
ФЕДЕРАЛЬНОЕ АГЕНТСТВО
ПО ТЕХНИЧЕСКОМУ РЕГУЛИРОВАНИЮ И МЕТРОЛОГИИ



НАЦИОНАЛЬНЫЙ
СТАНДАРТ
РОССИЙСКОЙ
ФЕДЕРАЦИИ

ГОСТ Р
54056—
2010

ПИЩЕВЫЕ ПРОДУКТЫ ПЕРЕРАБОТКИ ЯИЦ СЕЛЬСКОХОЗЯЙСТВЕННОЙ ПТИЦЫ

Метод идентификации видовой принадлежности
яиц птицы

Издание официальное



Москва
Стандартинформ
2011

Предисловие

Цели и принципы стандартизации в Российской Федерации установлены Федеральным законом от 27 декабря 2002 г. № 184-ФЗ «О техническом регулировании», а правила применения национальных стандартов Российской Федерации — ГОСТ Р 1.0—2004 «Стандартизация в Российской Федерации. Основные положения»

Сведения о стандарте

1 РАЗРАБОТАН Государственным научным учреждением Всероссийским научно-исследовательским институтом птицеперерабатывающей промышленности Российской академии сельскохозяйственных наук (ГНУ ВНИИПП Россельхозакадемии) при участии Общества с ограниченной ответственностью «Компания «БИОКОМ» (ООО «Компания «БИОКОМ»)

2 ВНЕСЕН Техническим комитетом по стандартизации ТК 116 «Продукты переработки птицы, яиц и сублимационной сушки»

3 УТВЕРЖДЕН И ВВЕДЕН В ДЕЙСТВИЕ Приказом Федерального агентства по техническому регулированию и метрологии от 30 ноября 2010 г. № 674-ст

4 ВВЕДЕН ВПЕРВЫЕ

Информация об изменениях к настоящему стандарту публикуется в ежегодно издаваемом информационном указателе «Национальные стандарты», а текст изменений и поправок — в ежемесячно издаваемых информационных указателях «Национальные стандарты». В случае пересмотра (замены) или отмены настоящего стандарта соответствующее уведомление будет опубликовано в ежемесячно издаваемом информационном указателе «Национальные стандарты». Соответствующая информация, уведомление и тексты размещаются также в информационной системе общего пользования — на официальном сайте Федерального агентства по техническому регулированию и метрологии в сети Интернет

ПИЩЕВЫЕ ПРОДУКТЫ ПЕРЕРАБОТКИ ЯИЦ СЕЛЬСКОХОЗЯЙСТВЕННОЙ ПТИЦЫ

Метод идентификации видовой принадлежности яиц птицы

Foodstuffs of processed poultry eggs.
Method for identification of poultry egg species

Дата введения — 2012—01—01

1 Область применения

Настоящий стандарт распространяется на пищевые яичные продукты, выработанные из пищевых яиц сельскохозяйственной птицы: жидкие и сухие яичный меланж, яичный желток, яичные полуфабрикаты и кулинарные изделия и предназначен для качественной идентификации наличия в яичных продуктах яичного желтка и/или яичного меланжа из яиц кур (*Gallus gallus*), уток (*Anas platyrhynchos*), гусей (*Anser anser*), индейки (*Meleagris gallopavo*), цесарки (*Numida meleagris*), перепелов (*Coturnix coturnix*) и страусов (*Struthio camelus*) методом полимеразной цепной реакции (ПЦР).

Настоящий стандарт не распространяется на яичные продукты, содержащие только яичный белок.

2 Нормативные ссылки

В настоящем стандарте использованы нормативные ссылки на следующие стандарты:

