ОПТИКА И СПЕКТРОСКОПИЯ

УДК 535.3:577.32

ЭЛЕКТРОННЫЕ СПЕКТРЫ ПОГЛОЩЕНИЯ И ФОТОХИМИЧЕСКИЕ СВОИСТВА НОВОГО ФОТОБИОТИНА

К. Г. Блинова, В. И. Южаков, С. Н. Щербо, М. Ф. Турчинский

(кафедра общей физики)

Исследованы электронные спектры поглощения впервые синтезированного фотобиотина в зависимости от рН и дозы облучения водного раствора этого соединения. Определены оптимальные условия мечения нуклеиновых кислот с помощью нового фотобиотина. Проведенный анализ показал высокую чувствительность предлагаемого способа мечения нуклеиновых кислот. Спектральные и фотохимические характеристики нового фотобиотина сравниваются с характеристиками ранее исследованных биотинов.

Разрабатываемый в последние годы метод нерадиоактивного мечения нуклеиновых кислот, основанный на их биотинилировании, имеет ряд преимуществ, в частности высокую чувствительность, простоту и экспрессность [1—3]. Развитие этого метода приводит к необходимости получения новых соединений — фотобиотинов. Это общее название биотиновых производных, имеющих в своем составе фотоактивные группы, химическая природа которых может быть различной. Для того чтобы эффективно использовать фотобиотины для мечения нуклеиновых кислот, необходимо знать их спектральные и фотохимические свойства. При проведении модификации ДНК важным параметром является время облучения ее в присутствии фотореагента.

Данная работа посвящена спектроскопическому исследованию нового фотобиотина (ФБ), который был синтезирован одним из авторов на основе ди-(3-аминопропил)-метиламина е-амидокапроилбиотина и азидосалициловой кислоты, с целью оптимизации способа модификации ДНК фотобиотином для получения ДНК-зондов, использующихся в нерадиоизотопном гибридизационном анализе нуклеиновых кислот. Структурная формула молекулы ФБ приведена ниже:



Нами исследовались электронные спектры поглощения водного раствора ФБ, их зависимость от кислотности среды и от облучения раствора ФБ различными длинами волн. Получение таких данных необходимо для выбора оптимальных условий мечения нуклеиновых кислот при проведении фотохимической реакции. Спектры поглощения регистрировались с помощью спектрофотометра «Specord-M40» (ГДР) в области от 210 до 450 нм. Степень кислотности растворов определялась с помощью рН-метра «pH-304». Облучение растворов проводилось в кюветном отделении спектрофлуориметра. Интенсивность облучения составляла ~1 Вт/м², использовалась односантиметровая кювета. Для проверки степени включения фотобиотина был проведен гибридизационный анализ нанесенной на нейлоновый фильтр предварительно денатурированной тимусной ДНК [4, 5].

Полученные спектральные и фотохимические характеристики ФБ сопоставлялись с аналогичными характеристиками ранее исследованных фотобиотина фирмы Clontech (США) — ФБС и полимерного фотоактивного биотинового производного (ПФБ) [3], которые уже используются как соединения для нерадиоизотопного мечения нуклеиновых кислот в гибридизационном анализе, в частности при диагностике простого герпеса 2-го типа и гриппа A [6].



Рис. 1. Спектры поглошения водных растворов ФБ при C=10 моль/л и рН 4 (1), 7 (2) и 10 (3)

Результаты и обсуждение

Спектр поглощения нейтрального (рН 7) водного раствора ФБ (рис. 1) содержит три максимума при λ =273, 304 и 323 нм, интенсивности которых относятся соответственно как 1:0,5:0,25. В спектре поглощения водного раствора полимерного биотинового производного ПФБ, имеющего общую с ФБ гидронитрофенильную фотоактивируемую группу, максимумы поглощения наблюдаются приблизительно при тех же длинах волн: λ =271 и 305 нм.

В спектре же ФБС, фотоактивируемой у которого является другая — азидонитрофенильная группа, максимумы поглощения соответ-

ствуют λ =262 и 472 нм. Таким образом, максимум поглощения при λ =260—270 нм является общим для биотиновых производных, а фотоактивируемая группа, различная у разных производных, отвечает за максимум при λ =472 нм у ФБС и за максимумы при λ =304—305 нм у ФБ и ПФБ. Все три фотобиотина интенсивно поглощают свет в области длин волн λ <200 нм, но природа этой полосы пока не ясна.

