и его применение для 11α-гидроксилирования прогестерона и для ацстилирования 11α-гидроксипрогестерона
- <160> SEQ ID № 1
- <210>1
- <211> 10
- <212> Linker Bam_SgrDI
- <213> synthetic construction
- <400> 1
- 1 gategtegae
- <160> SEQ ID № 2
- <210> 2
- <211> 24
- <212 > PrArgB_seq
- <213> synthetic construction
- <400> 2
- 1 gccaaggtag atccaggcct aaca
- <160> SEQ ID № 3
- <210> 3
- <211> 10804
- <212> pDHG25-SgrDI
- <213> synthetic construction
- <400> 3
- 1 tegegegttt eggtgatgae ggtgaaaace tetgacacat geageteeeg
- 51 gagacggtca cagcttgtct gtaagcggat gccgggagca gacaagcccg
- 101 tcagggcgcg tcagcgggtg ttggcgggtg tcggggctgg cttaactatg
- 151 eggeateaga geagattgta etgagagtge accatatgeg gtgtgaaata
- 201 cegeacagat gegtaaggag aaaatacege ateaggegee attegeeatt

251	caggetgege aactgttggg aagggegate ggtgegggee tettegetat
01	tacgccaget ggcgaaaggg ggatgtgetg caaggcgatt aagttgggta
51	acgecagggt tttcccagtc acgacgttgt aaaacgacgg ccagtgccaa
101	gettggetge agggtegaeg gegaeggage geaagecete aatgtegeea
51	gcaatcaaat eggettegaa gteaaggtga tteacatgge egttgegaat
601	getaacettg atggaaggea aggatgeaga teeaacaagg geattttegt
551	atteeggtaa gegtacaatt aetteagaet ggeeggttte gaeetettte
501	ccaatccagg tgacgaaacg cccaatattt ctcgccgatt cacttttgac
551	tegateagea tegaggacaa tateeeettg taeeettgee etgacaeett
01	cgcttgtggc cgacacgact gataggtttg tcggtctaaa tatggctgct
751	tccttgacgt attgctttac tacctcggga acaaagaagg ccagaatgag
801	gatgacaatg acggaaccga cagcaaggag gccgcataat accgtccacc
351	aagetttatt tegeggtttt ttggggtagt catetaatga aacagaceeg
01	gaegeageag aggaageeeg egatgaetet ataceaeegt aegeegatat
51	atcatcateg eggegatgga gaagtggggt tgaeteegaa gaeaetteaa
001	aggagcgacg ctgttgattt gtagacgacg cttgataggg agaagcatta
051	ttgtegtgat getegeceaa cagaggeega etegeeteat eegteataac
101	gaacgctgtg taaagcggag tgggggggaa agtgtggatt gtggagagta
151	tgcgatagtg ttgaggctga tcagacggcg aatcgggcca gatatgacca
201	gtttagaggc ctcatttgac tataatttac ataaattaga taaatagaga
251	tgaacgcatg caataattgc agcaaatatt gatgaagcga gaggtaggac
301	gatgaaggac tgtgagcagt tcaaggtatc agcagagtca agggcctgat
351	gcaatggegg tgatcegtga teagegaaeg gaaggggege taactetgtt
401	tetttaccaa tgateggaag eteetgetgg eggaettatg agteatteae
451	gaatcattte teagttattt gtggatgeee tegttetgte cacaatttet
501	tteegeeeca agtetttaa gttetttaae atetatatte ttgeaettee
551	aatggcatec ettegeteeg taeteaagag eeagagettg egacacaceg
601	tgegateeta eteetegeaa aceatgeete eegeeteace etttgeteee
651	egecaettee tetecattge ggaceteteg eceteegagt tegeaaccet
701	tgttegeaat geeteeteae acaaaeggge tateaagteg gggteaatge
751	cccaaaactt gcagggatca ctccttggga aaactgtggc catgatcttc
801	agcaaacgaa gcacgaggac aagggtatet acagaagggg cegttgtgca
851	gatgggaggt catccgatgt tcttgggcaa ggatgatatc caactaggtg
901	teaacgagte cetatacgae accteegttg teatttegte catggtatee
951	tgcattgtag cccgtgtcgg taaacatgca gaggtcgcag atctggcgaa