- ГОСТ Р 51652—2000 Спиртэтиловый ректификованный из пищевого сырья. Технические условия
ГОСТ Р 52239—2004 Перчатки медицинские диагностические одноразовые. Часть 1. Спецификация на перчатки из каучукового латекса или раствора
ГОСТ Р 52723—2007 Продукты пищевые и корма. Экспресс-метод определения сырьевого состава (молекулярный)
ГОСТ Р 52943—2008 Птицеперерабатывающая промышленность. Продукты переработки яиц сельскохозяйственной птицы пищевые. Термины и определения
ГОСТ Р 53155—2008 Продукты яичные жидкие и сухие пищевые. Технические условия
ГОСТ Р 53214—2008 (ИСО 24276—2006) Продукты пищевые. Методы анализа для обнаружения генетически модифицированных организмов и полученных из них продуктов. Общие требования и определения
ГОСТ Р 53228—2008 Весы неавтоматического действия. Часть 1. Метрологические и технические требования. Испытания
ГОСТ Р 53404—2009 Яйца пищевые (индюшковые, цесариные, перепелиные, страусиные). Технические условия
ГОСТ Р 53669—2009 Пищевые продукты переработки яиц сельскохозяйственной птицы. Методы отбора проб и органолептического анализа
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—2009 Система стандартов безопасности труда. Электробезопасность. Общие требования и номенклатура видов защиты
ГОСТ 12.4.004—74 Респираторы фильтрующие противогазовые РПГ-67. Технические условия

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 3164—78 Масло вазелиновое медицинское. Технические условия

ГОСТ 6709—72 Вода дистиллированная. Технические условия

ГОСТ 9147—80 Посуда и оборудование лабораторные фарфоровые. Технические условия

ГОСТ 21240—89 Скальпели и ножи медицинские. Общие технические требования и методы испытаний

ГОСТ 21241—89 Пинцеты медицинские. Общие технические требования и методы испытаний

П р и м е ч а н и е — При пользовании настоящим стандартом целесообразно проверить действие ссылочных стандартов в информационной системе общего пользования — на официальном сайте Федерального агентства по техническому регулированию и метрологии в сети Интернет или по ежегодно издаваемому информационному указателю «Национальные стандарты», который опубликован по состоянию на 1 января текущего года, и по соответствующим ежемесячно издаваемым информационным указателям, опубликованным в текущем году. Если ссылочный стандарт заменен (изменен), то при пользовании настоящим стандартом следует руководствоваться заменяющим (измененным) стандартом. Если ссылочный стандарт отменен без замены, то положение, в котором дана ссылка на него, применяется в части, не затрагивающей эту ссылку.

3 Термины и определения

В настоящем стандарте применены термины по ГОСТ Р 52723, ГОСТ Р 52943 и ГОСТ Р 53155.

4 Сущность метода

Метод качественной идентификации наличия в яичных продуктах яичного желтка и/или яичного меланжа из яиц кур (*Gallus gallus*), уток (*Anas platyrhynchos*), гусей (*Anser anser*), индейки (*Meleagris gallopavo*), цесарки (*Numida meleagris*), перепелов (*Coturnix coturnix*) и страусов (*Struthio camelus*) основан на выявлении при помощи ПЦР фрагментов видоспецифичной ДНК, присутствие которых в яичном продукте однозначно свидетельствует о наличии в нем компонентов яиц определенного вида птиц. Методика выделения ДНК из пробы основана на сорбции преимущественно высокомолекулярной фракции нуклеиновых кислот на частицах сорбента (частицы окиси кремния размером от 20 до 50 мкм).

5 Средства измерений, оборудование, материалы и реактивы

Весы лабораторные по ГОСТ Р 53228 с пределом допускаемой абсолютной погрешности взвешивания не более $\pm 0,001$ г.

Приборы, оборудование, химическая посуда и материалы по ГОСТ Р 52723.

Лабораторный гомогенизатор.

Перчатки резиновые или латексные без пудры по ГОСТ Р 52239.

Пинцеты медицинские по ГОСТ 21241.

Пробирки пластиковые вместимостью 15 см³ с крышкой.

Скальпели медицинские по ГОСТ 21240.

Ступки фарфоровые с пестиками по ГОСТ 9147.

Шпатели одноразовые.

Спирт этиловый 95 %-ный, ректификованный по ГОСТ Р 51652.

Вода дистиллированная по ГОСТ 6709.

Дезинфицирующие растворы, вызывающие деградацию ДНК.

Набор реагентов для выделения ДНК сорбционным методом по ГОСТ Р 52723.

