

ГОСТ Р 52174—2003

НАЦИОНАЛЬНЫЙ СТАНДАРТ РОССИЙСКОЙ ФЕДЕРАЦИИ

Биологическая безопасность

СЫРЬЕ И ПРОДУКТЫ ПИЩЕВЫЕ

**Метод идентификации
генетически модифицированных источников (ГМИ)
растительного происхождения с применением
биологического микрочипа**

Издание официальное

**ГОССТАНДАРТ РОССИИ
Москва**

Предисловие

1 РАЗРАБОТАН Институтом физиологии растений им. К.А.Тимирязева РАН и Институтом молекулярной биологии им. В.А.Энгельгардта РАН

ВНЕСЕН Техническим комитетом по стандартизации ТК 447 «Биологическая безопасность пищевых продуктов, кормов и товаров народного потребления и методы ее контроля»

2 УТВЕРЖДЕН И ВВЕДЕН В ДЕЙСТВИЕ Постановлением Госстандарта России от 29 декабря 2003 г. № 403-ст

3 ВВЕДЕН ВПЕРВЫЕ

4 ИЗДАНИЕ (июнь 2005 г.) с Поправкой (ИУС 9—2005)

© ИПК Издательство стандартов, 2004
© Стандартинформ, 2005

Настоящий стандарт не может быть полностью или частично воспроизведен, тиражирован и распространен в качестве официального издания без разрешения Госстандарта России

НАЦИОНАЛЬНЫЙ СТАНДАРТ РОССИЙСКОЙ ФЕДЕРАЦИИ**Биологическая безопасность****СЫРЬЕ И ПРОДУКТЫ ПИЩЕВЫЕ**

**Метод идентификации генетически модифицированных источников (ГМИ)
растительного происхождения с применением биологического микрочипа**

Biological safety. Raw and food-stuffs. Method for the identification of genetically modified organisms (GMO) of plant origin by using biological microchip

Дата введения 2004—07—01

1 Область применения

Настоящий стандарт распространяется на пищевое сырье (в том числе посевной и посадочный материал), пищевые продукты, цветы (далее — продукт) и устанавливает метод идентификации генетически модифицированных источников (ГМИ) растительного происхождения с использованием биологического микрочипа.

Метод основан на асимметричной мультиплексной полимеразной цепной реакции (далее — амПЦР) с последующей гибридизацией продуктов этой амПЦР на биологическом микрочипе. Метод одновременно устанавливает наличие или отсутствие в анализируемой пробе не менее пяти различных трансгенных последовательностей ДНК. Чувствительность метода — не менее 10^{-12} г (1 пг) ДНК.

2 Нормативные ссылки

В настоящем стандарте использованы ссылки на следующие стандарты:

ГОСТ 12.1.004—91 Система стандартов безопасности труда. Пожарная безопасность. Общие требования

ГОСТ 12.1.005—88 Система стандартов безопасности труда. Общие санитарно-гигиенические требования к воздуху рабочей зоны

ГОСТ 12.1.007—76 Система стандартов безопасности труда. Вредные вещества. Классификация и общие требования безопасности

ГОСТ 12.1.019—79 Система стандартов безопасности труда. Электробезопасность. Общие требования и номенклатура видов защиты

ГОСТ 12.4.009—83 Система стандартов безопасности труда. Пожарная техника для защиты объектов. Основные виды. Размещение и обслуживание

ГОСТ 12.4.021—75 Система стандартов безопасности труда. Системы вентиляционные. Общие требования

ГОСТ 1770—74 Посуда мерная лабораторная стеклянная. Цилиндры, мензурки, колбы, пробирки. Общие технические условия

ГОСТ 3118—77 Кислота соляная. Технические условия

ГОСТ 3164—78 Масло вазелиновое медицинское. Технические условия

ГОСТ 4233—77 Натрий хлористый. Технические условия

ГОСТ 4328—77 Натрия гидроокись. Технические условия

ГОСТ 6709—72 Вода дистиллированная. Технические условия

ГОСТ 9284—75 Стекла предметные для микропрепараторов. Технические условия

ГОСТ 9805—84 Спирт изопропиловый. Технические условия

ГОСТ 12026—76 Бумага фильтровальная лабораторная. Технические условия

ГОСТ 12738—77 Колбы стеклянные с градуированной горловиной. Технические условия
ГОСТ 13646—68 Термометры стеклянные ртутные для точных измерений. Технические условия
ГОСТ 21400—75 Стекло химико-лабораторное. Технические требования. Методы испытаний
ГОСТ 24104—2001 Весы лабораторные. Общие технические требования
ГОСТ 25336—82 Посуда и оборудование лабораторные стеклянные. Типы, основные параметры и размеры

ГОСТ 26678—85 Холодильники и морозильники бытовые электрические компрессионные параметрического ряда. Общие технические условия

ГОСТ 29227—91 (ИСО 835-1—81) Посуда лабораторная стеклянная. Пипетки градуированные. Часть 1. Общие требования

ГОСТ Р 51652—2000 Спирт этиловый ректифицированный из пищевого сырья. Технические условия

3 Определения

В настоящем стандарте применяют следующие термины с соответствующими определениями:

3.1 **биологическая безопасность:** В соответствии с приложением А.

3.2 **генетически модифицированные источники:** Сыре и пищевые продукты (компоненты), используемые человеком в натуральном или переработанном виде, полученные из генетически модифицированных организмов или содержащие их в своем составе.

3.3 **генетически модифицированный организм:** Организм, генетический материал которого изменен с применением методов генной инженерии.

3.4 **генная инженерия:** Совокупность приемов, методов и технологий, в том числе технологий получения рекомбинантных нуклеиновых кислот, по выделению генов из организма, осуществлению манипуляций с генами и введению их в другие организмы.

3.5 **биологический микрочип:** Микроматрица с ячейками, в которых иммобилизован набор олигонуклеотидов.

3.6 **праймер:** Последовательность однотяжевой ДНК длиной до 25 нуклеотидов, применяемая для проведения асимметричной мультиплексной полимеразной цепной реакции.

3.7 **асимметричная мультиплексная полимеразная цепная реакция:** Полимеразная цепная реакция, где в одной пробирке с участием нескольких пар праймеров одновременно амплифицируются разные последовательности анализируемой ДНК, причем количество одного из праймеров каждой пары в несколько раз превышает количество другого праймера.

4 Аппаратура, материалы и реагенты

4.1 Компьютерная программа «Imageware» для анализа изображений, полученных с помощью «Чипдетектора-03» [1] или «Био-1» [23].

4.2 Комплекс аппаратно-программный для анализа флуоресценции биологических микрочипов типа «Чипдетектор-03» [2] или «Евробио-ВТО» [24].

4.1, 4.2 (Поправка).

4.3 Амплификатор ДНК типа «Терцик» под микрокентрифужные пробирки вместимостью 0,2, 0,5 см³ со скоростью нагрева/охлаждения активного элемента не менее 1,5 °C/c [3].

4.4 Термостат суховоздушный типа ТВ3-25 с рабочей температурой 37 °C, рабочий диапазон от 20 °C до 60 °C, точность поддержания температуры ±1 °C [4].

4.5 Весы лабораторные общего назначения по ГОСТ 24104 высокого класса точности (условное обозначение (II)) с пределом допускаемой абсолютной погрешности однократного взвешивания не более ±0,0001 г.

4.6 Камера морозильная по ГОСТ 26678, обеспечивающая температуру минус 20 °C.

4.7 Холодильник бытовой электрический по ГОСТ 26678.

4.8 Микрокентрифуга настольная типа 5415С с частотой вращения не менее 13000 мин⁻¹ [5].

4.9 Мешалка магнитная с подогревом [6].

4.10 Аппарат для встряхивания типа CV-1500 с частотой вращения не менее 1500 мин⁻¹ [7].

4.11 pH-метр с набором электродов, с погрешностью измерений ±0,1 pH.

4.12 Микродозаторы с переменным объемом дозирования: 0,5—10,0 мм³ (шаг — 0,1 мм³, точность ±2,5 %—10,0 %, воспроизводимость 3 %—7 %); 5,0—50,0 мм³ (шаг — 0,5 мм³, точность ±2,0 %—5,0 %, воспроизводимость 2,5 %—5 %); 20,0—200,0 мм³ (шаг — 1,0 мм³, точность ±1,5 %—2,5 %, воспроизводимость 2,0 %—5 %).

2,0 %, воспроизводимость 2 %—3 %); 100—1000 мм³ (шаг — 5 мм³, точность ±1,0 %—1,5 %, воспроизводимость 1 %—2 %).

- 4.13 Штативы под микротрифужные пробирки типа RP-30 и RP-80 на 30 и 80 шт. [8].
- 4.14 Наконечники с фильтром для микродозаторов (микропипеток) с переменным объемом дозирования жидкостей до 10; 20; 200; 1000 мм³ [9].
- 4.15 Пробирки микротрифужные типа Эплендорф вместимостью 0,2; 0,5 и 1,5 см³ стерильные.
- 4.16 Пестик или палочка стеклянные по ГОСТ 21400 для микротрифужных пробирок вместимостью 1,5 см³.
- 4.17 Цилиндры стеклянные мерные лабораторные по ГОСТ 1770 на 25, 100, 250 и 1000 см³.
- 4.18 Колбы стеклянные мерные плоскодонные конические по ГОСТ 25336 вместимостью 50—1000 см³.
- 4.19 Пипетки стеклянные градуированные по ГОСТ 29227.
- 4.20 Бумага фильтровальная лабораторная по ГОСТ 12026.
- 4.21 Натрия гидроокись по ГОСТ 4328.
- 4.22 Кислота соляная концентрированная по ГОСТ 3118, х.ч.
- 4.23 Натрий хлористый по ГОСТ 4233, х.ч.
- 4.24 Этилендиаминетрауксусной кислоты динатриевая соль дигидрат (ЭДТА) [10].
- 4.25 Трис(оксиметил)аминометан [11].
- 4.26 Спирт этиловый ректифицированный по ГОСТ Р 51652, х.ч.
- 4.27 Спирт изопропиловый по ГОСТ 9805, х.ч.
- 4.28 Додецилсульфат натрия (SDS) [12].
- 4.29 Вода дистиллированная по ГОСТ 6709.
- 4.30 Вода особо чистая стерильная, не содержащая ДНК, РНК и дезоксирибонуклеаз.
- 4.31 Фермент термостабильный Taq-полимераза, оптимум активности при 70 °С—72 °С [13].
- 4.32 ПЦР буфер десятикратный (10×; 12,1 г в 1 дм³ Трис-HCl, pH 8,8; 37,28 г в 1 дм³ KCl, 5 % Твин-20, 50 % формамид; 142,83 мг в 1 дм³ MgCl₂).
- 4.33 Гуанидин тиоцианат [14].
- 4.34 N-[2-оксизтил]пиперазин-N'-[2-этансульфоновая кислота] (HEPES) [15].
- 4.35 Масло вазелиновое медицинское по ГОСТ 3164.
- 4.36 Раствор водный дезоксирибонуклеозидтрифосфатов: дАТФ, дГТФ, дТТФ, дЦТФ с концентрацией 2 М каждого [16].
- 4.37 Раствор заведомо трансгенной ДНК (около 100 нг/мм³ или 10⁶ копий/мм³) [17].
- 4.38 Раствор заведомо нетрансгенной ДНК (около 100 нг/мм³ или 10⁶ копий/мм³) [18].
- 4.39 Бания водяная [19].
- 4.40 Раствор водный праймеров «ПР-1» для амплификации соответствующих участков генома, включающий следующие пары праймеров:

праймеры на промотор 35S вируса мозаики цветной капусты:

35S_п	5' CCT CCT CGG ATT CCA TTG CCC AG	(23 н.о.)
35S_оф	5' GTC CAT CTT TGG GAC CAC TGT CGG	(24 н.о.)

праймеры на маркерный ген gus из бактерии *Escherichia coli*:

gus_п	5' AAG CCG GGC AAT TGC TGT GCC A	(22 н.о.)
gus_оф	5' GAC CGC ATC GAA ACG CAG CAC G	(22 н.о.)

праймеры на промотор nos из агробактерии *Agrobacterium tumefaciens*:

nos_п	5' CGA TGA CGC GGG ACA AGC CGT	(21 н.о.)
nos_оф	5' GAC CTT AGG CGA CTT TTG AAC GCG C	(25 н.о.)

праймеры на маркерный ген nptII из транспозона Tn5 бактериального происхождения:

npt_п	5' GTG TTC CGG CTG TCA GCG CAG G	(22 н.о.)
npt_оф	5' CGC AAG GAA CGC CCG TCG TGG	(21 н.о.)

праймеры на терминатор ocs из агробактерии *Agrobacterium tumefaciens*:

ocs_п	5' GCG AGA CGC CTA TGA TCG CAT GAT	(24 н.о.)
ocs_оф	5' GAA ACC GGC GGT AAG GAT CTG AGC	(24 н.о.)

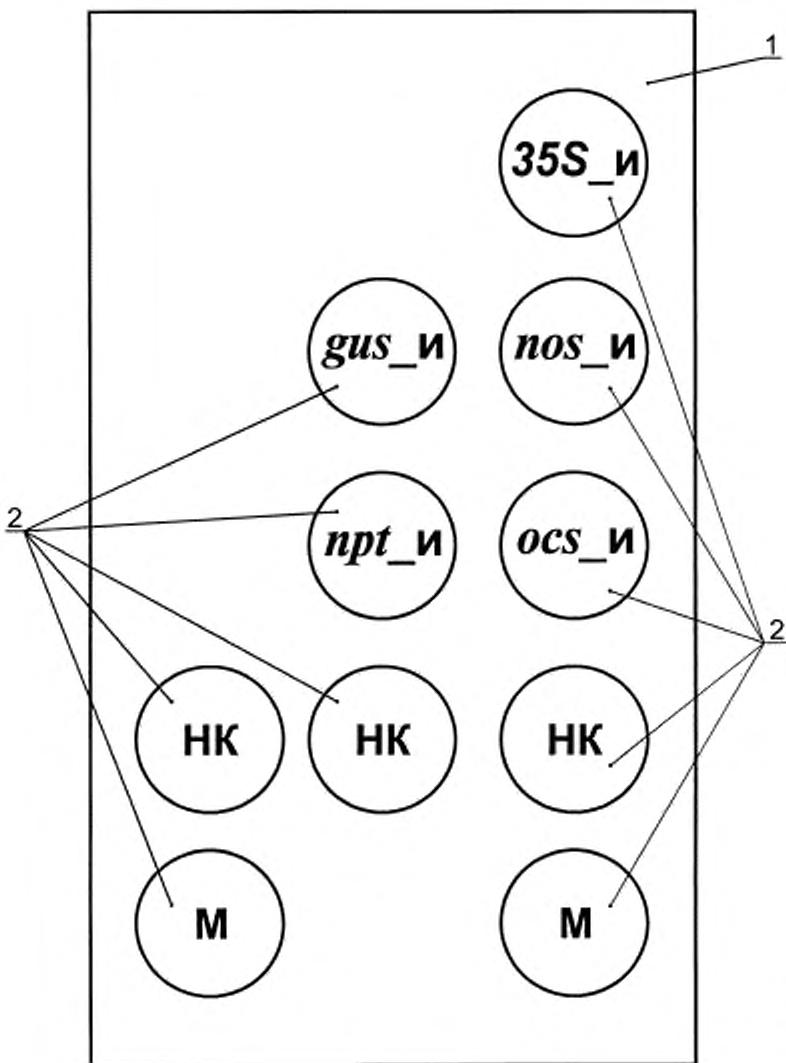
П р и м е ч а н и е — В обозначениях праймеров индекс «_п» означает «прямой», индекс «_оф» означает «обратный флуоресцентномеченный»; н.о. — нуклеотидные остатки [20].

- 4.41 Биологический микрочип с иммобилизованными олигонуклеотидами, приведенными в таблице 1 [21]:

Таблица 1 — Олигонуклеотиды, иммобилизованные на биологическом микрочипе

Наименование олигонуклеотида	Детектируемая мишень	Последовательность олигонуклеотида
<i>35S_и</i>	Промотор <i>35S</i>	5' GCC ATC ATT GCG ATA AAG G
<i>gus_и</i>	Ген <i>gus</i>	5' CTG GTA TCA GCG CGA A
<i>nos_и</i>	Промотор <i>nos</i>	5' GCT AAG CAC ATA CGT CAG AA
<i>npt_и</i>	Ген <i>nptII</i>	5' GGC AGC GCG GCT ATC
<i>ocs_и</i>	Терминатор <i>ocs</i>	5' TTC TGT TGT GCA CGT TGT A

П р и м е ч а н и е — Индекс «_и» означает «иммобилизованный».