2001	geactering griccagica teaatgetti gigigaciet tiecaccete
2051	tecaageegt ggeegattte eagaceatet atgaageatt eaceeceaag
2101	gegeaceace ttteaagtet agggttggaa ggattgaaga tegettgggt
2151	gggtgacgcc aacaacgtcc tgttcgatat ggccattgct gctacaaaaa
2201	tgggtgtega cattgetgte getaeteeca aggggtaega aateeeteet
2251	cacatgetgg ageteateaa gtetgetgga gagggtgtet egaaaceagg
2301	aaagettetg caaaccaata tteeegaaga ageggteaag gaegeegata
2351	ttetggteae agacacetgg gtetetatgg gecaagagga agagaagget
2401	cagaggetga aggagtttga tggtttccaa atcactgetg aactegccaa
2451	gegaggagga getaaggagg getggaagtt catgeactgt etecegegae
2501	accetgagga ggtcagegae gaggttttet acageaaccg gtcacttgte
2551	ttccctgagg ctgagaaccg gttatgggct gcgatttccg ccttggaggg
2601	tttcgttgtc aataagggaa aaattgaata aatataacca ggcttccatt
2651	taaatatata gaggctggcg ttatcaaact gatgagttga cgggtatgag
2701	atcattccgt ccctaaatat atttactccg atcacgtaaa agcctgttag
2751	tagaagcatt ttcccaatta tcctgaccaa ttctttctag catatatcaa
2801	ataactaatt gacatgttct etegetteet tatattaete agagtattgg
2851	aaatggggca aatcgcacce ggtgacttte acatgtcacg aatgcggagt
2901	egtectagee aaggtagate caggeetaae acaceecaae cetegaetet
2951	ceteatteea taetettgae etetateeag eacattette tgaggttteg
3001	caatggetgt aggtegaege tetecettat gegaeteetg cattaggaag
3051	cageceagta gtaggttgag geegttgage acegeegeeg caaggaatgg
3101	tgcatgcaag gagatggcgc ccaacagtcc cccggccacg gggcctgcca
3151	ccatacccac geegaaacaa gegeteatga geeegaagtg gegageeega
3201	tettecceat eggtgatgte ggegatatag gegecageaa eegeacetgt
3251	ggegeeggtg atgeeggeea egatgegtee ggegtagagg ategtegaeg
3301	atccccagct tattttttgt atactgtttt gtgatagcac gaagtttttc
3351	caeggtatet tgttaaaaat atatatttgt ggegggetta eetacateaa
3401	attaataaga gactaattat aaactaaaca cacaagcaag ctactttagg
3451	gtaaaagttt ataaatgett ttgaegtata aaegttgett gtatttatta
3501	ttacaattaa aggtggatag aaacctaga gactagttag aaactaatct
3551	caggtttgcg ttaaactaaa tcagagcccg agaggttaac agaacctaga
3601	aggggactag atatccgggt agggaaacaa aaaaaaaaa caagacagcc
3651	acatattagg gagactagtt agaagctagt teeaggacta ggaaaataaa
3701	agacaatgat accacagtct agttgacaac tagatagatt ctagattgag

3751	gecaaagtet etgagateea ggttagttge aactaataet agttagtate
3801	tagteteeta taaetetgaa getagaataa ettaetaeta ttateeteae
3851	cactgttcag ctgcgcaaac ggagtgattg caaggtgttc agagactagt
3901	tattgactag teagtgacta geaataacta acaaggtatt aacetaceat
3951	gtetgecate accetgeact teeteggget eageageett tteeteetea
4001	ttttcatget catttteett gtttaagact gtgactagte aaagactagt
4051	ecagaaceae aaaggagaaa tgtettaeea etttetteat tgettgtete
4101	ttttgcatta tccatgtctg caactagtta gagtctagtt agtgactagt
4151	ccgacgagga cttgcttgtc tccggattgt tggaggaact ctccagggcc
4201	tcaagatcca caacagagcc ttctagaaga ctggtcaata actagttggt
4251	etttgtetga gtetgaetta egaggttgea taetegetee etttgeeteg
4301	tcaatcgatg agaaaaageg ccaaaactcg caatatgget ttgaaccaca
4351	eggtgetgag actagttaga atetagtece aaactagett ggatagetta
4401	cetttgecet ttgegttgeg acaggtettg cagggtatgg ttcetttete
4451	accagetgat ttagetgeet tgetaccete aeggeggate tgecataaag
4501	agtggctaga ggttataaat tagcactgat cctaggtacg gggctgaatg
4551	taacttgeet tteetttete ategegegge aagacagget tgeteaaatt
4601	cetaceagte acaggggtat geacggegta eggaceaett gaactagtea
4651	cagattagtt agcaactagt ctgcattgaa tggctgtact tacgggccct
47 01	egecattgte etgateattt ceagetteae cetegttget geaaagtagt
4751	tagtgactag tcaaggacta gttgaaatgg gagaagaaac tcacgaattc
4801	tegactecet tagtattgtg gteettggae ttggtgetge tatatattag
48 51	ctaatacact agttagactc acagaaactt acgcagctcg cttgcgcttc
4901	ttggtaggag teggggttgg gagaacagtg cetteaaaca agcetteata
4951	ccatgctact tgactagtca gggactagtc accaagtaat ctagatagga
5001	ettgeetttg geeteeatea gtteetteat agtgggagga ceattgtgea
5051	atgtaaacte catgccgtgg gagttettgt cettcaagtg ettgaccaat
5101	atgtttctgt tggcagaggg aacctgtcaa ctagttaata actagtcaga
5151	aactatgata gcagtagact cactgtacgc ttgaggcatc cettcacteg
5201	geagtagact teatatggat ggatateagg eacgceattg tegteetgtg
5251	gactagtcag taactaggct taaagctagt cgggtcggct tactatcttg
5301	aaatceggea gegtaagete eeegteetta aetgeetega gatagtgaca
	gtactctggg gactttcgga gatcgttatc gttatcgcga atgctcggca
	tactaactgt tgactagtct tggactagtc ccgagcaaaa aggattggag
5451	gaggaggagg aaggtgagag tgagacaaag agcgaaataa gagcttcaaa