Наборы реагентов для амплификации методом ПЦР с детекцией продуктов амплификации с помощью электрофореза, включающие:

- пробирки амплификационные с лиофильно высушенной амплификационной смесью по ГОСТ Р 52723;

- ПЦР-растворитель по ГОСТ Р 52723;

- смесь праймеров (олигонуклеотидов) для амплификации целевых нуклеотидных последовательностей видоспецифичных фрагментов генома птиц:

- а) курица:
 - 1) прямой: 5'-TCACATCGGACGAGGCCTA-3' ;
 - 2) обратный: 5'-GGAATGGGGTGAGTATGAGAGTT-3' ;
- б) утка:
 - 1) прямой: 5'-TGCTCACTCTTATAGCAACTGCC-3' ;
 - 2) обратный: 5'-AGGCTCATTCTACCAGGGTCTGT-3' ;
- в) гусь:
 - 1) прямой: 5'-CTCGCCTTCTCCTCAGTAGCTC-3' ;
 - 2) обратный: 5'-GGCAGTTGCTATTAGGGTGAGTAGG-3' ;
- г) индейка:
 - 1) прямой: 5'-AACCTGAAATACAGGAGTAG-3' ;
 - 2) обратный: 5'-TAGGGTTAATGTGAGTAAG-3' ;
- д) цесарка:
 - 1) прямой: 5'-ACACTAATAGCAACCGCTTTC-3' ;
 - 2) обратный: 5'-AGTTTGTGGGAATTGAGCGG-3' ;
- е) перепел:
 - 1) прямой: 5'-ATGTCCAATACGGATGACTA-3' ;
 - 2) обратный: 5'-AATAGGGCTAGGGTTAGGAG-3' ;
- ж) страус:
 - 1) прямой: 5'-CCCTACATCGGACAAACCCT-3' ;
 - 2) обратный: 5'-GGTGATGCCAGCGATTACAA-3' .

Контрольный образец (К+), содержащий видоспецифичную ДНК (геномную ДНК или синтетический целевой фрагмент ДНК) птиц.

Масло вазелиновое медицинское по ГОСТ 3164.

Набор реагентов для детекции продуктов амплификации методом электрофореза в агарозном геле по ГОСТ Р 52723.

Наборы реагентов для ПЦР в режиме реального времени, включающие:

- пробирки амплификационные с лиофильно высушенной амплификационной смесью состава по ГОСТ Р 52723 для проведения ПЦР в режиме реального времени;
- ПЦР-растворитель, содержащий интеркалирующий краситель SYBR Green по ГОСТ Р 52723;
- смесь праймеров (олигонуклеотидов) для амплификации целевых нуклеотидных последовательностей видоспецифичных фрагментов генома птиц:

- а) курица:
 - 1) прямой: 5'-TCACATCGGACGAGGCCTA-3' ;
 - 2) обратный: 5'-GGAATGGGGTGAGTATGAGAGTT-3' ;
- б) утка:
 - 1) прямой: 5'-TGCTCACTCTTATAGCAACTGCC-3' ;
 - 2) обратный: 5'-AGGCTCATTCTACCAGGGTCTGT-3' ;
- в) гусь:
 - 1) прямой: 5'-CTCGCCTTCTCCTCAGTAGCTC-3' ;
 - 2) обратный: 5'-GGCAGTTGCTATTAGGGTGAGTAGG-3' ;
- г) индейка:
 - 1) прямой: 5'-AACCTGAAATACAGGAGTAG-3' ;
 - 2) обратный: 5'-TAGGGTTAATGTGAGTAAG-3' ;
- д) цесарка:
 - 1) прямой: 5'-ACACTAATAGCAACCGCTTTC-3' ;
 - 2) обратный: 5'-AGTTTGTGGGAATTGAGCGG-3' ;
- е) перепел:
 - 1) прямой: 5'-ATGTCCAATACGGATGACTA-3' ;
 - 2) обратный: 5'-AATAGGGCTAGGGTTAGGAG-3' ;
- ж) страус:
 - 1) прямой: 5'-CCCTACATCGGACAAACCCT-3' ;
 - 2) обратный: 5'-GGTGATGCCAGCGATTACAA-3' .

Контрольный образец (К+), содержащий видоспецифичную ДНК (геномную ДНК или синтетический целевой фрагмент ДНК) птиц.

Допускается применение приборов и оборудования с техническими и средств измерений с метрологическими характеристиками, а также материалов и реактивов, по качеству не ниже указанных в настоящем стандарте.

6 Подготовка к проведению анализа

6.1 Приготовление реагентов для выделения ДНК

Реагенты для выделения и очистки ДНК готовят по ГОСТ Р 52723.

6.2 Приготовление реагентов и агарозного геля для электрофореза

Приготовление реагентов и агарозного геля для электрофореза проводят по ГОСТ Р 52723.