1 — предметное стекло;
2 — гелевые ячейки

Рисунок 1 — Схема биологического микрочипа для идентификации генетически модифицированных источников растительного происхождения

Биологический микрочип представляет собой стандартное предметное стекло по ГОСТ 9284 для световой микроскопии, на поверхности которого в определенном порядке расположены 10 микроскопических ячеек (рисунок 1), заполненные поликарбамидным гелем. Каждая из пяти верхних ячеек содержит индивидуальный ковалентно иммобилизованный олигонуклеотид (*35S, gus, pos, prg или ocs*). Три ячейки с индексом «НК» не содержат ранее перечисленных индивидуальных ковалентно иммобилизованных олигонуклеотидов и выполняют роль отрицательного контроля гибридизации. Две ячейки с индексом «М» содержат ковалентно связанный флуоресцентный краситель и предназначены для однозначной ориентации биологического микрочипа. Поверхность биологического микрочипа с ячейками должна быть закрыта пластиковой крышкой с отверстиями, которая вместе с предметным стеклом образует замкнутое пространство, предназначенное для проведения гибридизации анализируемой пробы.

Допускается применение других средств измерений с метрологическими характеристиками, а также оборудования и реагентов с техническими характеристиками не хуже указанных выше.

(Поправка).

5 Отбор проб

Отбор проб проводят по национальным стандартам, устанавливающим порядок отбора проб для однородных групп пищевого сырья (в том числе посевного и посадочного материала), пищевых продуктов, цветов.

6 Подготовка к проведению анализа

6.1 Приготовление растворов

6.1.1 Приготовление раствора NaOH концентрации 40 г/дм³

В стеклянную плоскодонную колбу по ГОСТ 1770 вместимостью 100 см³ помещают 4,0 г сухой гидроокиси натрия по ГОСТ 4328 и растворяют в 100 см³ особо чистой стерильной воды по 4.30. После охлаждения раствора до комнатной температуры его переливают в специальную щелочестойчивую пластиковую плотно закрывающуюся емкость. Срок хранения при комнатной температуре — не более одного года.

6.1.2 Приготовление раствора ЭДТА концентрации 186,12 г/дм³

В стеклянную плоскодонную колбу вместимостью 100 см³ помещают 18,61 г ЭДТА по 4.24, растворяют в 80 см³ особо чистой стерильной воды при интенсивном перемешивании на магнитной мешалке [6]. Затем раствором гидроокиси натрия по 6.1.1 доводят pH раствора до 8,0. Полученный раствор переливают в мерную колбу по ГОСТ 12738 вместимостью 100 см³ и особо чистой стерильной водой доводят объем этого раствора до метки. Срок хранения в холодильнике по ГОСТ 26678 при температуре 4 °С—5 °С — не более 6 мес.

6.1.3 Приготовление 70 %-ного раствора этилового спирта

В мерную колбу вместимостью 200 см³ по ГОСТ 12738 вносят 140 см³ 96 %-ного этилового спирта высокой степени очистки по ГОСТ Р 51652, добавляют 52 см³ особо чистой стерильной воды и перемешивают. Срок хранения при температуре 4 °С—5 °С — не более 6 мес.

6.1.4 Приготовление гибридизационного буфера

В стеклянный стакан или плоскодонную колбу вместимостью 300—500 см³ помещают точно отмеренные количества: 44,33 (±0,01) г гуанидин тиоцианата — по 4.33 [14], 4,88 (±0,01) г N-[2-гидроксиэтил]пiperазин-N'-[2-этансульфоновой кислоты] натриевой соли (HEPES) по 4.34 [15]. Затем стеклянной пипеткой по ГОСТ 29227 вместимостью 5 см³ приливают 3,75 (±0,05) см³ раствора ЭДТА, приготовленного по 6.1.2, и цилиндром вместимостью 250 см³ добавляют 200 см³ особо чистой стерильной воды. Стакан с раствором помещают на магнитную мешалку по 4.9 [6] и перемешивают до полного растворения компонентов. Доводят значение pH буфера до 7,5 (±0,1) добавлением раствора гидроокиси натрия, приготовленного по 6.1.1. Полученный раствор из стакана переносят в мерную колбу вместимостью 250 см³, доводят объем до метки особо чистой стерильной водой и разливают по 50 см³ в плоскодонные колбы с притертными пробками. Срок хранения при температуре 2 °С—8 °С — не более 12 мес.

6.1.5 Приготовление раствора Трис-HCl концентрации 242,2 г/дм³

В колбу вместимостью 100 см³ помещают 24,22 г Трис (оксиметил) аминометана по 4.25 [11] и растворяют приблизительно в 80 см³ особо чистой стерильной воды. Концентрированной соляной кислотой по ГОСТ 3118 доводят pH раствора до 7,5, а объем — до 100 см³ особо чистой стерильной водой. Срок хранения при комнатной температуре — не более 6 мес.

6.1.6 Приготовление раствора NaCl концентрации 146,2 г/дм³

В плоскодонную колбу вместимостью 100 см³ помещают 14,62 г хлористого натрия по

ГОСТ 4233, растворяют в 70—80 см³ особо чистой стерильной воды, затем полученный раствор переносят в мерную колбу вместимостью 100 см³ и особо чистой стерильной водой доводят до метки. Срок хранения при комнатной температуре — не более одного года.

6.1.7 Приготовление раствора 20 %-ного додецилсульфата натрия (SDS) [12]

В стеклянную колбу вместимостью 100 см³ помещают 20 г сухого додецилсульфата натрия по 4.27 и добавляют 80 см³ особо чистой стерильной воды. Растворяют при плавном перемешивании на магнитной мешалке и одновременном нагревании до температуры 40 °С—50 °С до полного растворения. Срок хранения при комнатной температуре — не более одного года.

6.1.8 Приготовление буфера экстракции

В мерной колбе вместимостью 50 см³ смешивают 5 см³ раствора Трис-HCl, приготовленного по 6.1.5, 5 см³ раствора NaCl, приготовленного по 6.1.6, 1,25 см³ раствора 20 %-ного SDS, приготовленного по 6.1.7, и 2,5 см³ раствора ЭДТА, приготовленного по 6.1.2; каждый раствор отбирают отдельной стеклянной пипеткой. Объем раствора доводят до 50 см³ особо чистой стерильной водой. Срок хранения при температуре 4 °С—5 °С — не более двух недель, в морозильной камере по ГОСТ 26678 при температуре минус 20 °С — не более одного года.

6.1.9 Раствор Таq-полимеразы по 4.31 хранят при температуре минус 20 °С не более одного года. Не допускается хранение раствора Таq-полимеразы ниже температуры минус 23 °С.

6.2 Приготовление пробы для анализа (выделение ДНК)

6.2.1 Две навески каждого анализируемого продукта массой 60—80 мг помещают в две чистые стерильные микропробирки по 4.15 вместимостью 1,5 см³, в течение 15—20 с доводят до состояния однородной смеси пестиком по ГОСТ 21400 при комнатной температуре и сразу микродозатором добавляют по 400 мм³ буфера экстракции, приготовленного по 6.1.8.

6.2.2 Микропробирки со смесью, приготовленной по 6.2.1, интенсивно встряхивают в течение 5 с на аппарате для встряхивания по 4.10 [7], быстро нагревают на водяной бане [19] до температуры 65 °С и выдерживают при этой температуре 15—20 мин, периодически осторожно перемешивая содержимое.

6.2.3 Микропробирки со смесью, приготовленной по 6.2.2, центрифицируют при комнатной температуре в настольной центрифуге по 4.8 [5] при частоте вращения 13000 мин⁻¹ в течение 5 мин.

6.2.4 Надосадочную жидкость, полученную по 6.2.3, отбирают по 300 мм³ и переносят в чистые микропробирки, содержащие по 300 мм³ изопропилового спирта по ГОСТ 9805. Содержимое перемешивают, выдерживают 5 мин при комнатной температуре и центрифицируют 5 мин при частоте вращения 13000 мин⁻¹.

6.2.5 Надосадочную жидкость по 6.2.4 тщательно удаляют микродозатором, а осадок ДНК, полученный по 6.2.4, промывают 1 см³ 70 %-ного этилового спирта, приготовленного по 6.1.3 и охлажденного до температуры 0 °С—4 °С, центрифицируют аналогично 6.2.4. Полученную надосадочную жидкость вновь тщательно удаляют, а осадок ДНК подсушивают при комнатной температуре до полного удаления этилового спирта, но не более 30 мин.

6.2.6 Осадок ДНК, полученный по 6.2.5, перерастворяют в 40—50 мм³ особо чистой стерильной воды. Полученный раствор ДНК используют для проведения амПЦР. Срок хранения раствора ДНК при температуре минус 20 °С — не более одного года.

6.3 Подготовка асимметричной мультиплексной ПЦР*

6.3.1 Приготовление реакционной смеси для амПЦР*

6.3.1.1 В микропробирку вместимостью 1,5 см³ микродозатором вносят (из расчета на каждую анализируемую пробу): 3 мм³ 10× буфера реакционного для ПЦР по 4.32; 3 мм³ смеси дезоксирибонуклеозидтрифосфатов по 4.36 [16], 2,5 мм³ фермента Таq-полимеразы по 4.31 [13] (концентраций 5 Ед. акт/мм³)**, а также водный раствор праймеров по 4.40 [20] в следующих концентрациях (нг/дм³):

35S_п/35S_оф — 15,32/81,02;
gus_п/gus_оф — 3,75/37,59;
nos_п/nos_оф — 3,61/84,74;
npt_п/npt_оф — 7,51/36,01;
ocs_п/ocs_оф — 8,18/41,41.

* Реакционную смесь для амПЦР готовят непосредственно перед анализом при температуре не выше 20 °С.

** Срок хранения Таq-полимеразы после разведения при температуре от 2 °С до 8 °С — не более 2 ч.

Смесь разбавляют особо чистой стерильной водой до объема 27 мм^3 (из расчета на одну анализируемую пробу) и осторожно перемешивают в течение 3–5 с на аппарате для встряхивания, не допуская образования пены. Общий объем реакционной смеси для амПЦР готовят с учетом числа анализируемых проб и двух контрольных проб: положительный контроль (заведомо трансгенная ДНК по 4.37) и отрицательный контроль (заведомо нетрансгенная ДНК по 4.38).

6.3.1.2 Реакционную смесь для амПЦР, полученную по 6.3.1.1, осаждают кратковременным (10–15 с) центрифугированием настольной центрифуге при частоте вращения 1500–3000 мин^{-1} и сразу же используют для проведения анализа.

6.3.2 Все этапы амПЦР должен проводить квалифицированный, специально обученный персонал в соответствии с требованиями [22]. Для проведения амПЦР допускается использовать только стерильную лабораторную посуду и новые стерильные микроцентрифужные пробирки. При проведении амПЦР каждую микроцентрифужную пробирку открывают только перед отбором или внесением анализируемой пробы, а по окончании манипуляции сразу же закрывают. Запрещается открывать одновременно несколько микроцентрифужных пробирок с анализируемыми пробами и оставлять их открытыми длительное время. Каждую анализируемую пробу отбирают микродозатором с новым стерильным наконечником с фильтром.

7 Проведение анализа

7.1 Проведение асимметричной мультиплексной ПЦР

7.1.1 Реакционную смесь для амПЦР, полученную по 6.3.1.2, микродозатором вносят в чистые микроцентрифужные пробирки вместимостью 0,2 или 0,5 см^3 по 27 мм^3 в каждую.

7.1.2 Анализируемую ДНК, выделенную по 6.2, вносят микродозатором по 3 мм^3 в микроцентрифужные пробирки с реакционной смесью для амПЦР по 7.1.1. При использовании амплификатора ДНК по 4.3 [3] без подогрева крышки в каждую микроцентрифужную пробирку с реакционной смесью вносят по 30 мм^3 вазелинового масла по ГОСТ 3164 для предохранения реакционной смеси от испарения водной фазы при амПЦР. В этом случае анализируемую ДНК вносят под слой масла, в результате чего образуются водяная и масляная фазы.

7.1.3 В две другие микроцентрифужные пробирки микродозатором вносят по 3 мм^3 раствора заведомо трансгенной ДНК (положительный контроль) и раствора заведомо нетрансгенной ДНК (отрицательный контроль).

7.1.4 Все микроцентрифужные пробирки со смесями, полученными по 7.1.2, и растворами, подготовленными по 7.1.3, помещают в амплификатор ДНК и проводят амПЦР по программе, указанной в таблице 2.

Таблица 2 — Программа проведения амПЦР

Шаг программы	Температура, °C	Время инкубации	Число циклов
1	95	5 мин	1
2	95	30 с	37
	62	30 с	
	72	30 с	
3	72	5 мин	1

7.2 Гибридизация на биологическом микрочипе

7.2.1 В необходимое количество микроцентрифужных пробирок микродозатором вносят по 24 мм^3 гибридизационного буфера, приготовленного по 6.1.4. Затем к гибридизационному буферу добавляют по 12 мм^3 водной фазы ПЦР-смеси, полученной в результате проведения амПЦР по 7.1.4, и перемешивают в течение 20–30 с на аппарате для встряхивания по 4.10 с частотой вращения не менее 1500 мин^{-1} для получения гибридизационной смеси.

7.2.2 Из каждой микроцентрифужной пробирки микродозатором отбирают по 28 мм^3 гибридизационной смеси (для каждого биологического микрочипа), полученной по 7.2.1, и всю смесь помещают на поверхность биологического микрочипа через отверстие в пластиковой крышке. Гибридизацию проводят в термостате [4] при температуре 37 °C в течение 18 ч.

7.2.3 После окончания гибридизации пластиковые крышки снимают, каждый биологический микрочип трижды промывают дистиллированной водой по ГОСТ 6709 при температуре 25 °С и высушивают при комнатной температуре.

Схема метода идентификации генетически модифицированных источников (ГМИ) растительного происхождения приведена в приложении Б.

8 Обработка результатов анализа

8.1 Визуализацию гибридизационной картины на биологическом микрочипе для анализируемой пробы осуществляют с помощью аппаратно-программного комплекса для анализа флуоресценции биологических микрочипов «Чипдетектор-03» [2] и компьютерной программы «Imageware» [1] или «Био-1» [23].

(Поправка).

8.2 Полученную на экране компьютера гибридизационную картину для анализируемой пробы сравнивают с гибридизационной картиной для положительного контроля (заведомо трансгенной ДНК) и гибридизационной картиной для отрицательного контроля (заведомо нетрансгенной ДНК). Пример гибридизационной картины флуоресцентных продуктов амПЦР в гелевых ячейках биологического микрочипа приведен в приложении В. Наличие высокого уровня специфического флуоресцентного сигнала в гелевых ячейках биологического микрочипа, содержащих иммобилизационные олигонуклеотиды (для промоторов 35S и *lacZ*, терминатора *lacZ*, генов *gus* или *prfII*), свидетельствует о присутствии конкретных чужеродных последовательностей ДНК в анализируемой пробе, т. е. о трансгеничности анализируемой ДНК. Низкий уровень флуоресцентных сигналов в гелевых ячейках биологического микрочипа после гибридизации, сравнимый с уровнем фоновой флуоресценции отрицательного контроля, но не выше установленного порога чувствительности в программе Imageware, указывает на отсутствие конкретных чужеродных последовательностей ДНК в анализируемой пробе, т. е. о нетрансгеничности анализируемой ДНК.

8.3 Интерпретация результатов

8.3.1 Высокий уровень флуоресценции одной, нескольких или всех пяти гелевых ячеек биологического микрочипа, содержащих иммобилизированные олигонуклеотиды, превышающий заданный в программе Imageware [1] порог чувствительности, свидетельствует о наличии генетически модифицированных источников (ГМИ) в анализируемом продукте.

8.3.2 Низкий уровень флуоресценции всех пяти гелевых ячеек биологического микрочипа, содержащих иммобилизированные олигонуклеотиды, близкий к фоновой флуоресценции отрицательных контролей и не достигающий заданного в программе «Imageware» порога чувствительности, свидетельствует об отсутствии генетически модифицированных источников (ГМИ) в анализируемом продукте.