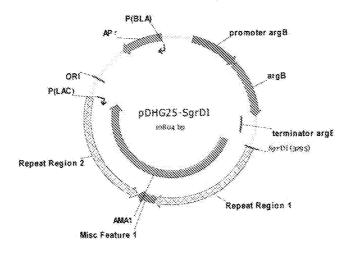
5501	ggetatetet aageagtatg aaggttaagt atetagttet tgactagatt
5551	taaagagatt tegactagtt atgtacetgg agtttggata taggaatgtg
5601	ttgtggtaac gaaatgtaag ggggaggaaa gaaaaagtcg tcaagaggta
5651	actetaagte ggccattcet ttttgggagg egetaaceat aaaeggeatg
5701	gtcgacttag agttagetca gggaatttag ggagttatet gegaccaeeg
5751	aggaacggcg gaatgccaaa gaatcccgat ggagctctag ctggcggttg
5801	acaaccccae ettttggegt ttetgeggeg ttgeaggegg gactggatae
5851	ttcgtagaac cagaaaggca aggcagaacg cgctcagcaa gagtgttgga
5901	agtgatagca tgatgtgcct tgttaactag gtaccaatct gcagtatgct
5951	tgatgttatc caaagtgtga gagaggaagg tccaaacata cacgattggg
5001	agagggccta ggtataagag tttttgagta gaacgcatgt gagcccagcc
5051	atetegagga gattaaacae gggeeggeat ttgatggeta tgttagtaee
5101	ccaatggaaa cggtgagagt ccagtggtcg cagataactc cctaaattcc
5151	ctgagetaac tetaagtega eeatgeegtt tatggttage geeteecaaa
5201	aaggaatgge egacttagag ttacetettg aegaettttt ettteeteee
6251	cettacattt egttaceaea acacatteet atateeaaac teeaggtaca
6301	taactagteg aaatetettt aaatetagte aagaactaga taettaacet
6351	teatactget tagagatage etttgaaget ettatttege tetttgtete
6401	acteteacet teeteeteet eeteeaatee tttttgeteg ggaetagtee
6451	aagactagte aacagttagt atgccgagca ttcgcgataa cgataacgat
6501	ctccgaaagt ccccagagta ctgtcactat ctcgaggcag ttaaggacgg
6551	ggagettaeg etgeeggatt teaagatagt aageegaeee gaetagettt
6601	aagcetagtt actgactagt ccacaggacg acaatggcgt gcctgatate
6651	catccatatg aagtetactg cegagtgaag ggatgcetca agegtacagt
6701	gagtetactg ctateatagt ttetgactag ttattaacta gttgacaggt
6751	tecetetgee aacagaaaca tattggteaa geaettgaag gacaagaact
6801	cccacggcat ggagtttaca ttgcacaatg gtcctcccac tatgaaggaa
6851	ctgatggagg ccaaaggcaa gtcctatcta gattacttgg tgactagtcc
6901	ctgactagtc aagtagcatg gtatgaaggc ttgtttgaag gcactgttct
6951	cccaaccccg actcctacca agaagcgcaa gcgagctgcg taagtttctg
7001	tgagtctaac tagtgtatta gctaatatat agcagcacca agtccaagga
7051	ccacaatact aagggagteg agaattegtg agtttettet eccattteaa
7101	ctagtccttg actagtcact aactactttg cagcaacgag ggtgaagctg
7151	gaaatgatca ggacaatggc gagggcccgt aagtacagcc attcaatgca
7201	gactagttgc taactaatct gtgactagtt caagtggtcc gtacgccgtg