6.3 Приготовление пробы

6.3.1 Отбор проб яиц проводят по ГОСТ Р 53214 и ГОСТ Р 53404. Отбор и подготовку лабораторных проб яичных продуктов проводят по ГОСТ Р 53669. При отборе проб, их транспортировании и хранении должны быть приняты меры, исключающие перекрестную контаминацию (загрязнение одного образца другим). Для этого отбор проб проводят в перчатках, а инструменты, применяемые для отбора и измельчения материала, используют однократно или обрабатывают моющими средствами и стерилизуют в пламени спиртовки или газовой горелки при переходе от пробы к пробе. Отбор проб проводят в чистую стеклянную или пластиковую посуду или одноразовые пластиковые пакеты.

Подготовку проб для анализа проводят в условиях ПЦР-лаборатории в зоне первичной обработки материала с соблюдением условий, указанных в ГОСТ Р 52723.

6.3.2 Подготовка проб яиц

Яйца в скорлупе разбивают и осторожно, не повреждая желток, отделяют основную массу яичного белка. Оставшиеся желтки тщательно перемешивают или гомогенизируют до однородной массы, не допуская вспенивания. Далее поступают по 6.3.3.

6.3.3 Подготовка проб жидких яичных продуктов

Содержимое тары с лабораторной пробой или каждой из доставленной потребительской тары с продуктом тщательно перемешивают при помощи одноразового шпателя. Затем отбирают из разных мест лабораторной пробы или из разных единиц потребительской тары по 1 см³ продукта, переносят в одноразовую пластиковую пробирку вместимостью 15 см³ и тщательно перемешивают, формируя объединенную пробу. Отбирают 1 см³ объединенной пробы, помещают в одноразовую микропробирку вместимостью 1,5 см³, маркируют и хранят до и после проведения анализа.

6.3.4 Подготовка проб сухих яичных продуктов

От доставленной лабораторной пробы отбирают не менее 10 порций по 5—10 г каждая, помещая их в одноразовый полиэтиленовый пакет размером 20 × 30 см, и перемешивают при помощи одноразового шпателя, формируя объединенную пробу 50—100 г. От полученной объединенной пробы отбирают порцию массой примерно 10 г, помещают в одноразовую, герметично закрывающуюся пробирку или контейнер, маркируют и хранят до проведения анализа. Если объединенная проба не является гомогенной, то отобранную от нее порцию предварительно растирают в фарфоровой ступке до однородного мелкодисперсного состояния.

6.3.5 Подготовка проб яичных полуфабрикатов и кулинарных изделий

От поступившего на исследование лабораторного образца (или продукта в потребительской таре) отбирают не менее 10 порций по 5—10 г каждая и измельчают в фарфоровой ступке. Измельченный материал 50—100 г помещают в одноразовый полиэтиленовый пакет размером 20 × 30 см, перемешивают при помощи одноразового шпателя. От объединенной пробы отбирают порцию массой примерно 10 г, помещают ее в одноразовую, герметично закрывающуюся пробирку или контейнер, маркируют и хранят до и после проведения анализа. Перед началом исследования маркированную пробу измельчают при помощи скальпеля (ножниц), помещают в фарфоровую ступку и растирают до однородного мелкодисперсного состояния.

6.4 Выделение и очистка ДНК

6.4.1 От приготовленных по 6.3.2—6.3.5 проб отбирают с помощью автоматического дозатора 100—150 мм³ жидкого яичного меланжа или 50—100 мм³ жидкого яичного желтка или с помощью одноразового шпателя отбирают 75—100 мм³ (по насыпному объему) сухого яичного продукта или 100—150 мм³ (по насыпному объему) яичного полуфабриката или кулинарного изделия и помещают в

одноразовую микропробирку вместимостью 1,5 см³, которую затем маркируют. Для каждой пробы готовят три параллельные пробирки с яичным продуктом.

Минимальная масса отобранной для выделения ДНК пробы: сухие яичные продукты — 15 мг, жидкие яичные продукты, яичные полуфабрикаты или кулинарные изделия — 50 мг. При необходимости отбираемый объем пробы предварительно оценивают с помощью взвешивания с записью результата в миллиграммах.

6.4.2 Лизис клеток, сорбцию и очистку ДНК проводят по ГОСТ Р 52723 в пробирках с подготовленной по 6.3.5 пробой.