8.3.3 Высокий уровень флуоресценции гелевых ячеек при использовании заведомо нетрансгенной ДНК свидетельствует о получении ложноположительного результата. Причиной может быть загрязнение ГМИ реактивами и/или оборудования. В этом случае необходимо обработать поверхности лабораторных столов и оборудования раствором соляной кислоты (1 моль/дм³), заменить реактивы на свежеприготовленные и повторить анализ. Полученный при повторном анализе низкий уровень флуоресценции гелевых ячеек при использовании заведомо нетрансгенной ДНК свидетельствует о достоверном результате, который является окончательным.

8.3.4 Низкий уровень (отсутствие) флуоресцентного сигнала при использовании заведомо трансгенной ДНК свидетельствует о получении ложноотрицательного результата. Причиной могут быть потеря активности одного из компонентов реакционной смеси для амПЦР или несоблюдение условий проведения амПЦР и/или гибридизации на биологическом микрочипе. В этом случае необходимо заменить реактивы на свежеприготовленные и повторить анализ. Полученный при повторном анализе высокий уровень флуоресценции гелевых ячеек при использовании заведомо трансгенной ДНК свидетельствует о достоверном результате, который является окончательным.

9 Требования безопасности

9.1 При выполнении всех работ необходимо соблюдать требования техники безопасности при работе с химическими реактивами в соответствии с ГОСТ 12.1.007.

9.2 Помещение, в котором проводятся работы, должно быть оборудовано общей приточно-вытяжной вентиляцией по ГОСТ 12.4.021. Содержание вредных веществ в воздухе рабочей зоны не должно превышать норм, установленных ГОСТ 12.1.005.

9.3 При работе с электроустановками электробезопасность должна соответствовать требованиям ГОСТ 12.1.019. Помещение лаборатории должно соответствовать требованиям пожарной безопасности ГОСТ 12.1.004 и быть оснащено средствами пожаротушения по ГОСТ 12.4.009.

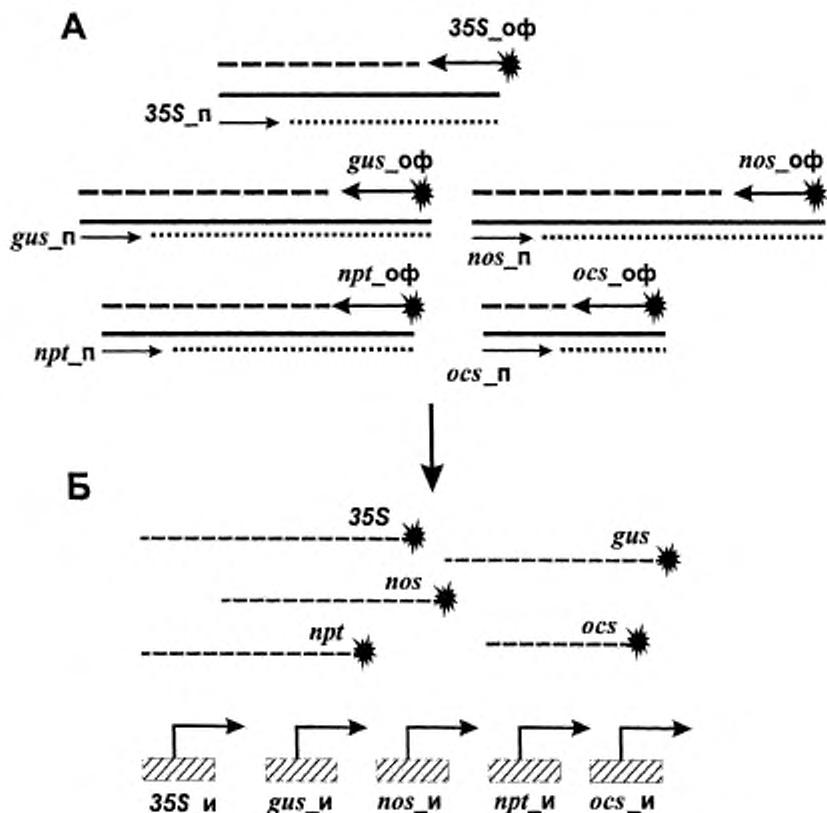
ПРИЛОЖЕНИЕ А
(справочное)

Определение термина

биологическая безопасность: Защищенность человека, общества и окружающей среды от негативного воздействия токсических, аллергенных, канцерогенных, мутагенных биологических веществ и соединений, содержащихся в природных или генно-инженерно-модифицированных биологических объектах и полученных из них продуктах.

ПРИЛОЖЕНИЕ Б
(справочное)

Схема метода идентификации генетически модифицированных источников растительного происхождения

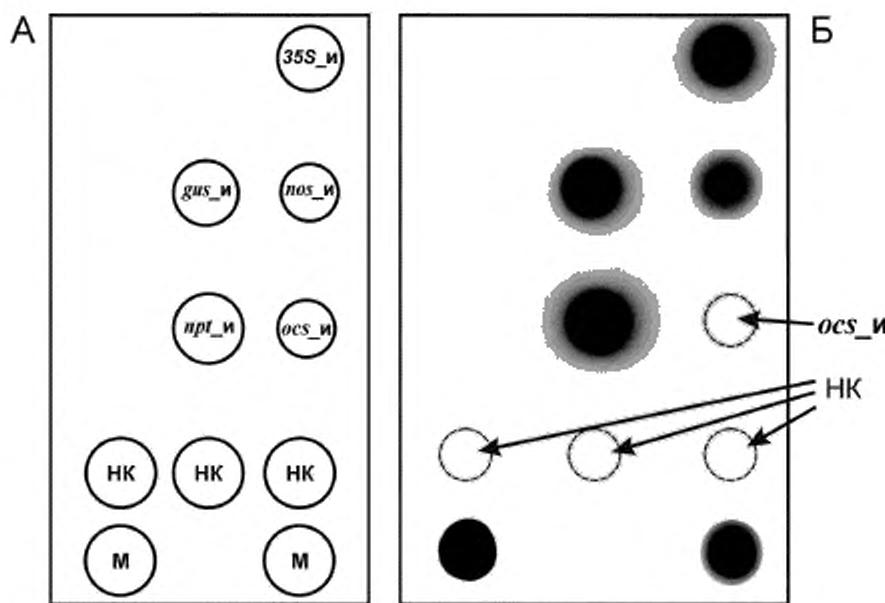


А — амПЦР с использованием флуоресцентно-меченых праймеров (индекс «_оф»);
Б — гибридизация ПЦР продуктов со специфическими олигонуклеотидами, иммобилизованными на биологическом микрочипе (индекс «_и»)

Рисунок Б.1

ПРИЛОЖЕНИЕ В
(обязательное)

Пример гибридизационной картины на биологическом микрочипе
флуоресцентных продуктов амПЦР
(Гибридизационная картина на экране компьютера, полученная в результате анализа
генетически модифицированного картофеля, содержащего промотор $35S$,
гены *gus* и *prtII* и промотор *nos*)



А — схема биологического микрочипа для идентификации генетически модифицированного источника растительного происхождения;

Б — гибридизационная картина на биологическом микрочипе флуоресцентных продуктов амПЦР анализируемой ДНК, содержащей промотор $35S$, гены *gus* и *prtII*, а также промотор *nos*. Пунктиром обозначены гелевые ячейки биологического микрочипа с уровнем флуоресценции, близким к фоновой, не достигающим заданного в программе ImageWare порога чувствительности

Рисунок В.1

ПРИЛОЖЕНИЕ Г
(рекомендуемое)

Пример оформления протокола испытания

Наименование организации (испытательная лаборатория)

ПРОТОКОЛ ИСПЫТАНИЙ

№ _____ от « ____ » 200 ____ г.

Даты: поступления на испытание « ____ » 200 ____ г.

конца испытаний « ____ » 200 ____ г.

Продукция: Картофель семенной

Производитель сырья или продукции ООО «Вымпел»

Предъявитель сырья или продукции «Биотест-М»

Обзор проб произведен ГОСТ 11856—89

(в соответствии с нормативным документом на соответствующую однородную группу сырья или продукции)

Акт отбора проб и техническое задание на испытания № 5 от 01.12.200 ____ г.

Испытания проведены на основании требований ГОСТ Р 52174—2003

Номер образца 6/2004, 7/2004, 8/2004 и 9/2004

Характеристика испытуемого образца (маркировка, вид и состояние упаковки, этикетки,

штриховка) —

Маркировка —

Годен до ____ Штриховой код ____

Результаты испытаний

Номер образца	Трансгенные последовательности				
	35S	gus	nos	prpII	ocs
6/2004	Отсутствует	Отсутствует	Отсутствует	Отсутствует	Отсутствует
7/2004	Присутствует	Присутствует	Отсутствует	Присутствует	Присутствует
8/2004	Отсутствует	Отсутствует	Отсутствует	Отсутствует	Отсутствует
9/2004	Присутствует	Отсутствует	Присутствует	Отсутствует	Отсутствует

ГОСТ Р 52174—2003

Результат анализа: В образцах 7/2004 и 9/2004 обнаружены следующие трансгенные компоненты: в образце № 7/2004 обнаружены гомологи генов *gas* и *prtII*; промоторы *35S*, *ocs*, а в образце № 9/2004 обнаружены промоторы *35S* и *nos*. В образцах № 6/2004 и 8/2004 трансгенные компоненты не обнаружены. Маркировка на упаковке, информирующая о наличии в продукте ГМИ в образцах № 6/2004, 7/2004 и 8/2004 отсутствует, а в образце № 9/2004 присутствует.

Исполнители

подпись

фамилия, инициалы

подпись

фамилия, инициалы

Руководитель испытательной лаборатории

подпись

МП

фамилия, инициалы

Заключение распространяется на образец, представленный на испытания.

ПРИЛОЖЕНИЕ Д
(справочное)

Библиография

- | | | |
|------|--|--|
| [1] | Центр биологических микрочипов ИМБ РАН | Компьютерная программа «Imageware» для анализа изображений, полученных с помощью «Чипдетектора-03» |
| [2] | ТУ 9443-001-02699501—2003 | Комплекс аппаратно-программный для анализа флуоресценции биологических микрочипов «Чипдетектор-03» |
| [3] | ТУ 9642-001-4648062—98 | Амплификатор «Терцик МС-2» |
| [4] | ТУ 42-619—61 | Терmostат суховоздушный ТВ3-25 |
| [5] | Корпорация «Эппендорф», кат. № 5425000.014 | Микроцентрифуга настольная 5415C, 13000 мин ⁻¹ |
| [6] | Корпорация «Хеликон», кат. № MSH-300 | Мешалка магнитная с подогревом |
| [7] | Корпорация «Хеликон», кат. № CV-1500 | Аппарат для встраивания (центрифуга-вортекс) |
| [8] | Корпорация «Хеликон», кат. № RP-30 и RP-80 | Штативы под микроцентрифужные пробирки |
| [9] | Корпорация «Хеликон», кат. № FA 104; FA 108; FA 111; FA 113N | Наконечники с фильтром для микропипеток |
| [10] | ТУ 6-09-11-1721—83 | Этилендиаминтетрауксусной кислоты натриевая соль дигидрат |
| [11] | ТУ 6-09-4292—76 | Трис(оксиметил)аминометан [NH ₂ C(CH ₂ OH) ₃] ₃ |
| [12] | Корпорация «Сигма Алдрич» («Sigma»), кат. № L-6026 | Додецилсульфат натрия (SDS) |
| [13] | Корпорация «Сигма Алдрич» («Sigma»), кат. № D 1806 | Фермент Таq-полимераза 5 Ед.акт./мм ³ |
| [14] | Корпорация «Хеликон», кат. № Am-038-0.5 | Гуанидин тиоцианат [CH ₃ N ₃ -HSCN] |
| [15] | Корпорация «Хеликон», кат. № Am-0485-01 | N-[2-оксиэтил]пиперазин-N'-[2-этансульфоновая кислота] (HEPES) [C ₈ H ₁₇ N ₂ O ₄ Na] |
| [16] | Корпорация «Хеликон», кат. № H-4044-0.4 | Раствор смеси дАТФ, дГТФ, дТТФ, дЦТФ, по 25 мМ каждого |
| [17] | ИФР РАН | Раствор заведомо трансгенной ДНК около 100 нг/мм ³ или 10 ⁶ копий/мм ³ |
| [18] | ИФР РАН | Раствор заведомо нетрансгенной ДНК около 100 нг/мм ³ или 10 ⁶ копий/мм ³ |
| [19] | ТУ 46-22-603—75 | Баня водяная с электрическим или огневым подогревом |
| [20] | Центр биологических микрочипов ИМБ РАН | Раствор водный праймеров «ПР-1» |
| [21] | Центр биологических микрочипов ИМБ РАН | Микрочипы гелевые с иммобилизованными олигонуклеотидами |
| [22] | Методические рекомендации по проведению работ в диагностических лабораториях, использующих метод полимеразной цепной реакции. Основные положения | Государственный комитет Санэпиднадзора Российской Федерации; № 06-19/52-17 от 15.06.95 |
| [23] | ООО «Биоконтроль» | Компьютерная программа «Био-1» |
| [24] | ООО «Биоконтроль» | Комплекс аппаратно-программный для анализа флуоресценции «Евробио-ВТО» |

ПРИЛОЖЕНИЯ Б—Д (Поправка).

УДК 663/.664:543.06:006.354	ОКС 65.140	H11	C11	ОКСТУ 9109
	65.160	H13	C23—C25	9209
	67.060	H17	C32—C36	9709
	67.080	H23	C41—C45	
	67.100	H31—H34	C52	
	67.120	H36		
	67.140	H41—H43		
	67.140.30	H51—H56		
	67.160	H62		
	67.180	H65		
	67.190	H68		
	67.200	H72—H74		
	67.220	H81		
		H97		

Ключевые слова: идентификация, сырье и продукты пищевые, генетически модифицированные источники, асимметричная мультиплексная полимеразная цепная реакция, биологический микрочип, гибридизация, праймер, олигонуклеотиды, последовательность ДНК, нетрансгенная ДНК, трансгенная ДНК, интенсивность флуоресценции

Редактор В.И. Коньков
Технический редактор В.И. Прусакова
Корректор А.С. Черноусова
Компьютерная верстка Е.Н. Мартемьяновой

Подписано в печать 19.07.2005. Формат 60×84^{1/8}. Бумага офсетная. Гарнитура Таймс. Печать офсетная.
Усл. печ. л. 1,86. Уч.-изд. л. 1,60. Тираж 859 экз. Зак. 460. С 1521.

ФГУП «Стандартинформ», 123995 Москва, Гранатный пер., 4.
www.gostinfo.ru info@gostinfo.ru

Набрано в ИПК Издательство стандартов на ПЭВМ

Отпечатано в филиале ФГУП «Стандартинформ» — тип. «Московский печатник», 105062 Москва, Лялин пер., 6.

Изменение № 2 ГОСТ Р 52174—2003 Биологическая безопасность. Сырье и продукты пищевые. Метод идентификации генетически модифицированных источников (ГМИ) растительного происхождения с применением биологического микрочипа

Утверждено и введено в действие Приказом Федерального агентства по техническому регулированию и метрологии от 22.11.2013 № 1896-ст

Дата введения — 2014—07—01

Раздел 1. Второй абзац. Заменить слова: «пяти» на «десяти», « 10^{-12} г (1 пг)» на « 10^{-9} г (1 нг, $\sim 10^3$ геном-эквивалентов тотальной растительной ДНК/1 мкл пробы)».

Раздел 2 дополнить ссылкой:

«ГОСТ 20015—88 Хлороформ. Технические условия».

Пункты 4.1, 4.2 изложить в новой редакции:

«4.1 Универсальный аппаратно-программный комплекс (УАПК) для анализа биологических микрочипов с компьютерной программой для анализа полученных результатов [1].

4.2 Хлороформ по ГОСТ 20015, х.ч.».

Пункт 4.3. Заменить ссылку: [3] на [2].

Пункт 4.4. Заменить ссылку: [4] на [3].

Пункт 4.8. Заменить ссылку: [5] на [4].

Пункт 4.9. Заменить ссылку: [6] на [5].

Пункт 4.10. Заменить ссылку: [7] на [6].

Пункт 4.13. Заменить ссылку: [8] на [7].

Пункт 4.14. Заменить ссылку: [9] на [8].

Пункт 4.24. Заменить ссылку: [10] на [9].

