

**ПРОДУКТЫ ПИЩЕВЫЕ****Метод выявления и определения количества энтерококков**Food products. Method for detection and determination of count  
Enterococci**ГОСТ  
28566—90**МКС 07.100.30  
ОКСТУ 9109Дата введения **01.07.91**

Настоящий стандарт распространяется на пищевые продукты и устанавливает метод выявления и количественного определения энтерококков (*Streptococcus faecalis*, *Streptococcus faecium*, *Streptococcus avium*, *Streptococcus gallinarum*).

Метод основан на высеве определенного количества продукта или его разведении в жидкую селективную среду или на поверхность плотной селективной среды, аэробном культивировании посевов при  $(37 \pm 1) ^\circ\text{C}$  в течение 24—48 ч, подтверждении принадлежности выросших микроорганизмов к энтерококкам, пересчете их количества на  $1,0 \text{ г (см}^3\text{)}$  продукта.

**1. ОТБОР И ПОДГОТОВКА ПРОБ**

Отбор проб — по ГОСТ 26668, подготовка к испытанию — по ГОСТ 26669.

**2. АППАРАТУРА, МАТЕРИАЛЫ И РЕАКТИВЫ**

Для проведения испытания применяют аппаратуру, материалы и реактивы по ГОСТ 10444.1 со следующими дополнениями:

весы лабораторные общего назначения с метрологическими характеристиками по ГОСТ 24104\*, с наибольшим пределом взвешивания до 200 г и пределом допускаемой погрешности  $\pm 2 \text{ мг}$  (для взвешивания реактивов);

весы лабораторные общего назначения с метрологическими характеристиками по ГОСТ 24104, с наибольшим пределом взвешивания до 1 кг и пределом допускаемой погрешности  $\pm 10 \text{ мг}$  (для взвешивания продукта);

микроскоп световой биологический с увеличением в 900—1000 раз;

стерилизатор горячим воздухом;

термостат с диапазоном рабочих температур от  $28 ^\circ\text{C}$  до  $55 ^\circ\text{C}$ , позволяющий поддерживать заданную температуру с погрешностью  $\pm 1 ^\circ\text{C}$ ;

холодильник бытовой;

водорода пероксид по ГОСТ 10929;

желчь крупного рогатого скота или сухая желчь;

железо (III) — аммония гидроцитрат;

ферментативный гидролизат казеина;

\* С 1 июля 2002 г. введен в действие ГОСТ 24104—2001 (здесь и далее).

канамицин сульфат во флаконах по 0,5 г — 500 000 ЕД и 1 г — 1 000 000 ЕД, в ампулах по 5 и 10 см<sup>3</sup> 5 % раствора, содержащих 0,25 и 0,5 г препарата;  
полимиксин М сульфат во флаконах по 500 000 ЕД;  
эскулин;  
натрия гидрокарбонат (NaHCO<sub>3</sub>) по ГОСТ 4201.

### 3. ПОДГОТОВКА К ИСПЫТАНИЮ

#### 3.1. Приготовление растворов

##### 3.1.1. Раствор с объемной долей пероксида водорода 10 %:

33,3 см<sup>3</sup> пероксида водорода с содержанием основного вещества 30 % (в случае если пероксид водорода имеет другое содержание основного вещества, то делается пересчет) переносят в мерную колбу вместимостью 100 см<sup>3</sup>, доводят объем дистиллированной водой до метки.

3.1.2. Раствор с массовой долей HCl 5 %: 11,5 см<sup>3</sup> концентрированной соляной кислоты переносят в мерную колбу вместимостью 100 см<sup>3</sup>, доводят объем дистиллированной водой до метки.

3.1.3. Раствор массовой концентрацией натрия гидроксида 50 г/дм<sup>3</sup>: 5 г натрия гидроксида переносят в мерную колбу вместимостью 100 см<sup>3</sup>, растворяют в дистиллированной воде. Раствор доливают до метки.

3.1.4. Раствор 2-, 3-, 5-трифенилтетразолий хлорида (ТТХ) массовой концентрацией 10 г/дм<sup>3</sup>: 1 г ТТХ переносят, смывая дистиллированной водой в мерную колбу вместимостью 100 см<sup>3</sup>, доводят объем дистиллированной водой до метки. Раствор стерилизуют методом мембранной фильтрации по ГОСТ 26670. В темной плотно закрытой посуде раствор хранят при (4 ± 2) °С не более 3 мес.

3.1.5. Раствор массовой концентрацией теллурида калия 20 г/дм<sup>3</sup>: 2 г теллурида калия переносят, смывая дистиллированной водой в мерную колбу вместимостью 100 см<sup>3</sup>, доводят объем дистиллированной водой до метки. Раствор стерилизуют методом мембранной фильтрации по ГОСТ 26670.

3.1.6. Спиртовой раствор массовой концентрацией бромтимолового синего 16 г/дм<sup>3</sup>: 1,6 г бромтимолового синего переносят в мерную колбу вместимостью 100 см<sup>3</sup> и растворяют в этиловом спирте с массовой долей 96 %. Раствор доливают этиловым спиртом до метки.