6.4.3 Приготовленный по 6.4.2 очищенный экстракт ДНК переносят в чистую микропробирку, не задевая при этом осадка, поскольку попадание в нее сорбента может в дальнейшем приводить к ингибированию ПЦР. Полученный экстракт ДНК используют для проведения амплификации и при необходимости хранят при температуре 4 °С не более 1 мес или при температуре минус 18 °С не более одного года.

6.4.4 В чистую микропробирку отбирают 0,03—0,08 см³ ТЕ-буфера (элюирующего раствора) по ГОСТ Р 52723 и используют при проведении амплификации в качестве контрольной отрицательной пробы (проба К-).

7 Проведение анализа

Для выявления фрагментов видоспецифичной ДНК растений и животных используют наборы реагентов для амплификации методом ПЦР, содержащие праймеры 4, специфичные к ДНК определенного вида птиц.

7.1 Амплификация фрагментов видоспецифичной ДНК птиц с детекцией продуктов амплификации методом электрофореза

7.1.1 В штативе размещают и маркируют необходимое число микропробирок с лиофильно высушенной амплификационной ПЦР-смесью по ГОСТ Р 52723 (три пробирки для каждой пробы), включая пробирки для положительного и отрицательного контролей.

7.1.2 В каждую микропробирку с ПЦР-смесью при помощи автоматического дозатора по ГОСТ Р 52723 последовательно вносят 10 мм³ ПЦР-растворителя по ГОСТ Р 52723 и 5 мм³ смеси праймеров 4 для выявления фрагмента видоспецифичной ДНК птиц. Перед использованием смесь праймеров необходимо разморозить в твердотельном термостате по ГОСТ Р 52723 при температуре 4 °С, перемешать на микроцентрифуге-встряхивателе в течение 5—10 с, а затем собрать осадением на дно микропробирки путем центрифугирования на микроцентрифуге-встряхивателе по ГОСТ Р 52723 при 2000 об/мин в течение 3—5 с. Последующую работу с праймерами рекомендуется проводить при температуре от 2 °С до 4 °С с использованием твердотельного термостата с охлаждением по ГОСТ Р 52723.

7.1.3 В микропробирку с ПЦР-смесью для отрицательного контрольного образца вносят 5 мм³ ТЕ-буфера (отрицательная контрольная проба К-), подготовленного по 6.1. Затем в микропробирки с ПЦР-смесью добавляют по 5 мм³ экстракта ДНК (6.4.2) (три пробирки для каждого из исследуемых образцов). В последнюю очередь в микропробирку с ПЦР-смесью для положительного контрольного образца вносят 0,005 см³ положительной контрольной пробы (К+).

7.1.4 Содержимое микропробирок растворяют путем легкого перемешивания на микроцентрифуге-встряхивателе. После этого собирают осадением капли ПЦР-смеси со стенок микропробирок путем центрифугирования на микроцентрифуге-встряхивателе по ГОСТ Р 52723 при 2000 об/мин в течение 3—5 с.

7.1.5 Если для проведения амплификации используется амплификатор без нагреваемой крышки, то в каждую микропробирку добавляют по 0,020—0,025 см³ (две капли) вазелинового масла.

7.1.6 Плотные закрытые микропробирки центрифугируют в течение 5—7 с на микроцентрифуге-встряхивателе при 2000 об/мин и помещают в амплификатор по ГОСТ Р 52723 для проведения амплификации по программе, указанной в таблице 1. По окончании действия программы пробирки извлекают из амплификатора и в штативе передают на этап детекции продуктов ПЦР методом электрофореза.

Т а б л и ц а 1 — Программа амплификации фрагментов видоспецифичной ДНК птиц (ПЦР с детекцией методом электрофореза)

Этап программы	Режим амплификации		Процесс	Число циклов
	Температура, °C	Время, с		
1	94	180	Денатурация ДНК	1
2	94	30	Денатурация ДНК	40
	65	40	Отжиг праймеров	
	72	20	Синтез ДНК	
	72	180	Синтез ДНК	
3	72	180	Синтез ДНК	1

П р и м е ч а н и е — Использование амплификаторов различных моделей может потребовать изменения времени каждого шага и/или изменения температуры отжига праймеров на 1 °C—2 °C.