7251	catacccetg tgactggtag gaatttgagc aagcctgtct tgccgcgcga
7301	tgagaaagga aaggcaagtt acattcagcc ccgtacctag gatcagtgct
7351	aatttataac etetageeac tetttatgge agateegeeg tgagggtage
7401	aaggcagcta aatcagctgg tgagaaagga accataccct gcaagacctg
7451	tegeaaegea aagggeaaag gtaagetate caagetagtt tgggactaga
7501	ttctaactag tctcagcacc gtgtggttca aagccatatt gcgagttttg
7551	gegettttte teategattg aegaggeaaa gggagegagt atgeaacete
7601	gtaagtcaga ctcagacaaa gaccaactag ttattgacca gtettetaga
7651	aggetetgtt gtggatettg aggeeetgga gagtteetee aacaateegg
7701	agacaagcaa gteetegteg gaetagteae taactagaet etaactagtt
7751	gcagacatgg ataatgcaaa agagacaagc aatgaagaaa gtggtaagac
7801	atttctcctt tgtggttctg gactagtctt tgactagtca cagtcttaaa
7851	caaggaaaat gagcatgaaa atgaggagga aaaggetget gagecegagg
7901	aagtgcaggg tgatggcaga catggtaggt taataccttg ttagttattg
7951	ctagtcactg actagtcaat aactagtctc tgaacacctt gcaatcactc
8001	cgtttgcgca gctgaacagt ggtgaggata atagtagtaa gttattctag
8051	cttcagagtt ataggagact agatactaac tagtattagt tgcaactaac
8101	ctggatetea gagaetttgg ceteaateta gaatetatet agttgteaac
8151	tagactgtgg tatcattgtc ttttattttc ctagtcctgg aactagcttc
8201	taactagtet eectaatatg tggetgtett gttttttttt tttgttteee
8251	tacceggata tetagteece ttetaggtte tgttaacete tegggetetg
8301	atttagttta acgcaaacct gagattagtt tetaactagt etctaggttt
8351	tctatccacc tttaattgta ataataaata caagcaacgt ttatacgtca
8401	aaagcattta taaactttta ceetaaagta gettgettgt gtgtttagtt
8451	tataattagt etettattaa titgatgtag gtaageeege cacaaatata
8501	tatttttaac aagataccgt ggaaaaactt cgtgctatca caaaacagta
8551	tacaaaaaat aagctgggaa ttcgtaatca tggtcatagc tgtttcctgt
8601	gtgaaattgt tateegetea eaatteeaca caacatacga geeggaagea
8651	taaagtgtaa agcetggggt geetaatgag tgagetaact cacattaatt
8701	gegttgeget caetgeeege ttteeagteg ggaaacetgt egtgeeaget
8751	gcattaatga atcggccaac gcgcggggag aggcggtttg cgtattgggc
8801	getetteege tteetegete aetgactege tgegeteggt egtteggetg
8851	eggegagegg tateagetea eteaaaggeg gtaataeggt tateeacaga
8901	atcaggggat aacgcaggaa agaacatgtg agcaaaaggc cagcaaaagg
8951	ccaggaaccg taaaaaggcc gcgttgctgg cgtttttcca taggctccgc