Пункт 4.25. Заменить ссылку: [11] на [10].

Пункт 4.28 изложить в новой редакции:

«4.28 Цетилtrimетиламмоний бромид [11].

Пункт 4.31 изложить в новой редакции:

«4.31 Фермент термостабильный НоЗTaq-полимераза для ПЦР с «горячим стартом», оптимум активности при температуре 70 °С — 72 °С [12].

Пункты 4.33—4.36 изложить в новой редакции:

«4.33 Буфер гибридизационный [13].

4.34 Баня водяная [18].

4.35 Раствор водный дезоксирибонуклеозидтрифосфатов: дАТФ, дГТФ, дУТФ, дЦТФ с молярной концентрацией по 2 мМ каждого [14].

4.36 Раствор флуоресцентного субстрата ФС [15].

Пункт 4.37. Заменить ссылку: [17] на [16].

Пункт 4.38. Заменить ссылку: [18] на [17].

Пункты 4.39—4.41 изложить в новой редакции:

«4.39 Раствор водный праймеров «ПР-1» для амплификации соответствующих участков генома, включающий следующие пары праймеров [19]:

- праймеры для амплификации фрагмента гена *RBC1*, кодирующего большую субъединицу рибулозы-1,5-бифосфат карбоксилазы/оксигеназы (Acc. № Z95552, поз. 160—720);

- праймеры для амплификации фрагмента гена лектина *LE1* (Acc. № K00821M30884, поз. 1080—1720);

- праймеры для амплификации фрагмента гена *IVR1*, кодирующего бета-фруктозидазу (Acc. № U16123, поз. 300—1090);

- праймеры для амплификации фрагмента 35S-промотора вируса мозаики цветной капусты (Acc. № FM 177585, поз. 3560—3870);

- праймеры для амплификации фрагмента 35S-терминатора вируса мозаики цветной капусты (Acc. № FM177585, поз. 1260—1590);

- праймеры для амплификации фрагмента 35S-промотора каулимовируса мозаики норичника (*FMV*, Acc. № X06166, поз. 6260—6630);

- праймеры для амплификации фрагмента терминатора гена белка теплового шока пшеницы (Acc. № X58279, поз. 10—210);

- праймеры для амплификации фрагмента маркерного гена *BAR*, определяющего устойчивость к фосфинотрицину (Acc. № AY310901, поз. 380—920);

- праймеры для амплификации фрагмента терминатора *los* из агробактерии *Agrobacterium tumefaciens*: (Acc. № FM177585, поз. 10—370).

4.40 Раствор водный праймеров «ПР-2» для амплификации соответствующих участков генома, включающий следующие пары праймеров [20]:

- праймеры для амплификации фрагмента гена фосфорилазы УДФ-глюкозы (*UDP-GP*) (Acc. № D00667, поз. 50—310);

- праймеры для амплификации фрагмента гена фосфат-сингтазы риса (*SPS*) (Acc. № U33175, поз. 5910—6250);

- праймеры для амплификации фрагмента маркерного гена *pttl* из транспозона *Tn5* бактериального происхождения (Acc. № EU886197, поз. 9792—10145);

- праймеры для амплификации фрагмента терминатора *ocs* из агробактерии *Agrobacterium tumefaciens* (Acc. № AJ311872, поз. 5050—5240);

- праймеры для амплификации фрагмента терминатора гена *RBCS* гороха (Acc. № FM177582.1, поз. 5782—5920);

- праймеры для амплификации фрагмента промотора гена актина риса *ACT1* (Acc. № S44221, поз. 12—380);

- праймеры для амплификации фрагмента маркерного гена *gus* из бактерии *Escherichia coli* (Acc. № EU503042, поз. 2770—3140).

4.41 Биологический микрочип с иммобилизованными олигонуклеотидами, назначение которых приведено в таблице 1 (название олигонуклеотида соответствует изображенному на рисунке 1) [21]:

Т а б л и ц а 1 — Обозначение и назначение олигонуклеотидных зондов, иммобилизованных на биологическом микрочипе

Наименование олигонуклеотида	Детектируемая мишень	Назначение олигонуклеотида
<i>pIDNA (rbcL)</i>	ген <i>RBCL</i>	Зонд для идентификации ДНК растительного происхождения в анализируемом материале
<i>GM/ST1(RBCL)</i>	ген <i>RBCL</i>	Видоспецифичный зонд для идентификации ДНК сои и/или картофеля
<i>ZM1(RBCL)</i>	ген <i>RBCL</i>	Видоспецифичный зонд для идентификации ДНК кукурузы
<i>OS1(RBCL)</i>	ген <i>RBCL</i>	Видоспецифичный зонд для идентификации ДНК риса
<i>ST1₂(RBCL)</i>	ген <i>RBCL</i>	Видоспецифичный зонд для идентификации ДНК картофеля
<i>GM2(RBCL)</i>	ген <i>RBCL</i>	Видоспецифичный зонд для идентификации ДНК сои
<i>ZM/OS2(RBCL)</i>	ген <i>RBCL</i>	Видоспецифичный зонд для идентификации ДНК кукурузы и/или риса
<i>ST2(RBCL)</i>	ген <i>RBCL</i>	Видоспецифичный зонд для идентификации ДНК картофеля
<i>Le1(Gm)</i>	ген лектина (<i>LE1</i>)	Специфичный зонд для идентификации ДНК сои
<i>Zein(Zm)</i>	ген <i>IVR1</i>	Специфичный зонд для идентификации ДНК кукурузы

Окончание таблицы 1

Наименование олигонуклеотида	Детектируемая мишень	Назначение олигонуклеотида
UDP-GP (St)	ген фосфорилазы УДФ-глюкозы	Специфичный зонд для идентификации ДНК картофеля
SPS (Os)	ген фосфат-сингтазы риса	Специфичный зонд для идентификации ДНК риса
<i>nptII</i>	ген <i>npt</i>	Специфичный зонд для идентификации маркерного гена <i>nptII</i> из транспозона <i>Tn5</i>
35S_p CAMV	промотор 35S	Специфичный зонд для идентификации 35S промотора вируса мозаики цветной капусты
35S_p FMV	промотор FMV	Специфичный зонд для идентификации 35S FMV промотора каулимовируса мозаики горичника
Act1_p	ген актина ACT1	Специфичный зонд для идентификации промотора гена актина риса
Gus	ген gus	Специфичный зонд для идентификации маркерного гена gus
<i>nos_t</i>	терминатор nos	Специфичный зонд для идентификации терминатора nos из агробактерии <i>Agrobacterium tumefaciens</i>
35S_t CaMV	терминатор 35S	Специфичный зонд для идентификации 35S терминатора вируса мозаики цветной капусты
<i>rbcSf</i>	Терминатор гена RBCS	Специфичный зонд для идентификации терминатора гена RBCS гороха
Ocs_t	Терминатор Ocs	Специфичный зонд для идентификации терминатора ocs из агробактерии <i>Agrobacterium tumefaciens</i>
Bar	ген BAR	Специфичный зонд для идентификации маркерного гена BAR

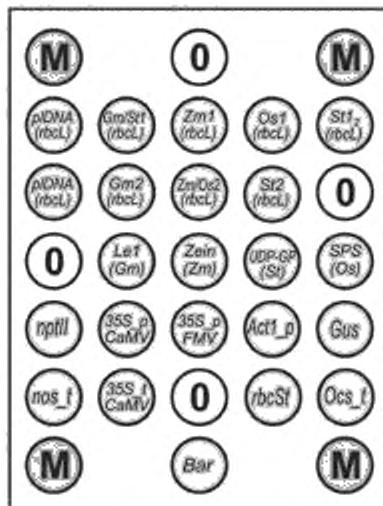


Рисунок 1 — Схема биологического микрочипа для идентификации генетически модифицированных источников растительного происхождения

Обозначение ячеек приведено в соответствии с назначением иммобилизованного в ней зонда, указанного в таблице 1.

Биологический микрочип представляет собой пластиковую подложку, выполненную в формате предметного стекла по ГОСТ 9284, на поверхности которой в определенном порядке расположена 31 ячейка полиакриламидного геля в форме полусферы диаметром 100 мкм (обозначены кружками на рисунке 1). 22 из них содержат индивидуальный ковалентно иммобилизованный олигонуклеотид (перечень и назначение олигонуклеотидов приведены в таблице 1). Пять ячеек с индексом «0» не содержат перечисленных индивидуальных ковалентно иммобилизованных олигонуклеотидов и выполняют роль отрицательного контроля гибридизации. Четыре ячейки с индексом «М», содержат ковалентно связанный флуоресцентный краситель и предназначены для автоматического вычисления интенсивности флуоресценции ячеек биологического микрочипа после гибридизации. Поверхность биологического микрочипа должна быть закрыта специальной составной крышкой с отверстиями, которая вместе с подложкой образует гибридационную камеру, предназначенную для проведения реакции гибридизации анализируемых ПЦР-продуктов с иммобилизованными на биологическом микрочипе олигонуклеотидами, и исключающую возможность испарения реакционной смеси в процессе гибридизации. Диагностическая специфичность при идентификации растительной ДНК сои, картофеля, кукурузы, риса составляет не менее 95 %.

Допускается применение других средств измерений с метрологическими характеристиками, а также оборудования и реагентов с техническими характеристиками не хуже указанных выше».

Пункт 6.1.2. Заменить слова: «186,12 г/дм³» на «74,4 г/дм³», «18,61 г» на «7,44 г», «гидроокиси натрия» на «NaOH».

Пункты 6.1.4—6.1.9 изложить в новой редакции:

«6.1.4 Приготовление раствора Трис-HCl массовой концентрации 242,2 г/дм³

В колбу вместимостью 100 см³ помещают 24,22 г три(оксиметил)аминометана по 4.25 [10] и растворяют приблизительно в 80 см³ особо чистой стерильной воды. Концентрированной соляной кислотой по ГОСТ 3118 доводят pH раствора до 7,5 ед. pH, а объем — до 100 см³ особо чистой стерильной водой.

Срок хранения при комнатной температуре — не более 6 мес.

6.1.5 Приготовление раствора NaCl массовой концентрации 146,2 г/дм³

В плоскодонную колбу вместимостью 100 см³ помещают 14,62 г хлористого натрия по ГОСТ 4233, растворяют в 70—80 см³ особо чистой стерильной воды, затем полученный раствор переносят в мерную колбу вместимостью 100 см³ и особо чистой стерильной водой доводят объем раствора до метки.

Срок хранения при комнатной температуре — не более одного года.

6.1.6 Приготовление ЦТАБ-буфера

В стеклянную колбу вместимостью 100 см³ помещают 2,0 г сухого цетилтриметиламмония бромида по 4.28 [11], далее добавляют 5 см³ раствора Трис-HCl, приготовленного по 6.1.4, 56 см³ раствора NaCl, приготовленного по 6.1.5, и 10 см³ раствора ЭДТА, приготовленного по 6.1.2. Объем раствора доводят до 100 см³ особо чистой стерильной водой. Перемешивают на магнитной мешалке до полного растворения соли.

Срок хранения при комнатной температуре — не более одного года.

6.1.7 Приготовление ЦТАБ-раствора

В стеклянную колбу вместимостью 100 см³ помещают 0,5 г сухого цетилтриметиламмония бромида по 4.28 [11], и добавляют 1,6 см³ раствора NaCl, приготовленного по 6.1.5. Объем раствора доводят до 100 см³ особо чистой стерильной водой.

Срок хранения при температуре 4 °C — 5 °C — не более месяца, в морозильной камере по ГОСТ 26678 при температуре минус 20 °C — до одного года.

6.1.8 Приготовление разведенного раствора NaCl

В мерную колбу вместимостью 100 см³ вносят 48 см³ раствора NaCl, приготовленного по 6.1.5, и особо чистой стерильной водой доводят объем раствора до метки.

Срок хранения при комнатной температуре — не более 6 мес.

6.1.9 Раствор Taq-полимеразы по 4.31 хранят при температуре минус 20 °C не более шести месяцев. Не допускается хранение раствора Taq-полимеразы ниже температуры минус 23 °C».

Пункты 6.2.1—6.2.6 изложить в новой редакции:

«6.2.1 Две параллельные пробы анализируемого продукта массой около 100 мг каждая помещают в две чистые стерильные микроцентрифужные пробирки по 4.15 вместимостью 1,5 см³, добавляют по 500 мкм³ ЦТАБ-буфера, приготовленного по 6.1.6, перемешивают на аппарате для встряхивания по 4.10 [6] в течение 2 мин и выдерживают 15—20 мин при температуре 65 °C в термостате для микропробирок.

6.2.2 Микроцентрифужные пробирки со смесью, приготовленной по 6.2.1, центрифицируют при комнатной температуре в настольной центрифуге по 4.8 [4] при частоте вращения 13000 мин⁻¹ в течение 10 мин.

6.2.3 Надосадочную жидкость, полученную по 6.2.2, отбирают микродозатором (обычно по 500 мм³) и переносят в чистые микроцентрифужные пробирки, добавляют равный объем хлороформа по ГОСТ 20015. Содержимое перемешивают на аппарате для встряхивания в течение 2 мин и центрифицируют 10 мин при частоте вращения 13000 мин⁻¹.

6.2.4 Верхнюю жидкую фазу из смеси, полученной по 6.2.3, аккуратно отбирают микродозатором в чистые микроцентрифужные пробирки, не захватывая промежуточную или нижнюю фазу. В пробирки добавляют два объема ЦТАБ-раствора, приготовленного по 6.1.7, аккуратно перемешивают, переворачивая пробирки вручную, и выдерживают 60 мин при комнатной температуре.

6.2.5 Смесь, полученную по 6.2.4, центрифицируют 5 мин при частоте вращения 13000 мин⁻¹. Надосадочную жидкость тщательно удаляют микродозатором, а осадок растворяют в 350—600 мм³ (в зависимости от объема осадка) разведенного раствора NaCl, приготовленного по 6.1.8, добавляют равный объем хлороформа по ГОСТ 20015, перемешивают на аппарате для встряхивания в течение 30 сек и центрифицируют 10 мин при частоте вращения 13000 мин⁻¹.

6.2.6 Надосадочную жидкость, полученную по 6.2.5, отбирают микродозатором и переносят в чистые микроцентрифужные пробирки, добавляют равный объем изопропилового спирта по 4.27, аккуратно перемешивают содержимое пробирок вручную и выдерживают в течение 1 часа при комнатной температуре».

Подраздел 6.2 дополнить пунктами 6.2.7—6.2.9:

«6.2.7 Смесь, полученную по 6.2.6, центрифицируют 10 мин при частоте вращения 13000 мин⁻¹, надосадочную жидкость аккуратно сливают, а к осадку ДНК добавляют 1 см³ 70%-ного этилового спирта, приготовленного по 6.1.3 и охлажденного до температуры 0 °C — 4 °C, перемешивают и центрифицируют 5 мин при частоте вращения 13000 мин⁻¹.

6.2.8 Полученную надосадочную жидкость вновь тщательно удаляют, а осадок ДНК подсушивают при комнатной температуре до полного удаления этилового спирта, но не более 30 мин.

6.2.9 Осадок ДНК, полученный по 6.2.8, перерастворяют в 40—50 мм³ особо чистой стерильной воды. Полученный раствор ДНК используют для проведения амПЦР.

Срок хранения раствора ДНК при температуре минус 20 °C — до одного года».

Пункт 6.3.1.1 изложить в новой редакции:

«6.3.1.1 Готовят две микроцентрифужные пробирки вместимостью по 1,5 см³ и маркируют их «M1» и «M2».

В пробирку «M1» микродозатором вносят (из расчета на каждую анализируемую пробу): 2,5 мм³ 10x буфера реакционного для ПЦР по 4.32; 2,5 мм³ смеси дезоксирибонуклеозидтрифосфатов по 4.35 [14], 2 мм³ фермента Таq-полимеразы по 4.31 [12] (концентрацией 5 Ед. акт/мм³)*, 1 мм³ флуоресцентного субстрата ФС по 4.36 [15], а также 1 мм³ водного раствора праймеров «ПР-1» по 4.40 [19].

В пробирку «M2» микродозатором вносят (из расчета на каждую анализируемую пробу): 2,5 мм³ 10x буфера реакционного для ПЦР по 4.32; 2,5 мм³ смеси дезоксирибонуклеозидтрифосфатов по 4.35 [14], 2 мм³ фермента Таq-полимеразы по 4.31 [12] (концентрацией 5 Ед. акт/мм³)*, 1 мм³ флуоресцентного субстрата ФС по 4.36 [15], а также 1 мм³ водного раствора праймеров «ПР-2» по 4.41 [20].