Подкисление раствора ФБ до pH 3 не приводит к заметным изменениям формы спектра поглощения (рис. 1), но увеличивается интенсивность максимумов, и они немного сдвигаются в коротковолновую область (максимум при λ =273 нм смещается до 271 нм). При подщелачивании исходного раствора ФБ от pH 7 до pH 10 происходит уменьшение интенсивности максимума при λ =273 нм, полное исчезновение полосы с максимумом при λ =304 нм, а также появление двух новых полос поглощения при λ =238 и 334 нм. Аналогично выглядит спектр щелочного раствора ПФБ (pH 10): наблюдаются три максимума при λ =240, 270 и 330 нм. Спектр поглощения подкисленного раствора ПФБ (pH 2) также мало отличается от спектра нейтрального раствора.

При облучении раствора ФБ ультрафиолетовым светом с длинами волн 250—350 нм время полного необратимого разложения составля-

46

ет 10-15 мин, что практически в 2 раза меньше времени разложения ПФБ (~20 мин) и в 4 раза меньше, чем у ФБС (35-40 мин). Сокращение времени разложения ФБ может быть использовано для ускорения процесса мечения нуклеиновых кислот с использованием нового фотобиотина в гибридизационном анализе ДНК и РНК. В спектре поглощения водного раствора ФБ в процессе облучения происходит постепенное падение интенсивности максимумов при $\lambda=273$ и 304 нм. Спектры поглощения в зависимости от длительности облучения характеризуются изобестической точкой при λ =288 нм (рис. 2). Аналогичная картина наблюдается и при облучении раствора ПФБ. Оба максимума в спектре (2-271 и 305 нм) уменьшаются одновременно. Спектры поглощения ПФБ в зависимости от длительности облучения характеризуются тремя изобестическими точками: при λ=230, 240 и 320 нм. Наличие изобестических точек свидетельствует о присутствии в водных растворах ФБ и ПФБ двух типов поглощающих центров -исходной молекулы и продукта ее фоторазложения. При облучении водного раствора ФБС картина несколько усложняется. В спектре поглошения также практически одновременно происходит падение интенсивности полос с максимумами при $\lambda=262$ и 472 нм и, кроме того, возникают полосы поглощения фотопродукта при $\lambda=284$ и 514 нм. Появляется также полоса поглощения с максимумом при λ=353 нм.

Воздействие на ФБ облучения с длиной волны меньше 230 нм не приводит к существенным изменениям спектра поглощения. Аналогичная картина наблюдается и при облучении ФБС светом $\lambda > 320$ нм [3]. Для ПФБ подобных данных в литературе нет.

При облучении УФ-светом подкисленного раствора ФБ (pH 4) одновременно исчезают максимумы при λ =271 и 305 нм (рис. 3). Спектры поглощения этого раствора в зависимости от длительности облучения имеют две изобестические точки — при λ =258 и 334 нм. Время полного разложения по сравнению с нейтральным раствором увеличивается до 20—25 мин.



D, отн. ед. 1,0 0,5 215 270 340 450 λ, нм

Рис. 2. Спектры поглощения водных растворов ФБ при C=1 моль/л и рН 7 до (1) и после облучения УФ-светом в течение 2 (2), 6 (3) и 10 мин (4)



В спектрах поглощения подщелаченного раствора ΦB в зависимости от времени облучения наблюдается одновременное падение максимумов при λ =238, 273 и 334 нм.

47

Время полного разложения ΦB в щелочном растворе соответствует времени разложения в нейтральном растворе и составляет 10— 15 мин. Аналогично облучение изначально подкисленного раствора П ΦB (pH 2) не приводит к существенным изменениям спектров поглощения по сравнению с нейтральным раствором, однако время полного разложения не увеличивается, как в случае ΦB , а уменьшается приблизительно в 2 раза по сравнению с нейтральным раствором.

Так же как и для ΦB , интенсивности полос с максимумами при λ =240, 270 и 330 нм в спектре поглощения щелочного раствора $\Pi \Phi B$ при облучении уменьшаются, причем коротковолновый максимум исчезает быстрее, чем два других. Время полного разложения $\Pi \Phi B$ в данном случае также не изменяется [3].

При подкислении исходного раствора ФБС (pH 2) максимумы поглощения при λ =284 и 514 нм отсутствуют, в то же время наблюдается полоса поглощения при λ =340 нм, обусловленная фотопродуктом. Отметим, что время разложения ФБС при указанном уменьшении pH составляет также 40 мин. Аналогичные спектральные изменения происходят при облучении щелочного (pH 10) раствора ФБС в воде [3].

Наличие азидной группы в молекулах фотобиотина обусловливает высокую фотохимическую активность этих соединений. При облучении растворов фотобиотинов ультрафиолетовым светом образуется очень активный радикал нитрен, который может участвовать в различных химических реакциях, в частности, он может присоединяться к молекулам нуклеиновых кислот по связям С—Н, О—Н, N—Н. При эквимолярных соотношениях включается 5—10 молекул фотобиотина на 1000 оснований ДНК [7]. Точное место присоединения фотобиотинов к ДНК и РНК пока неизвестно.