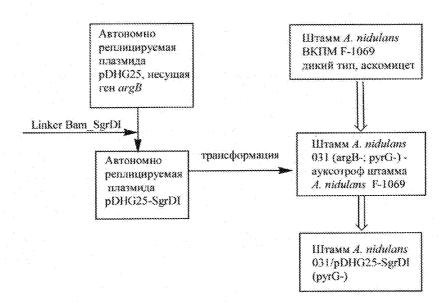
9001	cccctgacg agcatcacaa aaatcgacgc tcaagtcaga ggtggcgaaa
9051	cccgacagga ctataaagat accaggcgtt tccccctgga agetccctcg
9101	tgegetetee tgtteegace etgeegetta eeggataeet gteegeettt
9151	eteeettegg gaagegtgge gettteteat ageteaeget gtaggtatet
9201	cagtteggtg taggtegtte getecaaget gggetgtgtg caegaaceee
9251	cegttcagee egacegetge geettateeg gtaactateg tettgagtee
9301	aacceggtaa gacacgactt ategecactg geageageea etggtaacag
9351	gattagcaga gcgaggtatg taggcggtgc tacagagttc ttgaagtggt
9401	ggeetaaeta eggetaeaet agaaggaeag tatttggtat etgegetetg
9451	ctgaagccag ttaccttcgg aaaaagagtt ggtagctctt gatccggcaa
9501	acaaaccacc gctggtagcg gtggtttttt tgtttgcaag cagcagatta
9551	cgcgcagaaa aaaaggatct caagaagatc etttgatctt ttctacgggg
9601	tetgaegete agtggaaega aaaeteaegt taagggattt tggteatgag
9651	attatcaaaa aggatettea eetagateet tttaaattaa aaatgaagtt
9701	ttaaatcaat etaaagtata tatgagtaaa ettggtetga eagttaceaa
9751	tgcttaatca gtgaggcace tateteageg atetgtetat ttegtteate
9801	catagttgcc tgactccccg tcgtgtagat aactacgata cgggagggct
9851	taccatetgg ecceagtget geaatgatae egegagaeee aegeteaeeg
9901	getecagatt tateageaat aaaceageea geeggaaggg eegagegeag
9951	aagtggteet geaactttat eegeeteeat eeagtetatt aattgttgee
10001	I gggaagetag agtaagtagt tegeeagtta atagtttgeg caaegttgtt
10051	gecattgeta eaggeategt ggtgteaege tegtegtttg gtatggette
10101	atteagetee ggtteecaac gateaaggeg agttacatga teecceatgt
1015	I tgtgcaaaaa ageggttage teetteggte eteegategt tgtcagaagt
10201	l aagttggccg cagtgttatc actcatggtt atggcagcac tgcataattc
1025	I tettactgte atgecateeg taagatgett tietgtgaet ggtgagtaet
10301	caaccaagte attetgagaa tagtgtatge ggegacegag ttgetettge
10351	l ceggegteaa taegggataa taeegegeea catageagaa etttaaaagt
10401	geteateatt ggaaaaegtt etteggggeg aaaaetetea aggatettae
10451	l cgctgttgag atccagttcg atgtaaccca ctcgtgcacc caactgatct
10501	I teageatett ttaettteae eagegtttet gggtgageaa aaaeaggaag
10551	l gcaaaatgcc gcaaaaaagg gaataagggc gacacggaaa tgttgaatac
10601	I teatactett cettttteaa tattattgaa geatttatea gggttattgt
10651	ctcatgageg gatacatatt tgaatgtatt tagaaaaata aacaaatagg
10701	getteegege acattteece gaaaagtgee acetgaegte taagaaacea

10751ttattat
cat gacattaacc tataaaaata ggcgtatcac gaggcccttt $10801\ \mathrm{cgtc}$

РЕКОМБИНАНТНЫЙ ШТАММ МИЦЕЛИАЛЬНОГО ГРИБА ASPERGILLUS NIDULANS И ЕГО ПРИМЕНЕНИЕ ДЛЯ 11α-ГИДРОКСИЛИРОВАНИЯ ПРОГЕСТЕРОНА И ДЛЯ АЦЕТИЛИРОВАНИЯ 11α-ГИДРОКСИПРОГЕСТЕРОНА



Our. 1

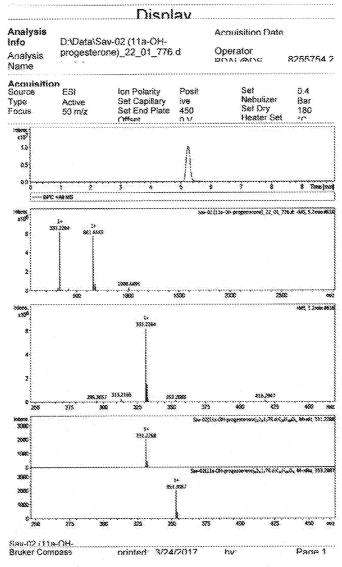


Фиг. 2

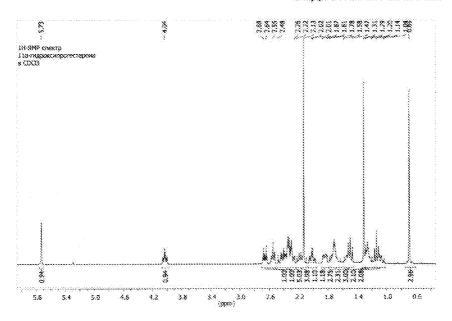
РЕКОМБИНАНТНЫЙ ШТАММ МИЦЕЛИАЛЬНОГО ГРИБА ASPERGILLUS NIDULANS И ЕГО ПРИМЕНЕНИЕ ДЛЯ 11α-гидроксилирования прогестерона и для ацетилирования 11α-гидроксипрогестерона