Смесь разбавляют особо чистой стерильной водой до объема 20 мм³ (из расчета на одну анализируемую пробу) и осторожно перемешивают в течение 3—5 с на аппарате для встряхивания, не допуская образования пены. Общий объем реакционных смесей в микропробирках «M1» и «M2» для амПЦР готовят с учетом числа анализируемых проб и двух контрольных проб: положительный контроль (заведомо трансгенная ДНК по 4.37) и отрицательный контроль (заведомо нетрансгенная ДНК по 4.38)».

Пункты 7.1.1—7.1.4 изложить в новой редакции; дополнить пунктами — 7.1.5, 7.1.6:

«7.1.1 Для каждой анализируемой пробы готовят 2 чистые микроцентрифужные пробирки вместимостью 0,2 или 0,5 см³, маркируя их «N₁» и «N₂», где N — номер анализируемой пробы.

* Срок хранения Таq-полимеразы после разведения при температуре от 2 °C до 8 °C — не более 2 ч.

7.1.2 Реакционные смеси для амПЦР «M1» и «M2», полученные по 6.3.1.1—6.3.1.2, микродозатором вносят в микроцентрифужные пробирки по 20 мм^3 в каждую таким образом, чтобы смесь «M1» была распределена по пробиркам с индексом «N₁», а смесь «M2» — по пробиркам с индексом «N₂».

7.1.3 Анализируемую ДНК пробы N, выделенную по 6.2, вносят микродозатором по 5 мм^3 в микроцентрифужные пробирки с реакционной смесью для амПЦР по 7.1.2, маркованные, соответственно, «N₁» и «N₂». При использовании амплификатора ДНК [2] без подогрева крышки в каждую микроцентрифужную пробирку с реакционной смесью вносят по 30 мм^3 вазелинового масла по ГОСТ 3164 для предохранения реакционной смеси от испарения водной фазы при амПЦР. В этом случае анализируемую ДНК вносят под слой масла, в результате чего образуются водная и масляная фазы.

7.1.4 В две другие микроцентрифужные пробирки микродозатором вносят по 5 мм^3 раствора заведомо трансгенной ДНК (положительный контроль).

7.1.5 Затем еще в две другие микроцентрифужные пробирки микродозатором вносят по 5 мм^3 раствора заведомо нетрансгенной ДНК (отрицательный контроль).

7.1.6 Все микроцентрифужные пробирки со смесями, подготовленными по 7.1.3—7.1.5, помещают в амплификатор ДНК и проводят амПЦР по программе, указанной в таблице 2.

Таблица 2 — Программа проведения амПЦР

Шаг программы	Температура, °С	Время инкубации	Число циклов
1	95	12 мин	1
2	95	30 с	55
	51	30 с	
	72	30 с	
3	72	10 мин	1

Подраздел 7.2 изложить в новой редакции:

«7.2 Гибридизация на биологическом микрочипе

7.2.1 Для проведения этапа гибридизации готовят N+2 микроцентрифужные пробирки вместимостью 0,5 или 1,5 мм^3 (N — количество анализируемых проб, две другие пробирки нужны для анализа положительного и отрицательного контроля).

7.2.2 В необходимое количество микроцентрифужных пробирок микродозатором вносят по 18 мм^3 гибридизационного буфера 4.33 [13]. К гибридизационному буферу в пробирку «N» добавляют по 9 мм^3 водной фазы ПЦР-смесей из пробирок «N₁» и «N₂», полученных в результате проведения амПЦР по 7.1.6 и перемешивают в течение 20—30 с на аппарате для встряхивания по 4.10 с частотой вращения не менее 1500 мин^{-1} для получения гибридизационной смеси.

7.2.3 Из каждой микроцентрифужной пробирки микродозатором отбирают по 34 мм^3 гибридизационной смеси (для каждого биологического микрочипа), полученной по 7.2.2. Смесь вносят через любое из двух отверстий гибридизационной камеры, после чего оба отверстия закрывают крышкой. Гибридизацию проводят в термостате по 4.4 [3] при температуре 37 °С. Минимальное время гибридизации составляет 3 ч. Допускается гибридизация в течение ночи, но не более 16—18 ч.

7.2.4 После окончания гибридизации крышку реакционной камеры открывают и микродозатором отбирают гибридизационную смесь из камеры микрочипа. В любое из двух отверстий камеры вносят 34 мм^3 дистиллированной воды по ГОСТ 6709, предварительно прогретой до температуры 37 °С. Воду выдерживают в реакционной камере биологического микрочипа в течение 1 минуты, затем отбирают. Процедуру повторяют, после чего составную крышку отсоединяют от подложки. Подложку последовательно промывают дистиллированной водой по ГОСТ 6709, этиловым спиртом по 4.26, дистиллированной водой по ГОСТ 6709 и высушивают при комнатной температуре.

Схема метода идентификации генетически модифицированных источников (ГМИ) растительного происхождения приведена в приложении Б».

Раздел 8 изложить в новой редакции:

«8 Обработка и интерпретация результатов анализа

8.1 Результаты гибридизации регистрируют с помощью универсального аппаратно-программного комплекса для анализа биочипов (УАПК) [1]. Инсталляция и эксплуатация комплекса осуществляется в соответствии с руководством по эксплуатации УАПК.

8.2 Производят запуск программного обеспечения, поставляемого вместе с комплексом (файл *imagineware.exe*). При запуске на мониторе появляется схема биочипа с указанием отдельных ячеек и обозначением находящихся в них зондов. Названия зондов соответствуют указанным в таблице 1 и на рисунке 1.

8.3 Биологический микрочип после проведения гибридизации, промывки, удаления гибридизационной камеры, ополаскивания и высушивания помещают в держатель УАПК «лицевой» стороной (содержащей гелевые ячейки) вверх.

8.4 Нажимают пиктограмму с надписью «Пуск» в верхней части диалогового окна «Снимок». При этом происходит возбуждение флуоресценции ячеек биочипа лазерами с длиной волны 640 нм, захват флуоресцентного изображения, его обработка и выдача отчета о присутствии в исследуемом образце ДНК растительного происхождения, идентификации видоспецифичной ДНК (соя, кукуруза, картофель, рис) и наличии/отсутствии генетических элементов, используемых как детерминанты трансгенности. Применение универсального аппаратно-программного комплекса (УАПК) для анализа биологических микрочипов [1] позволяет автоматизировать все этапы регистрации и интерпретации результатов и получать заключение о наличии/отсутствии ДНК растительного происхождения в исследуемом образце, а также о наличии/отсутствии генетических детерминант трансгенности.

8.5 Анализ биологических микрочипов с прогибридизованными ПЦР-продуктами, полученными при амплификации ДНК, выделенной из различных образцов, начинают с регистрации и интерпретации гибридизационных картин положительного (заведомо трансгенной ДНК) и отрицательного контроля (заведомо нетрансгенной ДНК).

8.6 Результат анализа ДНК сои, содержащей трансгенные элементы, с использованием гибридизации на биочипе, представлен в приложении В.

8.7 В случае, если при использовании заведомо нетрансгенной ДНК регистрируют сигнал в ячейках, содержащих олигонуклеотиды, комплементарные последовательностям фрагментов векторных конструкций и маркерных генов, это свидетельствует о получении ложноположительного результата. При этом результаты анализа остальных исследуемых образцов не учитываются. Причиной может быть загрязнение (контаминация) ГМИ реактивов и/или оборудования. В этом случае необходимо обработать поверхности лабораторных столов и оборудования раствором соляной кислоты по ГОСТ 3118 (0,1 моль/дм³), заменить реактивы на свежеприготовленные и повторить анализ. В случае отсутствия сигналов в ячейках, содержащих зонды, специфичные к различным генетическим детерминантам трансгенности, при использовании заведомо нетрансгенной ДНК, делают заключение об отсутствии контаминации и проводят анализ образцов ДНК согласно протоколу.

8.8 Отсутствие флуоресцентных сигналов в ячейках, содержащих олигонуклеотиды, специфичные к гену *RBCL*, при использовании нетрансгенной растительной ДНК свидетельствует о получении ложноотрицательного результата. При этом результаты анализа остальных исследуемых образцов не учитываются. Причиной могут быть потеря активности одного из компонентов реакционной смеси для амПЦР или несоблюдение условий проведения амПЦР и/или гибридизации на биологическом микрочипе. В этом случае необходимо заменить реактивы на свежеприготовленные и повторить анализ. Наличие сигнала в ячейках, содержащих олигонуклеотиды, специфичные к ДНК растительного происхождения, при использовании заведомо нетрансгенной ДНК, свидетельствует об эффективно проведенной амПЦР и гибридизации на биочипе. При этом анализ образцов ДНК проводят далее согласно протоколу».

Приложение Б изложить в новой редакции:

«ПРИЛОЖЕНИЕ Б
(справочное)

Схема метода идентификации генетически модифицированных источников растительного происхождения с использованием биологического микрочипа

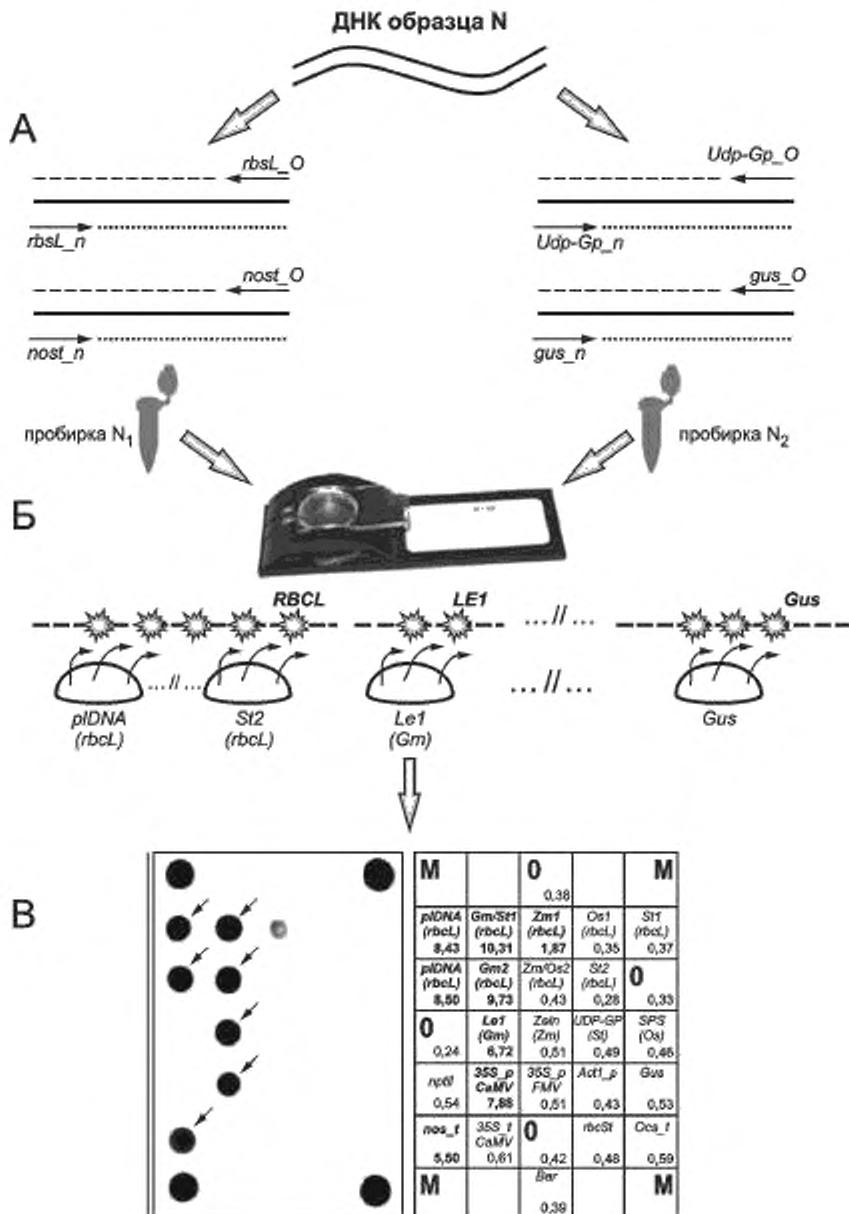


Рисунок Б.1

А — мультиплексная асимметричная амплификация ДНК образца «N» в двух независимых пробирках «N₁» и «N₂» с уникальным набором праймеров для получения преимущественно одноцепочечных флуоресцентно меченных фрагментов;

Б — гибридизация ПЦР-продуктов, полученных в независимых пробирках «N₁» и «N₂» со специфическими олигонуклеотидами, иммобилизованными на биологическом микрочипе;

В — регистрация и интерпретация флуоресцентной картины гибридизации на биологическом микрочипе».

Приложение В изложить в новой редакции:

«ПРИЛОЖЕНИЕ В
(обязательное)

**Результат анализа ДНК сои, содержащей трансгенные элементы,
с использованием гибридизации на биологическом микрочипе**

(флуоресцентная картина гибридизации, полученная в результате анализа ДНК генетически модифицированной сои и распределение нормированных сигналов ячеек биологического микрочипа)

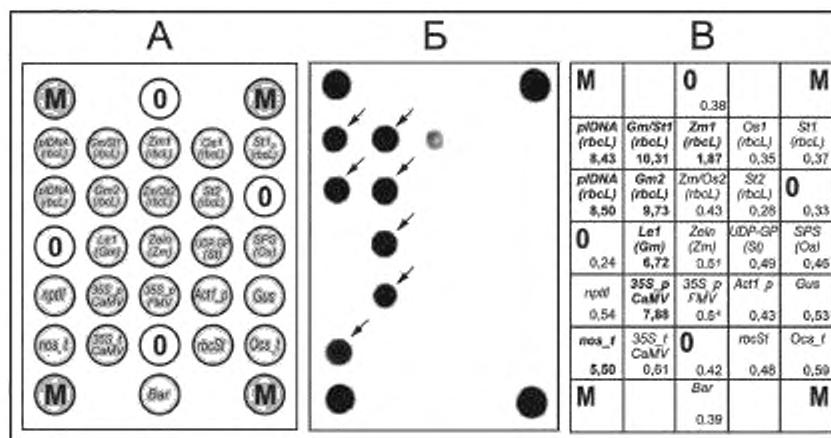


Рисунок В.1

А — схема биологического микрочипа для идентификации генетически модифицированного источника растительного происхождения;

Б — гибридизационная картина на биологическом микрочипе флуоресцентных продуктов амПЦР анализируемой ДНК сои, содержащей 35S-промотор, терминатор лоз. Стрелками обозначены ячейки, в которых образовались совершенные гибридизационные дуплексы.

В — распределение нормированных сигналов ячеек биологического микрочипа. Жирным шрифтом выделены ячейки, в которых образовались совершенные гибридизационные дуплексы».

Приложение Г изложить в новой редакции:

«ПРИЛОЖЕНИЕ Г
(рекомендуемое)

Пример оформления протокола испытания

Наименование организации (испытательная лаборатория)

ПРОТОКОЛ ИСПЫТАНИЙ

№ _____ от « ____ » 201__ г.

Даты: поступления на испытание « ____ » 201__ г.

конца испытаний « ____ » 201__ г.

Продукция: Котлеты «Московские»

Производитель сырья или продукции: ООО «Вымпел»

Предъявитель сырья или продукции: Орган сертификации «Биотест-М»

Отбор проб произведен по ГОСТ 11856—89

в соответствии с нормативным документом на соответствующую однородную группу сырья или продукции

Акт отбора проб и техническое задание на испытания № 118 от 08.02.2013

Испытания проведены на основании требований ГОСТ Р 52174—2003

Номер образца: 6/кс, 7/кс, 8/кс и 9/кс

Характеристика испытуемого образца (маркировка, вид и состояние упаковки, этикетки, штриховка):

Маркировка на упаковке, информирующая о наличии в продукте ГМИ в образцах № 6/кс, 7/кс и 8/кс отсутствует, а в образце № 9/кс присутствует.