7.2 Амплификация фрагментов видоспецифичной ДНК птиц с детекцией продуктов амплификации в режиме реального времени (RT-ПЦР)

7.2.1 В штативе размещают и маркируют необходимое количество микропробирок с лиофильно высушенной амплификационной ПЦР-смесью по ГОСТ Р 52723 (для RT-ПЦР) — не менее трех пробирок для одной пробы, а также микропробирки для отрицательной (К-) и положительной (К+) проб. В случае исследования многокомпонентных продуктов число микропробирок на одну пробу рассчитывают, исходя из того, какое число видов птицы планируется идентифицировать.

7.2.2 В каждую микропробирку с ПЦР-смесью (для RT-ПЦР) при помощи автоматического дозатора вносят 10 мм³ ПЦР-растворителя по ГОСТ Р 52723, содержащего интеркалирующий растворитель SYBR Green и 10 мм³ смеси праймеров 4 для выявления фрагмента ДНК определенного вида птицы. Перед использованием смесь праймеров готовят по 7.1.2.

7.2.3 В микропробирку с ПЦР-смесью для К-вносят 10 мм³ ТЕ-буфера (элюирующего раствора), подготовленного по 6.1. Затем в микропробирку с ПЦР-смесью (для RT-ПЦР) добавляют по 5 мм³ экстракта ДНК (6.4.2) каждого из исследуемых образцов. В последнюю очередь в микропробирку с ПЦР-смесью для положительного контрольного образца вносят 0,005 см³ положительного контроля К+. Содержимое пробирок растворяют путем легкого перемешивания на микроцентрифуге-встряхивателе по ГОСТ Р 52723. После этого собирают осаджением капли ПЦР-смеси со стенок пробирок путем центрифугирования на микроцентрифуге-встряхивателе при 2000 об/мин в течение 3—5 с.

7.2.4 Если конструкция используемой модели амплификатора (ГОСТ Р 52723) требует проведения ПЦР в специальных пробирках-контейнерах, то полученное после растворения и перемешивания содержимое пробирок для амплификации полностью переносят в такие контейнеры.

7.2.5 Плотно закрытые микропробирки центрифугируют 5—7 с на микроцентрифуге-встряхивателе при 2000 об/мин и помещают в амплификатор для проведения амплификации по программе, указанной в таблице 2.

Т а б л и ц а 2 — Программа амплификации фрагментов видоспецифичной ДНК разных видов птицы (RT-ПЦР с детекцией в режиме реального времени)

Этап программы	Режим амплификации		Процесс	Число циклов
	Температура, °C	Время, с		
1	94	180	Денатурация ДНК	1
2	94	20	Денатурация ДНК	40
	65	20	Отжиг праймеров	
	70	20	Синтез ДНК	
	70	20	Синтез ДНК	

П р и м е ч а н и е — Использование амплификаторов с нагревающейся крышкой может потребовать уменьшения температуры отжига праймеров и элонгации на 1 °C—2 °C. На шаге «Синтез ДНК» включается оптика для измерения флуоресценции красителя (в реальном времени), рабочим каналом является № 1 (для красителя FAM или SYBR Green длины волны возбуждения/измерения равны 494/519 нм), номер канала у разных приборов может отличаться (см. инструкцию к прибору).

7.2.6 Проводят регистрацию результатов ПЦР в соответствии с инструкцией к используемой модели амплификатора по ГОСТ Р 52723 для проведения RT-ПЦР с детекцией в режиме реального времени.

8 Детекция (обнаружение) продуктов амплификации

8.1 Детекцию продуктов амплификации фрагментов видоспецифичной ДНК методом электрофореза проводят по ГОСТ Р 52723*.

Регистрацию и документирование полученных результатов путем занесения в базу данных компьютера осуществляют при помощи системы для документирования гелей по ГОСТ Р 52723 в соответствии с прилагаемым к ней техническим описанием.

8.2 Детекцию продуктов амплификации фрагментов видоспецифичной ДНК птиц в режиме реального времени проводят по ГОСТ Р 52723**.

Результаты качественного анализа отображаются с помощью программного обеспечения прибора в виде кривых флуоресценции и в виде табличных данных, содержащих количество циклов *log*-фазы (ГОСТ Р 52723), полученных для анализируемых проб, а также отрицательной (К-) и положительной (К+) проб.