Фиг .3

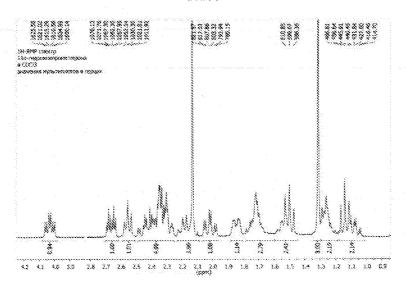
РЕКОМБИНАНТНЫЙ ШТАММ МИЦЕЛИАЛЬНОГО ГРИБА ASPERGILLUS NIDULANS И ЕГО ПРИМЕНЕНИЕ ДЛЯ 11α-ГИДРОКСИЛИРОВАНИЯ ПРОГЕСТЕРОНА И ДЛЯ АЦЕТИЛИРОВАНИЯ 11α-ГИДРОКСИПРОГЕСТЕРОНА



РЕКОМБИНАНТНЫЙ ШТАММ МИЦЕЛИАЛЬНОГО ГРИБА ASPERGILLUS NIDULANS И ЕГО ПРИМЕНЕНИЕ ДЛЯ 11α-ГИДРОКСИЛИРОВАНИЯ ПРОГЕСТЕРОНА И ДЛЯ АЦЕТИЛИРОВАНИЯ 11α-ГИДРОКСИПРОГЕСТЕРОНА

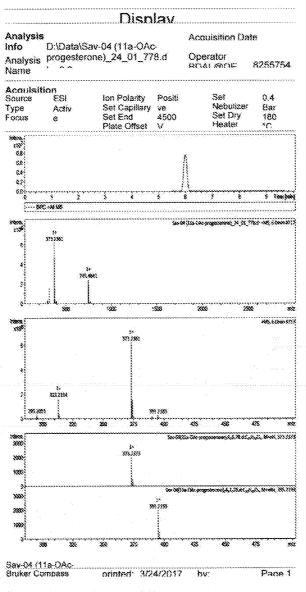


Фиг. 5



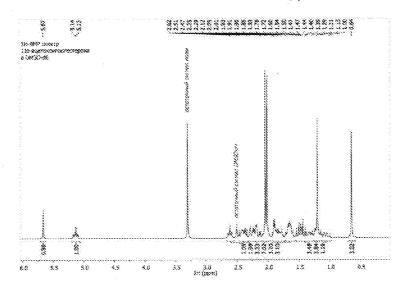
Фиг. 6

РЕКОМБИНАНТНЫЙ ШТАММ МИЦЕЛИАЛЬНОГО ГРИБА ASPERGILLUS NIDULANS И ЕГО ПРИМЕНЕНИЕ ДЛЯ 11α-гидроксилирования прогестерона и для ацетилирования 11α-гидроксипрогестерона

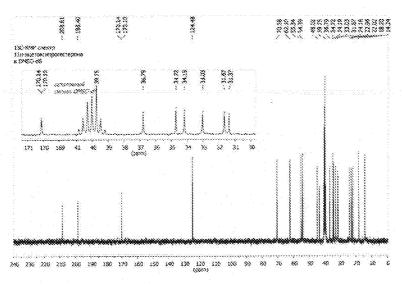


Фиг. 7

РЕКОМБИНАНТНЫЙ ШТАММ МИЦЕЛИАЛЬНОГО ГРИБА ASPERGILLUS NIDULANS И ЕГО ПРИМЕНЕНИЕ ДЛЯ 11α-ГИДРОКСИЛИРОВАНИЯ ПРОГЕСТЕРОНА И ДЛЯ АЦЕТИЛИРОВАНИЯ 11α-ГИДРОКСИПРОГЕСТЕРОНА