Маркировка: —

Годен до: — Штриховой код: —

Результаты испытаний

Т а б л и ц а 1 — Нетрансгенные видоспецифичные последовательности

Последовательности	Номер образца				
	6/кс	7/кс	8/кс	9/кс	При наличии
ген RBCL	+	+	+	+	
GM/ST1(RBCL)	+	+	+	+	
ZM1(RBCL)	-	-	-	-	
OS1(RBCL)	-	-	-	-	
ST1 ₂ (RBCL)	+	+	-	-	
GM2(RBCL)	-	-	+	+	
ZM/OS2(RBCL)	-	-	-	-	
ST2(RBCL)	+	+	-	-	
Le1(Gm)	-	-	+	+	
Zein(Zm)	-	-	-	-	
UDP-GP (St)	+	+	-	-	
SPS (Os)	-	-	-	-	

Результат анализа: В образцах 7/кс и 9/кс обнаружены следующие растительные компоненты: в образце 6/кс и 7/кс обнаружено присутствие ДНК сои, а в образцах 8/кс и 9/кс обнаружено присутствие ДНК картофеля.

Таблица 2 — Трансгенные видоспецифичные последовательности

Последовательности	Номер образца				
	6/кс	7/кс	8/кс	9/кс	При наличии
<i>nptII</i>	—	+	—	—	
35S_p CaMV	—	+	—	+	
35S_p FMV	—	—	—	—	
Act1_p	—	—	—	—	
Gus	—	—	—	—	
nos_t	—	—	—	+	
35S_t CaMV	—	—	—	—	
rbcSt	—	—	—	—	
Ocs_t	—	—	—	—	
Bar	—	—	—	—	

Результат анализа: В образцах 7/кс и 9/кс обнаружены следующие трансгенные компоненты: в образце 7/кс обнаружен гомолог гена *nptII*; промотор 35S CaMV и терминатор nos, а в образце 9/кс обнаружены промотор 35S CaMV и терминатор nos. В образцах 6/кс и 8/кс трансгенные компоненты не обнаружены. Маркировка на упаковке, информирующая о наличии в продукте ГМИ, в образце 7/кс отсутствует, а в образце 9/кс присутствует.

Вывод: Все образцы содержат растительную ДНК, образец 6/кс содержит нетрансгенную ДНК сои; образец 7/кс содержит трансгенную ДНК сои; образец 8/кс содержит нетрансгенную ДНК картофеля; образец 9/кс содержит трансгенную ДНК картофеля.

Исполнители:

подпись

Иванов И.И.

Фамилия, инициалы

подпись

Петров П.П.

Фамилия, инициалы

Руководитель испытательной лаборатории

подпись

МП

Фамилия, инициалы

Заключение распространяется на образец, представленный на испытания».
Приложение Д изложить в новой редакции:

«ПРИЛОЖЕНИЕ Д
(справочное)

Библиография

- | | |
|---|--|
| [1] ТУ 9443-004-02699501—2006
ООО «Биочип-ИМБ» | Универсальный аппаратно-программный комплекс для анализа биологических микрочипов (УАПК)
Амплификатор «Терцик МС-2» |
| [2] ТУ 9642-001-4648062—98 | Термостат суховоздушный ТВР-25 |
| [3] ТУ 42-619—61 | Микроцентрифуга настольная 5415С, 13000 мин ⁻¹ |
| [4] Корпорация «Эппендорф», кат. № 5425 000.014 | Мешалка магнитная с подогревом |
| [5] Корпорация «Хеликон», кат. № MSH-300 | Аппарат для встряхивания (центрифуга — вортекс) |
| [6] Корпорация «Хеликон», кат. № CV-1500 | Штативы под микроцентрифужные пробирки |
| [7] Корпорация «Хеликон», кат. № RP-30 и RP-80 | Наконечники с фильтром для микропипеток |
| [8] Корпорация «Хеликон», кат. № FA104; FA108;
FA 111; FA 113N | |
| [9] ТУ 6-09-11-1721—83 | |
| [10] ТУ 6-09-4292—76 | Этилендиаминтетрауксусной кислоты натриевая соль дигидрат |
| [11] Корпорация «Хеликон», кат. № Am-0833 | Трис(оксиметил)аминометан $[NH_3^+C(CH_2OH)_3]$ |
| [12] Корпорация «Силекс», кат. № E0320 | Цетилтрииметиламмоний бромид (ЦТАБ) $[C_{12}H_{25}NBr]$ |
| [13] ТУ 9398-003-02699501—2006 | Фермент HotTaq-полимераза 5 Ед. акт. в mm^3 |
| [14] Корпорация «Силекс», кат. № N1101 | Буфер гибридизационный |
| [15] Федеральное государственное бюджетное учреждение науки Институт молекулярной биологии им. В.А. Энгельгардта Российской Академии наук (ИМБ РАН) | Раствор смеси дАТФ, дГТФ, дТТФ, дЦТФ, по 25 мМ каждого |
| [16] Федеральное государственное бюджетное учреждение науки Институт физиологии растений им. К.А. Тимирязева Российской Академии наук (ИФР РАН) | Флуоресцентный субстрат «ФС» |
| [17] Федеральное государственное бюджетное учреждение науки Институт физиологии растений им. К.А. Тимирязева Российской Академии наук (ИФР РАН) | |
| [18] ТУ 46-22-603—75 | |
| [19] Федеральное государственное бюджетное учреждение науки Институт молекулярной биологии им. В.А. Энгельгардта Российской Академии наук (ИМБ РАН) | Раствор заведомо трансгенной ДНК около 100 нг/ mm^3 или 10^6 копий/ mm^3 |
| [20] Федеральное государственное бюджетное учреждение науки Институт молекулярной биологии им. В.А. Энгельгардта Российской Академии наук (ИМБ РАН) | Раствор заведомо нетрансгенной ДНК около 100 нг/ mm^3 или 10^6 копий/ mm^3 |
| [21] Федеральное государственное бюджетное учреждение науки Институт молекулярной биологии им. В.А. Энгельгардта Российской Академии наук (ИМБ РАН) | Баня водяная с электрическим или огневым подогревом |
| [22] Государственный Комитет Санэпиднадзора Российской Федерации; № 06-19/52-17 от 15.06.95 | Раствор водный праймеров «ПР-1» |
| [23] ЗАО «НПФ ДНК-Технология» | Раствор водный праймеров «ПР-2» |
| | Биологические микрочипы (биочипы) гелевые с иммобилизованными олигонуклеотидами |
| | Методические рекомендации по проведению работ в диагностических лабораториях, использующих метод полимеразной цепной реакции. Основные положения |
| | Компьютерная программа «Gene» для учета и интерпретации результатов, полученных при помощи ПЦР-детектора «Джин» |

(Продолжение Изменения № 2 к ГОСТ Р 52174—2003)

- [24] ТУ 9443-005-46482062—2003
[25] ООО «БИОМАСТЕР-ПРОМ»

ПЦР-детектор «Джин»
Комплекты реагентов для ПЦР-амплификации ДНК
«СКАН-35S», «СКАН-gus», «СКАН-pos» и «СКАН-npt».

(ИУС № 4 2014 г.)

Изменение № 2 ГОСТ Р 52174—2003 Биологическая безопасность. Сырье и продукты пищевые. Метод идентификации генетически модифицированных источников (ГМИ) растительного происхождения с применением биологического микрочипа

Утверждено и введено в действие Приказом Федерального агентства по техническому регулированию и метрологии от 22.11.2013 № 1896-ст

Дата введения — 2014—07—01

Раздел 1. Второй абзац. Заменить слова: «пяти» на «десяти», « 10^{-12} г (1 пг)» на « 10^{-9} г (1 нг, $\sim 10^3$ геном-эквивалентов тотальной растительной ДНК/1 мкл пробы)».

Раздел 2 дополнить ссылкой:

«ГОСТ 20015—88 Хлороформ. Технические условия».

Пункты 4.1, 4.2 изложить в новой редакции:

«4.1 Универсальный аппаратно-программный комплекс (УАПК) для анализа биологических микрочипов с компьютерной программой для анализа полученных результатов [1].

4.2 Хлороформ по ГОСТ 20015, х.ч.».

Пункт 4.3. Заменить ссылку: [3] на [2].

Пункт 4.4. Заменить ссылку: [4] на [3].

Пункт 4.8. Заменить ссылку: [5] на [4].

Пункт 4.9. Заменить ссылку: [6] на [5].

Пункт 4.10. Заменить ссылку: [7] на [6].

Пункт 4.13. Заменить ссылку: [8] на [7].

Пункт 4.14. Заменить ссылку: [9] на [8].

Пункт 4.24. Заменить ссылку: [10] на [9].

Пункт 4.25. Заменить ссылку: [11] на [10].

Пункт 4.28 изложить в новой редакции:

«4.28 Цетилtrimетиламмоний бромид [11].

Пункт 4.31 изложить в новой редакции:

«4.31 Фермент термостабильный НоЗTaq-полимераза для ПЦР с «горячим стартом», оптимум активности при температуре 70 °С — 72 °С [12].

Пункты 4.33—4.36 изложить в новой редакции:

«4.33 Буфер гибридизационный [13].

4.34 Баня водяная [18].

4.35 Раствор водный дезоксирибонуклеозидтрифосфатов: дАТФ, дГТФ, дУТФ, дЦТФ с молярной концентрацией по 2 мМ каждого [14].

4.36 Раствор флуоресцентного субстрата ФС [15].

Пункт 4.37. Заменить ссылку: [17] на [16].

Пункт 4.38. Заменить ссылку: [18] на [17].

Пункты 4.39—4.41 изложить в новой редакции:

«4.39 Раствор водный праймеров «ПР-1» для амплификации соответствующих участков генома, включающий следующие пары праймеров [19]:

- праймеры для амплификации фрагмента гена *RBC1*, кодирующего большую субъединицу рибулозы-1,5-бифосфат карбоксилазы/оксигеназы (Acc. № Z95552, поз. 160—720);

- праймеры для амплификации фрагмента гена лектина *LE1* (Acc. № K00821M30884, поз. 1080—1720);

- праймеры для амплификации фрагмента гена *IVR1*, кодирующего бета-фруктозидазу (Acc. № U16123, поз. 300—1090);

- праймеры для амплификации фрагмента 35S-промотора вируса мозаики цветной капусты (Acc. № FM 177585, поз. 3560—3870);

- праймеры для амплификации фрагмента 35S-терминатора вируса мозаики цветной капусты (Acc. № FM177585, поз. 1260—1590);

- праймеры для амплификации фрагмента 35S-промотора каулимовируса мозаики норичника (*FMV*, Acc. № X06166, поз. 6260—6630);

- праймеры для амплификации фрагмента терминатора гена белка теплового шока пшеницы (Acc. № X58279, поз. 10—210);

- праймеры для амплификации фрагмента маркерного гена *BAR*, определяющего устойчивость к фосфинотрицину (Acc. № AY310901, поз. 380—920);

- праймеры для амплификации фрагмента терминатора *los* из агробактерии *Agrobacterium tumefaciens*: (Acc. № FM177585, поз. 10—370).

4.40 Раствор водный праймеров «ПР-2» для амплификации соответствующих участков генома, включающий следующие пары праймеров [20]:

- праймеры для амплификации фрагмента гена фосфорилазы УДФ-глюкозы (*UDP-GP*) (Acc. № D00667, поз. 50—310);

- праймеры для амплификации фрагмента гена фосфат-сингтазы риса (*SPS*) (Acc. № U33175, поз. 5910—6250);

- праймеры для амплификации фрагмента маркерного гена *pttl* из транспозона *Tn5* бактериального происхождения (Acc. № EU886197, поз. 9792—10145);

- праймеры для амплификации фрагмента терминатора *ocs* из агробактерии *Agrobacterium tumefaciens* (Acc. № AJ311872, поз. 5050—5240);

- праймеры для амплификации фрагмента терминатора гена *RBCS* гороха (Acc. № FM177582.1, поз. 5782—5920);

- праймеры для амплификации фрагмента промотора гена актина риса *ACT1* (Acc. № S44221, поз. 12—380);

- праймеры для амплификации фрагмента маркерного гена *gus* из бактерии *Escherichia coli* (Acc. № EU503042, поз. 2770—3140).

4.41 Биологический микрочип с иммобилизованными олигонуклеотидами, назначение которых приведено в таблице 1 (название олигонуклеотида соответствует изображенному на рисунке 1) [21]:

Т а б л и ц а 1 — Обозначение и назначение олигонуклеотидных зондов, иммобилизованных на биологическом микрочипе

Наименование олигонуклеотида	Детектируемая мишень	Назначение олигонуклеотида
<i>pIDNA (rbcL)</i>	ген <i>RBCL</i>	Зонд для идентификации ДНК растительного происхождения в анализируемом материале
<i>GM/ST1(RBCL)</i>	ген <i>RBCL</i>	Видоспецифичный зонд для идентификации ДНК сои и/или картофеля
<i>ZM1(RBCL)</i>	ген <i>RBCL</i>	Видоспецифичный зонд для идентификации ДНК кукурузы
<i>OS1(RBCL)</i>	ген <i>RBCL</i>	Видоспецифичный зонд для идентификации ДНК риса
<i>ST1₂(RBCL)</i>	ген <i>RBCL</i>	Видоспецифичный зонд для идентификации ДНК картофеля
<i>GM2(RBCL)</i>	ген <i>RBCL</i>	Видоспецифичный зонд для идентификации ДНК сои
<i>ZM/OS2(RBCL)</i>	ген <i>RBCL</i>	Видоспецифичный зонд для идентификации ДНК кукурузы и/или риса
<i>ST2(RBCL)</i>	ген <i>RBCL</i>	Видоспецифичный зонд для идентификации ДНК картофеля
<i>Le1(Gm)</i>	ген лектина (<i>LE1</i>)	Специфичный зонд для идентификации ДНК сои
<i>Zein(Zm)</i>	ген <i>IVR1</i>	Специфичный зонд для идентификации ДНК кукурузы

Окончание таблицы 1

Наименование олигонуклеотида	Детектируемая мишень	Назначение олигонуклеотида
UDP-GP (St)	ген фосфорилазы УДФ-глюкозы	Специфичный зонд для идентификации ДНК картофеля
SPS (Os)	ген фосфат-сингтазы риса	Специфичный зонд для идентификации ДНК риса
<i>nptII</i>	ген <i>npt</i>	Специфичный зонд для идентификации маркерного гена <i>nptII</i> из транспозона <i>Tn5</i>
35S_p CAMV	промотор 35S	Специфичный зонд для идентификации 35S промотора вируса мозаики цветной капусты
35S_p FMV	промотор FMV	Специфичный зонд для идентификации 35S FMV промотора каулимовируса мозаики горичника
Act1_p	ген актина ACT1	Специфичный зонд для идентификации промотора гена актина риса
Gus	ген gus	Специфичный зонд для идентификации маркерного гена gus
<i>nos_t</i>	терминатор nos	Специфичный зонд для идентификации терминатора nos из агробактерии <i>Agrobacterium tumefaciens</i>
35S_t CaMV	терминатор 35S	Специфичный зонд для идентификации 35S терминатора вируса мозаики цветной капусты
<i>rbcSf</i>	Терминатор гена RBCS	Специфичный зонд для идентификации терминатора гена RBCS гороха
Ocs_t	Терминатор Ocs	Специфичный зонд для идентификации терминатора ocs из агробактерии <i>Agrobacterium tumefaciens</i>
Bar	ген BAR	Специфичный зонд для идентификации маркерного гена BAR

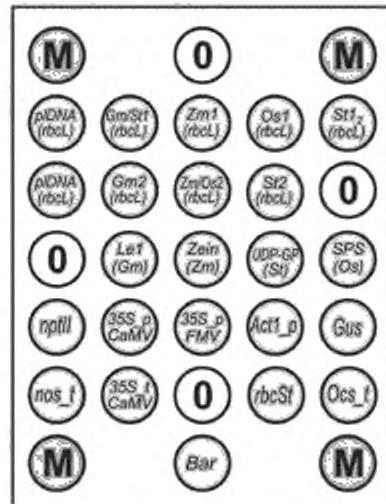


Рисунок 1 — Схема биологического микрочипа для идентификации генетически модифицированных источников растительного происхождения

Обозначение ячеек приведено в соответствии с назначением иммобилизованного в ней зонда, указанного в таблице 1.