9 Обработка результатов анализа

9.1 ПЦР с детекцией продуктов амплификации методом электрофореза

Оценку результатов анализа проводят визуально сравнением взаимного расположения на электрофореграммах анализируемой пробы и контрольных проб полос, соответствующих видоспецифичному фрагменту ДНК птиц, полученному в реакции с положительным контролем К+.

Положительными, то есть содержащими видоспецифичный фрагмент ДНК, считаются пробы, содержащие светящиеся полосы на электрофореграммах не менее чем двух из трех параллельных проб и расположенные на таком же расстоянии от старта, что и полоса, соответствующая положительной контрольной пробе К+. При этом на электрофореграмме отрицательной контрольной пробы К- соответствующая полоса должна отсутствовать.

Если светящаяся полоса видоспецифического фрагмента ДНК присутствует только на электрофореграмме одной параллельной пробы, а на двух других отсутствует, а также в случае отсутствия полосы фрагмента ДНК на электрофореграмме пробы К+ и/или присутствия полосы на фореграмме пробы К-, то результат считается сомнительным. В этом случае необходимо провести повторную амплификацию с анализируемым экстрактом ДНК. Если удовлетворительный результат не будет достигнут и в этом случае, то необходимо провести повторный анализ, начиная с выделения ДНК из новой пробы исследуемого яичного продукта.

9.2 RT-ПЦР с детекцией продуктов амплификации в режиме реального времени

Оценку результатов анализа проводят визуально сравнением кривых флуоресценции для анализируемых проб и контрольных проб К- и К+, а также по значениям циклов *log*-фазы.

Положительными, то есть содержащими видоспецифичный фрагмент ДНК, считаются пробы, для которых в процессе амплификации наблюдается увеличение интенсивности флуоресценции (кривая флуоресценции имеет S-образную форму) и количество циклов *log*-фазы имеет конечное значение (не более 40). При этом должны выполняться следующие условия: для всех положительных проб К+ должно наблюдаться увеличение интенсивности флуоресценции и кривая флуоресценции должна иметь S-образную форму; в контрольных отрицательных пробах К- не должно происходить накопление продуктов ПЦР, поэтому график флуоресценции для всех этих проб должен иметь вид прямой линии. При нарушении хотя бы одного из этих условий необходимо провести повторную амплификацию с анализируемым экстрактом ДНК. Если удовлетворительный результат не будет достигнут и в этом случае, то необходимо провести повторный анализ, начиная с выделения ДНК из новой пробы исследуемого яичного продукта.

9.3 Оформление результатов анализа

При положительной детекции продуктов амплификации в протоколе испытаний указывают: «Видоспецифичный фрагмент ДНК [вид птицы] — обнаружен».

* Детекцию данным методом проводят в случае анализа по 7.1.

** Детекцию данным методом проводят в случае анализа по 7.2.

10 Требования к условиям проведения анализа

Устройство лаборатории для проведения анализа методом ПЦР, условия и процедура анализа должны удовлетворять требованиям ГОСТ Р 52723 и ГОСТ Р 53214.

11 Требования к квалификации оператора

К проведению анализа допускаются специалисты, удовлетворяющие требованиям ГОСТ Р 52723 и ГОСТ Р 53214.

12 Требования безопасности

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

12.2 Помещение 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.

12.3 При работе с электроустановками требования к безопасности должны соответствовать ГОСТ 12.1.019.

12.4 Помещение лаборатории должно соответствовать требованиям пожарной безопасности по ГОСТ 12.4.004 и быть оснащено средствами пожаротушения по ГОСТ 12.4.009.

УДК 637.544:006.354

ОКС 67.120.20

Н09

Ключевые слова: сухие и жидкие яичные продукты, яичные полуфабрикаты, яичные кулинарные изделия, идентификация наличия яиц, метод полимеразной цепной реакции, фрагмент ДНК птиц

Редактор Л.В. Коретникова
Технический редактор В.Н. Прусакова
Корректор В.Е. Нестерова
Компьютерная верстка И.А. Налейкиной

Сдано в набор 15.06.2011. Подписано в печать 14.07.2011. Формат 60 × 84 $\frac{1}{8}$. Бумага офсетная. Гарнитура Ариал.
Печать офсетная. Усл. печ. л. 1,40. Уч.-изд. л. 1,05. Тираж 241 экз. Зак. 628.

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

Набрано во ФГУП «СТАНДАРТИНФОРМ» на ПЭВМ.

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