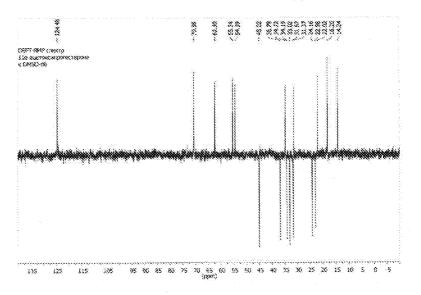


Фиг. 8

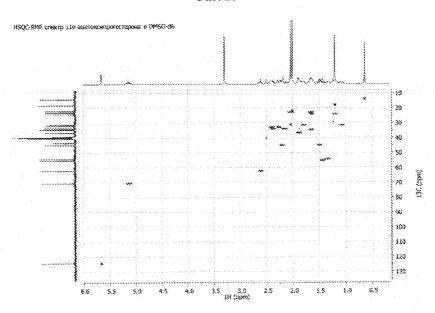


Фиг. 9

РЕКОМБИНАНТНЫЙ ШТАММ МИЦЕЛИАЛЬНОГО ГРИБА ASPERGILLUS NIDULANS И ЕГО ПРИМЕНЕНИЕ ДЛЯ 11α-гидроксилирования прогестерона и для ацетилирования 11α-гидроксипрогестерона

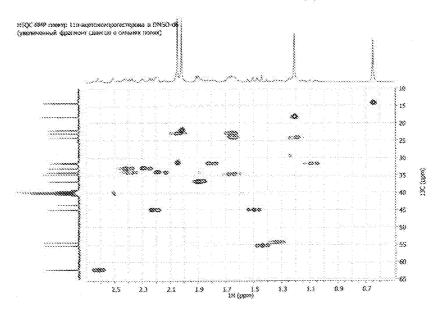


Фиг. 10

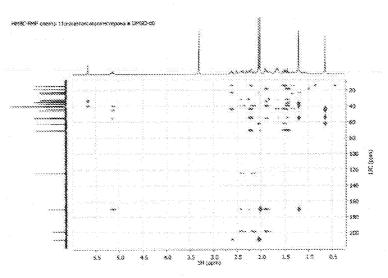


Our .11

РЕКОМБИНАНТНЫЙ ШТАММ МИЦЕЛИАЛЬНОГО ГРИБА ASPERGILLUS NIDULANS И ЕГО ПРИМЕНЕНИЕ ДЛЯ 11∞-ГИДРОКСИЛИРОВАНИЯ ПРОГЕСТЕРОНА И ДЛЯ АЦЕТИЛИРОВАНИЯ 11∞-ГИДРОКСИПРОГЕСТЕРОНА

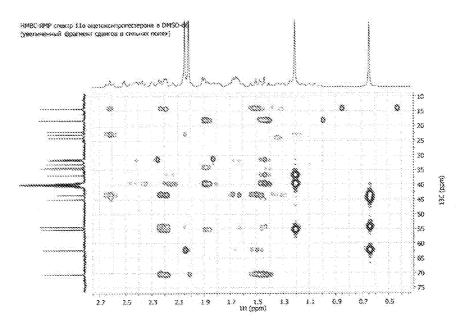


Фиг. 12



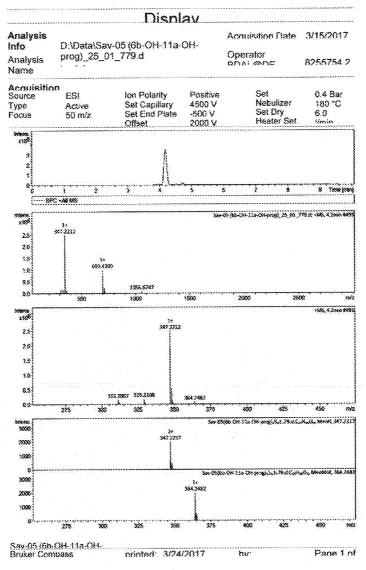
Onr. 13

РЕКОМБИНАНТНЫЙ ШТАММ МИЦЕЛИАЛЬНОГО ГРИБА ASPERGILLUS NIDULANS И ЕГО ПРИМЕНЕНИЕ ДЛЯ 11α-гидроксилирования прогестерона и для ацетилирования 11α-гидроксипрогестерона