Для проведения гибридизационного анализа ДНК зонд приготавливали путем модификации тимусной ДНК фотобиотином. Проверку степени включения биотина и условий модификации проводили путем нанесения ДНК-зонда на нейлоновый фильтр. Для определения меченых ДНК использовали конъюгат коллоидного углерода с авидином. Биотинилированную ДНК наносили на нейлоновую подложку в количествах 10⁻⁸, 10⁻⁹, 10⁻¹⁰, 10⁻¹¹, 10⁻¹² и 10⁻¹³ г. Затем фильтр с нанесенным ДНК-зондом помещали в раствор, содержащий соль NaCl, увеличивающую ионную силу и стабилизирующую тем самым структуру ДНК, детергент Тритон X100, обеспечивающий отсутствие связывания зонда с подложкой, и хаотропные реагенты, связывающие воду. После обработки фильтра конъюгатом авидин—углерод окраску дали места фильтра, на которые было нанесено от 10⁻¹¹ до 10⁻¹⁰ г ДНК.

Это означает, что чувствительность нашей системы составляет $\sim 10^{-10}$ г. Чувствительность метода можно значительно улучшить, используя высокоактивные ферменты — пероксидазу, щелочную фосфотазу и их хромогенные субстраты. Увеличивая время проявления в указанных условиях, можно добиться возрастания чувствительности до единиц пикограмма [5].

Выводы

В работе исследована динамика электронных спектров поглощения водных растворов нового фотобиотина при изменении их рН и дозы облучения. Выяснена возможность использования этого соединения для мечения нуклеиновых кислот. Оптические свойства нового фотобиотина сопоставлены со свойствами ранее изученных фотобиотинов.

48

Применение нового фотобиотина дает возможность сократить время мечения нуклеиновых кислот в 2 раза по сравнению с ПФБ и почти в 4 раза по сравнению с ФБС. Мечение эффективнее проводить в нейтральной или подщелаченной среде при облучении светом с длинами волн от 250 до 350 нм. Чувствительность метода одинакова для всех трех фотобиотинов и достигает единиц пикограмма биотинилированной нуклеиновой кислоты.

ЛИТЕРАТУРА

- Buckland R. M.//Nature. 1986. 320. Р. 557.
 Brigati D. J., Myerson D., Leary J. J. et al.//Virology. 1983. 126. Р. 32.
 Щербо С. Н., Пацаева С. В., Южаков В. И., Турчинский М. Ф.//Био-физика. 1992. 37, № 1. С. 34.
- 4. Маниатис Т., Фрич Э., Сэмбрук Дж. Молекулярное клонирование. М., 1984.
- 5. Альжанова А. Т., Генералова В. М.//Молекулярная биология. 1988. 22, № 3. C. 780.
- Урываев Л. В., Русавская Е. А., Синагатуллина Н. М. и др.//Вопро-сы вирусологии. 1990. № 6. С. 464.
 Forster A. C., McInnes J. L., Skingle D. C., Symons R. H.//Nucleic Acid Res. 1985. 13, N 3. P. 745.

Поступила в редакцию 26.06.95

ВЕСТН. МОСК. УН-ТА. СЕР. 3, ФИЗИКА, АСТРОНОМИЯ. 1996. № 3

ФИЗИКА ТВЕРДОГО ТЕЛА

УДК 615.315.592

поляризации влияние состояния СЕГНЕТОЭЛЕКТРИЧЕСКИХ ПЛЕНОК НА ЭЛЕКТРОФИЗИЧЕСКИЕ СВОЙСТВА СТРУКТУР КРЕМНИЙ-СЕГНЕТОЭЛЕКТРИК

Н. Л. Левшин, А. Н. Невзоров, А. Г. Петрухин

(кафедра общей физики и молекулярной электроники)

Исследовано влияние состояния поляризации сегнетоэлектрика на вольт-фарадные и вольт-амперные характеристики структур металл — пленка сегнетоэлектрика кремний. Показано, что термополевые обработки приводят не только к переполяри-зации сегнетоэлектрика, но и к перезарядке электронных ловушек. Методом массспектроскопии зарегистрирована десорбция различных атомов и молекул с поверхности структуры при прохождении температуры фазового перехода.

1. Введение

Весьма перспективным материалом для создания ячеек хранения информации является структура полупроводник-сегнетоэлектрическая пленка. В последние годы свойства этих структур широко исследуются (см., напр., [1-2]). Вместе с тем нет окончательной ясности в вопросе о влиянии поляризации пленок сегнетоэлектрика (СЭ) на емкостные и токовые характеристики. В настоящей работе в качестве модельной структуры был выбран кремний с нанесенной сегнетоэлектрической пленкой.