Биологический микрочип представляет собой пластиковую подложку, выполненную в формате предметного стекла по ГОСТ 9284, на поверхности которой в определенном порядке расположена 31 ячейка полиакриламидного геля в форме полусферы диаметром 100 мкм (обозначены кружками на рисунке 1). 22 из них содержат индивидуальный ковалентно иммобилизованный олигонуклеотид (перечень и назначение олигонуклеотидов приведены в таблице 1). Пять ячеек с индексом «0» не содержат перечисленных индивидуальных ковалентно иммобилизованных олигонуклеотидов и выполняют роль отрицательного контроля гибридизации. Четыре ячейки с индексом «М», содержат ковалентно связанный флуоресцентный краситель и предназначены для автоматического вычисления интенсивности флуоресценции ячеек биологического микрочипа после гибридизации. Поверхность биологического микрочипа должна быть закрыта специальной составной крышкой с отверстиями, которая вместе с подложкой образует гибридационную камеру, предназначенную для проведения реакции гибридизации анализируемых ПЦР-продуктов с иммобилизованными на биологическом микрочипе олигонуклеотидами, и исключающую возможность испарения реакционной смеси в процессе гибридизации. Диагностическая специфичность при идентификации растительной ДНК сои, картофеля, кукурузы, риса составляет не менее 95 %.

Допускается применение других средств измерений с метрологическими характеристиками, а также оборудования и реагентов с техническими характеристиками не хуже указанных выше».

Пункт 6.1.2. Заменить слова: «186,12 г/дм³» на «74,4 г/дм³», «18,61 г» на «7,44 г», «гидроокиси натрия» на «NaOH».

Пункты 6.1.4—6.1.9 изложить в новой редакции:

«6.1.4 Приготовление раствора Трис-HCl массовой концентрации 242,2 г/дм³

В колбу вместимостью 100 см³ помещают 24,22 г три(оксиметил)аминометана по 4.25 [10] и растворяют приблизительно в 80 см³ особо чистой стерильной воды. Концентрированной соляной кислотой по ГОСТ 3118 доводят pH раствора до 7,5 ед. pH, а объем — до 100 см³ особо чистой стерильной водой.

Срок хранения при комнатной температуре — не более 6 мес.

6.1.5 Приготовление раствора NaCl массовой концентрации 146,2 г/дм³

В плоскодонную колбу вместимостью 100 см³ помещают 14,62 г хлористого натрия по ГОСТ 4233, растворяют в 70—80 см³ особо чистой стерильной воды, затем полученный раствор переносят в мерную колбу вместимостью 100 см³ и особо чистой стерильной водой доводят объем раствора до метки.

Срок хранения при комнатной температуре — не более одного года.

6.1.6 Приготовление ЦТАБ-буфера

В стеклянную колбу вместимостью 100 см³ помещают 2,0 г сухого цетилтриметиламмония бромида по 4.28 [11], далее добавляют 5 см³ раствора Трис-HCl, приготовленного по 6.1.4, 56 см³ раствора NaCl, приготовленного по 6.1.5, и 10 см³ раствора ЭДТА, приготовленного по 6.1.2. Объем раствора доводят до 100 см³ особо чистой стерильной водой. Перемешивают на магнитной мешалке до полного растворения соли.

Срок хранения при комнатной температуре — не более одного года.

6.1.7 Приготовление ЦТАБ-раствора

В стеклянную колбу вместимостью 100 см³ помещают 0,5 г сухого цетилтриметиламмония бромида по 4.28 [11], и добавляют 1,6 см³ раствора NaCl, приготовленного по 6.1.5. Объем раствора доводят до 100 см³ особо чистой стерильной водой.

Срок хранения при температуре 4 °C — 5 °C — не более месяца, в морозильной камере по ГОСТ 26678 при температуре минус 20 °C — до одного года.

6.1.8 Приготовление разведенного раствора NaCl

В мерную колбу вместимостью 100 см³ вносят 48 см³ раствора NaCl, приготовленного по 6.1.5, и особо чистой стерильной водой доводят объем раствора до метки.

Срок хранения при комнатной температуре — не более 6 мес.

6.1.9 Раствор Taq-полимеразы по 4.31 хранят при температуре минус 20 °C не более шести месяцев. Не допускается хранение раствора Taq-полимеразы ниже температуры минус 23 °C».

Пункты 6.2.1—6.2.6 изложить в новой редакции:

«6.2.1 Две параллельные пробы анализируемого продукта массой около 100 мг каждая помещают в две чистые стерильные микроцентрифужные пробирки по 4.15 вместимостью 1,5 см³, добавляют по 500 мкм³ ЦТАБ-буфера, приготовленного по 6.1.6, перемешивают на аппарате для встряхивания по 4.10 [6] в течение 2 мин и выдерживают 15—20 мин при температуре 65 °C в термостате для микропробирок.

6.2.2 Микроцентрифужные пробирки со смесью, приготовленной по 6.2.1, центрифицируют при комнатной температуре в настольной центрифуге по 4.8 [4] при частоте вращения 13000 мин⁻¹ в течение 10 мин.

6.2.3 Надосадочную жидкость, полученную по 6.2.2, отбирают микродозатором (обычно по 500 мм³) и переносят в чистые микроцентрифужные пробирки, добавляют равный объем хлороформа по ГОСТ 20015. Содержимое перемешивают на аппарате для встряхивания в течение 2 мин и центрифицируют 10 мин при частоте вращения 13000 мин⁻¹.

6.2.4 Верхнюю жидкую фазу из смеси, полученной по 6.2.3, аккуратно отбирают микродозатором в чистые микроцентрифужные пробирки, не захватывая промежуточную или нижнюю фазу. В пробирки добавляют два объема ЦТАБ-раствора, приготовленного по 6.1.7, аккуратно перемешивают, переворачивая пробирки вручную, и выдерживают 60 мин при комнатной температуре.

6.2.5 Смесь, полученную по 6.2.4, центрифицируют 5 мин при частоте вращения 13000 мин⁻¹. Надосадочную жидкость тщательно удаляют микродозатором, а осадок растворяют в 350—600 мм³ (в зависимости от объема осадка) разведенного раствора NaCl, приготовленного по 6.1.8, добавляют равный объем хлороформа по ГОСТ 20015, перемешивают на аппарате для встряхивания в течение 30 сек и центрифицируют 10 мин при частоте вращения 13000 мин⁻¹.

6.2.6 Надосадочную жидкость, полученную по 6.2.5, отбирают микродозатором и переносят в чистые микроцентрифужные пробирки, добавляют равный объем изопропилового спирта по 4.27, аккуратно перемешивают содержимое пробирок вручную и выдерживают в течение 1 часа при комнатной температуре».

Подраздел 6.2 дополнить пунктами 6.2.7—6.2.9:

«6.2.7 Смесь, полученную по 6.2.6, центрифицируют 10 мин при частоте вращения 13000 мин⁻¹, надосадочную жидкость аккуратно сливают, а к осадку ДНК добавляют 1 см³ 70%-ного этилового спирта, приготовленного по 6.1.3 и охлажденного до температуры 0 °C — 4 °C, перемешивают и центрифицируют 5 мин при частоте вращения 13000 мин⁻¹.

6.2.8 Полученную надосадочную жидкость вновь тщательно удаляют, а осадок ДНК подсушивают при комнатной температуре до полного удаления этилового спирта, но не более 30 мин.

6.2.9 Осадок ДНК, полученный по 6.2.8, перерастворяют в 40—50 мм³ особо чистой стерильной воды. Полученный раствор ДНК используют для проведения амПЦР.

Срок хранения раствора ДНК при температуре минус 20 °C — до одного года».

Пункт 6.3.1.1 изложить в новой редакции:

«6.3.1.1 Готовят две микроцентрифужные пробирки вместимостью по 1,5 см³ и маркируют их «M1» и «M2».

В пробирку «M1» микродозатором вносят (из расчета на каждую анализируемую пробу): 2,5 мм³ 10x буфера реакционного для ПЦР по 4.32; 2,5 мм³ смеси дезоксирибонуклеозидтрифосфатов по 4.35 [14], 2 мм³ фермента Таq-полимеразы по 4.31 [12] (концентрацией 5 Ед. акт/мм³)*, 1 мм³ флуоресцентного субстрата ФС по 4.36 [15], а также 1 мм³ водного раствора праймеров «ПР-1» по 4.40 [19].

В пробирку «M2» микродозатором вносят (из расчета на каждую анализируемую пробу): 2,5 мм³ 10x буфера реакционного для ПЦР по 4.32; 2,5 мм³ смеси дезоксирибонуклеозидтрифосфатов по 4.35 [14], 2 мм³ фермента Таq-полимеразы по 4.31 [12] (концентрацией 5 Ед. акт/мм³)*, 1 мм³ флуоресцентного субстрата ФС по 4.36 [15], а также 1 мм³ водного раствора праймеров «ПР-2» по 4.41 [20].

Смесь разбавляют особо чистой стерильной водой до объема 20 мм³ (из расчета на одну анализируемую пробу) и осторожно перемешивают в течение 3—5 с на аппарате для встряхивания, не допуская образования пены. Общий объем реакционных смесей в микропробирках «M1» и «M2» для амПЦР готовят с учетом числа анализируемых проб и двух контрольных проб: положительный контроль (заведомо трансгенная ДНК по 4.37) и отрицательный контроль (заведомо нетрансгенная ДНК по 4.38)».

Пункты 7.1.1—7.1.4 изложить в новой редакции; дополнить пунктами — 7.1.5, 7.1.6:

«7.1.1 Для каждой анализируемой пробы готовят 2 чистые микроцентрифужные пробирки вместимостью 0,2 или 0,5 см³, маркируя их «N₁» и «N₂», где N — номер анализируемой пробы.

* Срок хранения Таq-полимеразы после разведения при температуре от 2 °C до 8 °C — не более 2 ч.

7.1.2 Реакционные смеси для амПЦР «M1» и «M2», полученные по 6.3.1.1—6.3.1.2, микродозатором вносят в микроцентрифужные пробирки по 20 мм^3 в каждую таким образом, чтобы смесь «M1» была распределена по пробиркам с индексом «N₁», а смесь «M2» — по пробиркам с индексом «N₂».

7.1.3 Анализируемую ДНК пробы N, выделенную по 6.2, вносят микродозатором по 5 мм^3 в микроцентрифужные пробирки с реакционной смесью для амПЦР по 7.1.2, маркованные, соответственно, «N₁» и «N₂». При использовании амплификатора ДНК [2] без подогрева крышки в каждую микроцентрифужную пробирку с реакционной смесью вносят по 30 мм^3 вазелинового масла по ГОСТ 3164 для предохранения реакционной смеси от испарения водной фазы при амПЦР. В этом случае анализируемую ДНК вносят под слой масла, в результате чего образуются водная и масляная фазы.

7.1.4 В две другие микроцентрифужные пробирки микродозатором вносят по 5 мм^3 раствора заведомо трансгенной ДНК (положительный контроль).

7.1.5 Затем еще в две другие микроцентрифужные пробирки микродозатором вносят по 5 мм^3 раствора заведомо нетрансгенной ДНК (отрицательный контроль).

7.1.6 Все микроцентрифужные пробирки со смесями, подготовленными по 7.1.3—7.1.5, помещают в амплификатор ДНК и проводят амПЦР по программе, указанной в таблице 2.

Таблица 2 — Программа проведения амПЦР

Шаг программы	Температура, °С	Время инкубации	Число циклов
1	95	12 мин	1
2	95	30 с	55
	51	30 с	
	72	30 с	
3	72	10 мин	1

Подраздел 7.2 изложить в новой редакции:

«7.2 Гибридизация на биологическом микрочипе

7.2.1 Для проведения этапа гибридизации готовят N+2 микроцентрифужные пробирки вместимостью 0,5 или 1,5 мм^3 (N — количество анализируемых проб, две другие пробирки нужны для анализа положительного и отрицательного контроля).

7.2.2 В необходимое количество микроцентрифужных пробирок микродозатором вносят по 18 мм^3 гибридизационного буфера 4.33 [13]. К гибридизационному буферу в пробирку «N» добавляют по 9 мм^3 водной фазы ПЦР-смесей из пробирок «N₁» и «N₂», полученных в результате проведения амПЦР по 7.1.6 и перемешивают в течение 20—30 с на аппарате для встряхивания по 4.10 с частотой вращения не менее 1500 мин^{-1} для получения гибридизационной смеси.

7.2.3 Из каждой микроцентрифужной пробирки микродозатором отбирают по 34 мм^3 гибридизационной смеси (для каждого биологического микрочипа), полученной по 7.2.2. Смесь вносят через любое из двух отверстий гибридизационной камеры, после чего оба отверстия закрывают крышкой. Гибридизацию проводят в термостате по 4.4 [3] при температуре 37 °С. Минимальное время гибридизации составляет 3 ч. Допускается гибридизация в течение ночи, но не более 16—18 ч.

7.2.4 После окончания гибридизации крышку реакционной камеры открывают и микродозатором отбирают гибридизационную смесь из камеры микрочипа. В любое из двух отверстий камеры вносят 34 мм^3 дистиллированной воды по ГОСТ 6709, предварительно прогретой до температуры 37 °С. Воду выдерживают в реакционной камере биологического микрочипа в течение 1 минуты, затем отбирают. Процедуру повторяют, после чего составную крышку отсоединяют от подложки. Подложку последовательно промывают дистиллированной водой по ГОСТ 6709, этиловым спиртом по 4.26, дистиллированной водой по ГОСТ 6709 и высушивают при комнатной температуре.

Схема метода идентификации генетически модифицированных источников (ГМИ) растительного происхождения приведена в приложении Б».

Раздел 8 изложить в новой редакции:

«8 Обработка и интерпретация результатов анализа

8.1 Результаты гибридизации регистрируют с помощью универсального аппаратно-программного комплекса для анализа биочипов (УАПК) [1]. Инсталляция и эксплуатация комплекса осуществляется в соответствии с руководством по эксплуатации УАПК.

8.2 Производят запуск программного обеспечения, поставляемого вместе с комплексом (файл *imagineware.exe*). При запуске на мониторе появляется схема биочипа с указанием отдельных ячеек и обозначением находящихся в них зондов. Названия зондов соответствуют указанным в таблице 1 и на рисунке 1.

8.3 Биологический микрочип после проведения гибридизации, промывки, удаления гибридизационной камеры, ополаскивания и высушивания помещают в держатель УАПК «лицевой» стороной (содержащей гелевые ячейки) вверх.

8.4 Нажимают пиктограмму с надписью «Пуск» в верхней части диалогового окна «Снимок». При этом происходит возбуждение флуоресценции ячеек биочипа лазерами с длиной волны 640 нм, захват флуоресцентного изображения, его обработка и выдача отчета о присутствии в исследуемом образце ДНК растительного происхождения, идентификации видоспецифичной ДНК (соя, кукуруза, картофель, рис) и наличии/отсутствии генетических элементов, используемых как детерминанты трансгенности. Применение универсального аппаратно-программного комплекса (УАПК) для анализа биологических микрочипов [1] позволяет автоматизировать все этапы регистрации и интерпретации результатов и получать заключение о наличии/отсутствии ДНК растительного происхождения в исследуемом образце, а также о наличии/отсутствии генетических детерминант трансгенности.

8.5 Анализ биологических микрочипов с прогибридизованными ПЦР-продуктами, полученными при амплификации ДНК, выделенной из различных образцов, начинают с регистрации и интерпретации гибридизационных картин положительного (заведомо трансгенной ДНК) и отрицательного контроля (заведомо нетрансгенной ДНК).

8.6 Результат анализа ДНК сои, содержащей трансгенные элементы, с использованием гибридизации на биочипе, представлен в приложении В.

8.7 В случае, если при использовании заведомо нетрансгенной ДНК регистрируют сигнал в ячейках, содержащих олигонуклеотиды, комплементарные последовательностям фрагментов векторных конструкций и маркерных генов, это свидетельствует о получении ложноположительного результата. При этом результаты анализа остальных исследуемых образцов не учитываются. Причиной может быть загрязнение (контаминация) ГМИ реактивов и/или оборудования. В этом случае необходимо обработать поверхности лабораторных столов и оборудования раствором соляной кислоты по ГОСТ 3118 (0,1 моль/дм³), заменить реактивы на свежеприготовленные и повторить анализ. В случае отсутствия сигналов в ячейках, содержащих зонды, специфичные к различным генетическим детерминантам трансгенности, при использовании заведомо нетрансгенной ДНК, делают заключение об отсутствии контаминации и проводят анализ образцов ДНК согласно протоколу.