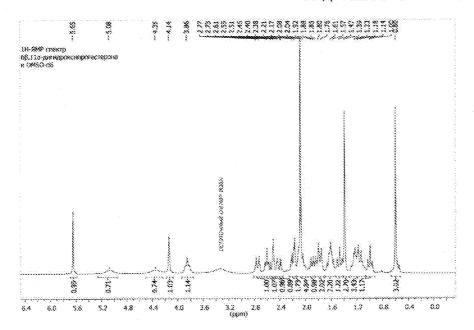
Om. 14

РЕКОМБИНАНТНЫЙ ШТАММ МИЦЕЛИАЛЬНОГО ГРИБА ASPERGILLUS NIDULANS И ЕГО ПРИМЕНЕНИЕ ДЛЯ 11∞-ГИДРОКСИЛИРОВАНИЯ ПРОГЕСТЕРОНА И ДЛЯ АЦЕТИЛИРОВАНИЯ 11∞-ГИДРОКСИПРОГЕСТЕРОНА

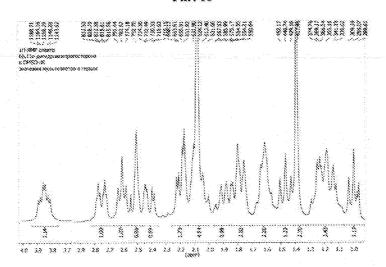


Фиг. 15

РЕКОМБИНАНТНЫЙ ШТАММ МИЦЕЛИАЛЬНОГО ГРИБА ASPERGILLUS NIDULANS И ЕГО ПРИМЕНЕНИЕ ДЛЯ 11α-ГИДРОКСИЛИРОВАНИЯ ПРОГЕСТЕРОНА И ДЛЯ АЦЕТИЛИРОВАНИЯ 11α-ГИДРОКСИПРОГЕСТЕРОНА

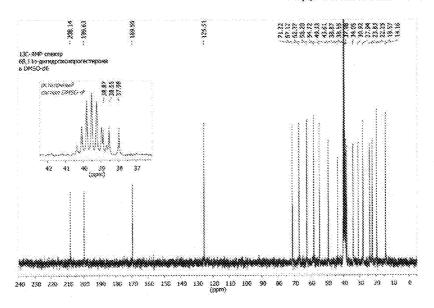


Фиг. 16

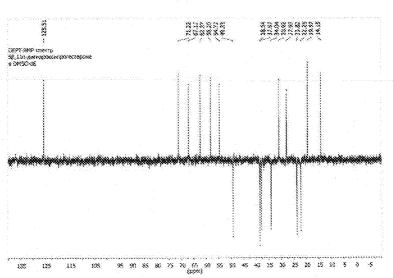


Dur. 17

РЕКОМБИНАНТНЫЙ ШТАММ МИЦЕЛИАЛЬНОГО ГРИБА ASPERGILLUS NIDULANS И ЕГО ПРИМЕНЕНИЕ ДЛЯ 110-гидроксилирования прогестерона и для ацетилирования 110-гидроксипрогестерона

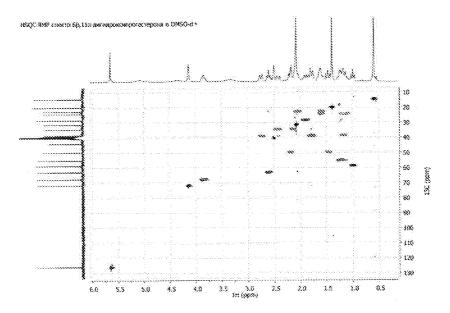


Фиг. 18

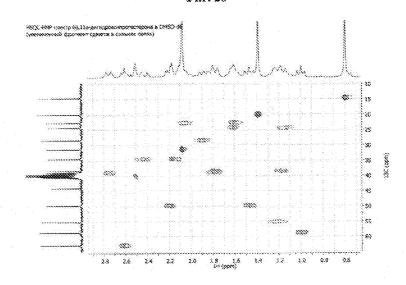


Фаг. 19

РЕКОМБИНАНТНЫЙ ШТАММ МИЦЕЛИАЛЬНОГО ГРИБА ASPERGILLUS NIDULANS И ЕГО ПРИМЕНЕНИЕ ДЛЯ 110-ГИДРОКСИЛИРОВАНИЯ ПРОГЕСТЕРОНА И ДЛЯ АЦЕТИЛИРОВАНИЯ 110-ГИДРОКСИПРОГЕСТЕРОНА



Фиг. 20



Фиг. 21

РЕКОМБИНАНТНЫЙ ШТАММ МИЦЕЛИАЛЬНОГО ГРИБА ASPERGILLUS NIDULANS И ЕГО ПРИМЕНЕНИЕ ДЛЯ 11α-гидроксилирования прогестерона и для ацетилирования 11α-гидроксипрогестерона