8.8 Отсутствие флуоресцентных сигналов в ячейках, содержащих олигонуклеотиды, специфичные к гену *RBCL*, при использовании нетрансгенной растительной ДНК свидетельствует о получении ложноотрицательного результата. При этом результаты анализа остальных исследуемых образцов не учитываются. Причиной могут быть потеря активности одного из компонентов реакционной смеси для амПЦР или несоблюдение условий проведения амПЦР и/или гибридизации на биологическом микрочипе. В этом случае необходимо заменить реактивы на свежеприготовленные и повторить анализ. Наличие сигнала в ячейках, содержащих олигонуклеотиды, специфичные к ДНК растительного происхождения, при использовании заведомо нетрансгенной ДНК, свидетельствует об эффективно проведенной амПЦР и гибридизации на биочипе. При этом анализ образцов ДНК проводят далее согласно протоколу».

Приложение Б изложить в новой редакции:

«ПРИЛОЖЕНИЕ Б
(справочное)

Схема метода идентификации генетически модифицированных источников растительного происхождения с использованием биологического микрочипа

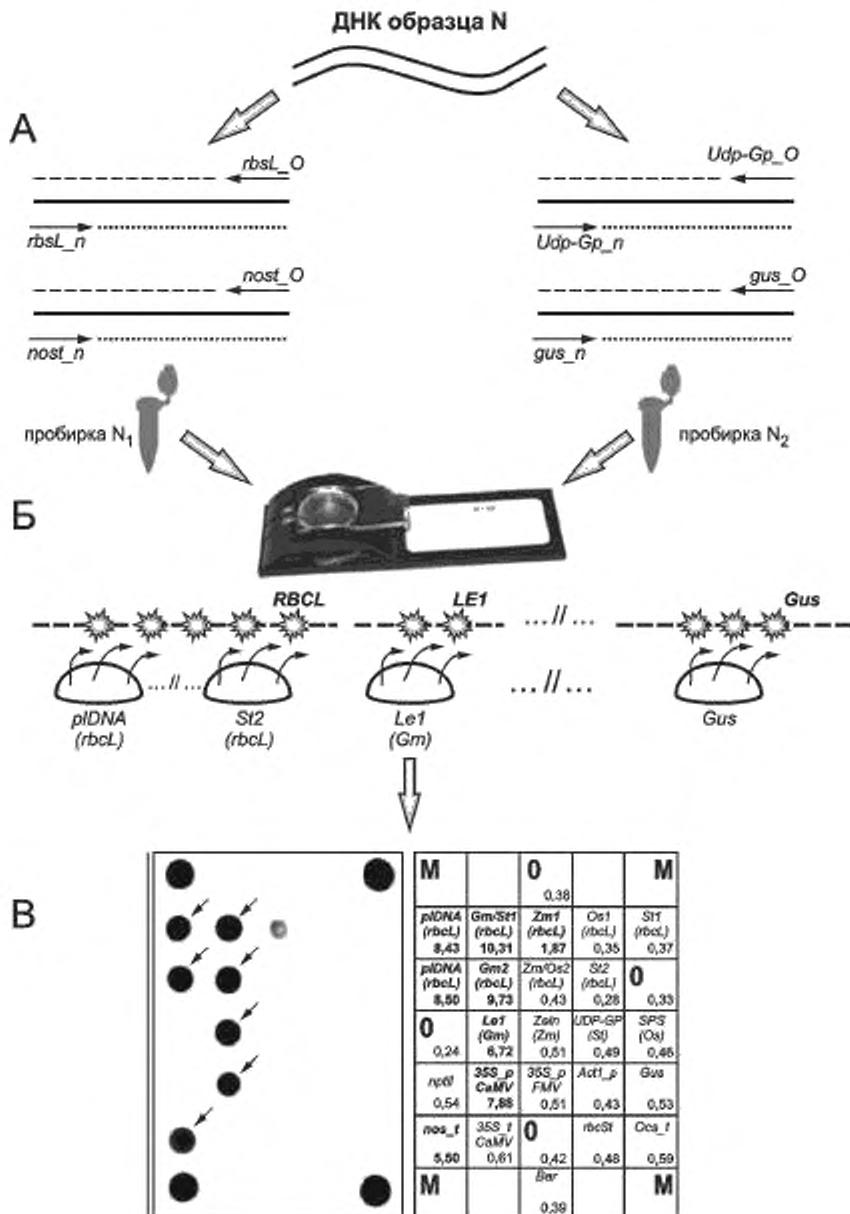


Рисунок Б.1

А — мультиплексная асимметричная амплификация ДНК образца «N» в двух независимых пробирках «N₁» и «N₂» с уникальным набором праймеров для получения преимущественно одноцепочечных флуоресцентно меченных фрагментов;

Б — гибридизация ПЦР-продуктов, полученных в независимых пробирках «N₁» и «N₂» со специфическими олигонуклеотидами, иммобилизованными на биологическом микрочипе;

В — регистрация и интерпретация флуоресцентной картины гибридизации на биологическом микрочипе».

Приложение В изложить в новой редакции:

«ПРИЛОЖЕНИЕ В
(обязательное)

**Результат анализа ДНК сои, содержащей трансгенные элементы,
с использованием гибридизации на биологическом микрочипе**

(флуоресцентная картина гибридизации, полученная в результате анализа ДНК генетически модифицированной сои и распределение нормированных сигналов ячеек биологического микрочипа)

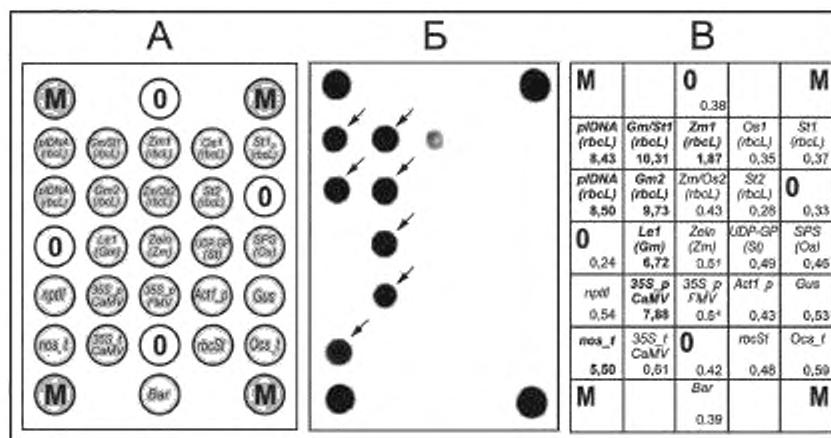


Рисунок В.1

А — схема биологического микрочипа для идентификации генетически модифицированного источника растительного происхождения;

Б — гибридизационная картина на биологическом микрочипе флуоресцентных продуктов амПЦР анализируемой ДНК сои, содержащей 35S-промотор, терминатор лоз. Стрелками обозначены ячейки, в которых образовались совершенные гибридизационные дуплексы.

В — распределение нормированных сигналов ячеек биологического микрочипа. Жирным шрифтом выделены ячейки, в которых образовались совершенные гибридизационные дуплексы».

Приложение Г изложить в новой редакции:

«ПРИЛОЖЕНИЕ Г
(рекомендуемое)

Пример оформления протокола испытания

Наименование организации (испытательная лаборатория)

ПРОТОКОЛ ИСПЫТАНИЙ

№ _____ от « ____ » 201__ г.

Даты: поступления на испытание « ____ » 201__ г.

конца испытаний « ____ » 201__ г.

Продукция: Котлеты «Московские»

Производитель сырья или продукции: ООО «Вымпел»

Предъявитель сырья или продукции: Орган сертификации «Биотест-М»

Отбор проб произведен по ГОСТ 11856—89

в соответствии с нормативным документом на соответствующую однородную группу сырья или продукции

Акт отбора проб и техническое задание на испытания № 118 от 08.02.2013

Испытания проведены на основании требований ГОСТ Р 52174—2003

Номер образца: 6/кс, 7/кс, 8/кс и 9/кс

Характеристика испытуемого образца (маркировка, вид и состояние упаковки, этикетки, штриховка):

Маркировка на упаковке, информирующая о наличии в продукте ГМИ в образцах № 6/кс, 7/кс и 8/кс отсутствует, а в образце № 9/кс присутствует.

Маркировка: —

Годен до: — Штриховой код: —

Результаты испытаний

Т а б л и ц а 1 — Нетрансгенные видоспецифичные последовательности

Последовательности	Номер образца				
	6/кс	7/кс	8/кс	9/кс	При наличии
ген RBCL	+	+	+	+	
GM/ST1(RBCL)	+	+	+	+	
ZM1(RBCL)	-	-	-	-	
OS1(RBCL)	-	-	-	-	
ST1 ₂ (RBCL)	+	+	-	-	
GM2(RBCL)	-	-	+	+	
ZM/OS2(RBCL)	-	-	-	-	
ST2(RBCL)	+	+	-	-	
Le1(Gm)	-	-	+	+	
Zein(Zm)	-	-	-	-	
UDP-GP (St)	+	+	-	-	
SPS (Os)	-	-	-	-	

Результат анализа: В образцах 7/кс и 9/кс обнаружены следующие растительные компоненты: в образце 6/кс и 7/кс обнаружено присутствие ДНК сои, а в образцах 8/кс и 9/кс обнаружено присутствие ДНК картофеля.

Таблица 2 — Трансгенные видоспецифичные последовательности

Последовательности	Номер образца				
	6/кс	7/кс	8/кс	9/кс	При наличии
<i>nptII</i>	—	+	—	—	
35S_p CaMV	—	+	—	+	
35S_p FMV	—	—	—	—	
Act1_p	—	—	—	—	
Gus	—	—	—	—	
nos_t	—	—	—	+	
35S_t CaMV	—	—	—	—	
rbcSt	—	—	—	—	
Ocs_t	—	—	—	—	
Bar	—	—	—	—	

Результат анализа: В образцах 7/кс и 9/кс обнаружены следующие трансгенные компоненты: в образце 7/кс обнаружен гомолог гена *nptII*; промотор 35S CaMV и терминатор nos, а в образце 9/кс обнаружены промотор 35S CaMV и терминатор nos. В образцах 6/кс и 8/кс трансгенные компоненты не обнаружены. Маркировка на упаковке, информирующая о наличии в продукте ГМИ, в образце 7/кс отсутствует, а в образце 9/кс присутствует.

Вывод: Все образцы содержат растительную ДНК, образец 6/кс содержит нетрансгенную ДНК сои; образец 7/кс содержит трансгенную ДНК сои; образец 8/кс содержит нетрансгенную ДНК картофеля; образец 9/кс содержит трансгенную ДНК картофеля.

Исполнители:

подпись

Иванов И.И.

Фамилия, инициалы

подпись

Петров П.П.

Фамилия, инициалы

Руководитель испытательной лаборатории

подпись

МП

Фамилия, инициалы

Заключение распространяется на образец, представленный на испытания».
Приложение Д изложить в новой редакции:

«ПРИЛОЖЕНИЕ Д
(справочное)

Библиография

- | | |
|---|--|
| [1] ТУ 9443-004-02699501—2006
ООО «Биочип-ИМБ» | Универсальный аппаратно-программный комплекс для анализа биологических микрочипов (УАПК)
Амплификатор «Терцик МС-2» |
| [2] ТУ 9642-001-4648062—98 | Термостат суховоздушный ТВР-25 |
| [3] ТУ 42-619—61 | Микроцентрифуга настольная 5415С, 13000 мин ⁻¹ |
| [4] Корпорация «Эппendorф», кат. № 5425 000.014 | Мешалка магнитная с подогревом |
| [5] Корпорация «Хеликон», кат. № MSH-300 | Аппарат для встряхивания (центрифуга — вортекс) |
| [6] Корпорация «Хеликон», кат. № CV-1500 | Штативы под микроцентрифужные пробирки |
| [7] Корпорация «Хеликон», кат. № RP-30 и RP-80 | Наконечники с фильтром для микропипеток |
| [8] Корпорация «Хеликон», кат. № FA104; FA108;
FA 111; FA 113N | |
| [9] ТУ 6-09-11-1721—83 | |
| [10] ТУ 6-09-4292—76 | Этилендиаминтетрауксусной кислоты натриевая соль дигидрат |
| [11] Корпорация «Хеликон», кат. № Am-0833 | Трис(оксиметил)аминометан $[NH_3^+C(CH_2OH)_3]$ |
| [12] Корпорация «Силекс», кат. № E0320 | Цетилтрииметиламмоний бромид (ЦТАБ) $[C_{12}H_{25}NBr]$ |
| [13] ТУ 9398-003-02699501—2006 | Фермент HotTaq-полимераза 5 Ед. акт. в mm^3 |
| [14] Корпорация «Силекс», кат. № N1101 | Буфер гибридизационный |
| [15] Федеральное государственное бюджетное учреждение науки Институт молекулярной биологии им. В.А. Энгельгардта Российской Академии наук (ИМБ РАН) | Раствор смеси дАТФ, дГТФ, дТТФ, дЦТФ, по 25 мМ каждого |
| [16] Федеральное государственное бюджетное учреждение науки Институт физиологии растений им. К.А. Тимирязева Российской Академии наук (ИФР РАН) | Флуоресцентный субстрат «ФС» |
| [17] Федеральное государственное бюджетное учреждение науки Институт физиологии растений им. К.А. Тимирязева Российской Академии наук (ИФР РАН) | |
| [18] ТУ 46-22-603—75 | |
| [19] Федеральное государственное бюджетное учреждение науки Институт молекулярной биологии им. В.А. Энгельгардта Российской Академии наук (ИМБ РАН) | Раствор заведомо трансгенной ДНК около 100 нг/ mm^3 или 10^6 копий/ mm^3 |
| [20] Федеральное государственное бюджетное учреждение науки Институт молекулярной биологии им. В.А. Энгельгардта Российской Академии наук (ИМБ РАН) | Раствор заведомо нетрансгенной ДНК около 100 нг/ mm^3 или 10^6 копий/ mm^3 |
| [21] Федеральное государственное бюджетное учреждение науки Институт молекулярной биологии им. В.А. Энгельгардта Российской Академии наук (ИМБ РАН) | Баня водяная с электрическим или огневым подогревом |
| [22] Государственный Комитет Санэпиднадзора Российской Федерации; № 06-19/52-17 от 15.06.95 | Раствор водный праймеров «ПР-1» |
| [23] ЗАО «НПФ ДНК-Технология» | Раствор водный праймеров «ПР-2» |
| | Биологические микрочипы (биочипы) гелевые с иммобилизованными олигонуклеотидами |
| | Методические рекомендации по проведению работ в диагностических лабораториях, использующих метод полимеразной цепной реакции. Основные положения |
| | Компьютерная программа «Gene» для учета и интерпретации результатов, полученных при помощи ПЦР-детектора «Джин» |

(Продолжение Изменения № 2 к ГОСТ Р 52174—2003)

- [24] ТУ 9443-005-46482062—2003
[25] ООО «БИОМАСТЕР-ПРОМ»

ПЦР-детектор «Джин»
Комплекты реагентов для ПЦР-амплификации ДНК
«СКАН-35S», «СКАН-gus», «СКАН-pos» и «СКАН-npt».

(ИУС № 4 2014 г.)

к ГОСТ Р 52174—2003 Биологическая безопасность. Сыре и продукты пищевые. Метод идентификации генетически модифицированных источников (ГМИ) растительного происхождения с применением биологического микрочипа

В каком месте	Напечатано	Должно быть
Пункт 4.1	«Чипдетектора-03» [1]	«Чипдетектора-03» [1] или «Био-1» [23].
Пункт 4.2	типа «Чипдетектор-03» [2]	типа «Чипдетектор-03» [2] или «Евробио-ВТО» [24].
Пункт 4.41. Рисунок 1	osc_ и	osc_ и
Пункт 8.1	программы Imageware [1]	программы «Imageware» [1] или «Био-1» [23]
Приложение Б.	osc_ оф	osc_ оф
Рисунок Б.1	osc_ п	osc_ п
	osc	osc
Приложение В.	osc_ и	osc_ и
Рисунок В.1, А и	osc_ и	osc_ и
Б (2 раза)		
Приложение Г.	osc	osc
Результат анализа	—	[23] ООО «Биоконтроль». Компьютерная программа «Био-1»
Приложение Д		[24] ООО «Биоконтроль». Комплекс аппаратно-программный для анализа флуоресценции «Евробио-ВТО»

(ИУС № 9 2005 г.)