3.1.7. Раствор массовой концентрацией кристаллического фиолетового 0,1 г/дм<sup>3</sup>: 0,01 г кристаллического фиолетового переносят в мерную колбу вместимостью 100 см<sup>3</sup> и растворяют в дистиллированной воде. Раствор доливают до метки.

3.1.8. Спиртовой раствор массовой концентрацией бромкрезолового пурпурного 16 г/дм<sup>3</sup>: 1,6 г бромкрезолового пурпурного переносят в мерную колбу вместимостью 100 см<sup>3</sup> и растворяют в этиловом спирте с массовой долей 96 %. Раствор доливают этиловым спиртом до метки.

3.1.9. Раствор массовой концентрацией натрия азиды 100 г/дм<sup>3</sup>: 10 г натрия азиды переносят в мерную колбу вместимостью 100 см<sup>3</sup>, растворяют при легком подогревании в дистиллированной воде и раствор доливают до метки. Раствор готовят под вытяжкой, так как пары натрия азиды ядовиты.

3.1.10. Раствор массовой концентрацией канамицина сульфата 50 г/дм<sup>3</sup> (50 000 000 ЕД) и 100 г/дм<sup>3</sup> (100 000 000 ЕД): во флаконы с 0,5 г или 1 г препарата вносят 10 см<sup>3</sup> стерильной дистиллированной воды, содержимое флаконов растворяют.

3.1.11. Молоко обезжиренное готовят по ГОСТ 10444.1.

3.1.12. Растворы для окраски по Граму готовят по ГОСТ 10444.1.

#### 3.2. Приготовление питательных сред

##### 3.2.1. Азидно-глюкозный бульон

Основа среды: к 1 дм<sup>3</sup> мясоептонного бульона, приготовленного по ГОСТ 10444.1, добавляют 5,0 г пептона, 7,5 г глюкозы, 2,5 г натрия хлорида, составные части растворяют нагреванием. После этого охлаждают и устанавливают pH таким образом, чтобы после стерилизации при 25 °С он составлял 7,2 ± 0,1. Затем основу среды стерилизуют текучим паром (при 100 °С) в течение 30 мин. К основе среды, охлажденной до 50 °С, добавляют 2,0 см<sup>3</sup> натрия азиды, приготовленного по п. 3.1.9, и 2,0 см<sup>3</sup> раствора бромкрезолового пурпурного, приготовленного по п. 3.1.8. Готовую среду не стерилизуют. Среду хранят в защищенном от света и высыхания виде при (4 ± 2) °С не более 3 мес. Непосредственно перед использованием ее разливают по 5 см<sup>3</sup> в стерильные пробирки.

3.2.2. Глюкозо-триптонный бульон с дрожжевым экстрактом с pH 7,2 и 9,6: 5,0 г триптона или ферментативного казеинового гидролизата, 12,5 см<sup>3</sup> дрожжевого экстракта, 1,0 г глюкозы добавляют

к 1 дм<sup>3</sup> дистиллированной воды. Смесь, периодически помешивая, подогревают до полного растворения всех составных частей, охлаждают и устанавливают рН таким образом, чтобы после стерилизации он составлял при 25 °С  $7,2 \pm 0,1$  или  $9,6 \pm 0,1$ .

Среду разливают по 5 см<sup>3</sup> в пробирки и стерилизуют при температуре  $(121 \pm 1)$  °С в течение 15 мин. Среду хранят при  $(4 \pm 2)$  °С не более 14 сут.

#### 3.2.3. Солевой бульон

Основа среды — глюкозо-триптонный бульон с дрожжевым экстрактом с рН  $7,2 \pm 0,1$  по п. 3.2.2.

При приготовлении питательной среды в 1 дм<sup>3</sup> основы среды растворяют на водяной бане 65,0 г натрия хлорида, разливают по 5 см<sup>3</sup> в пробирки, стерилизуют при  $(121 \pm 1)$  °С в течение 15 мин.

Питательную среду можно готовить за одну операцию, тогда в процессе приготовления основы среды добавляют 65,0 г натрия хлорида. Среду хранят при  $(4 \pm 2)$  °С не более месяца.

#### 3.2.4. 40 %-ный желчный бульон

Основа среды — глюкозо-триптонный бульон с дрожжевым экстрактом с рН  $7,2 \pm 0,1$ . К 600 см<sup>3</sup> охлажденной до 45 °С—55 °С основы среды добавляют асептически 400 см<sup>3</sup> стерильной профильтрованной желчи крупного рогатого скота или эквивалентное количество сухой желчи.

Среду хранят при  $(4 \pm 2)$  °С не более 3 мес.

#### 3.2.5. Селективный агар по Сланцу и Бертли:

20,0 г пептона, 25,0 см<sup>3</sup> дрожжевого экстракта, 2,0 г глюкозы, 4,0 г калия фосфорнокислого двузамещенного,  $(15,0 \pm 3,0)$  г агара помещают в мерную колбу вместимостью 1000 см<sup>3</sup>, доливают дистиллированной водой до метки, нагревают до растворения компонентов. Охлаждают, устанавливают рН таким образом, чтобы после стерилизации он составлял при 25 °С  $7,2 \pm 0,1$ . Стерилизуют текучим паром (при 100 °С) в течение 30 мин, охлаждают до 50 °С. Добавляют 4,0 см<sup>3</sup> раствора азиды натрия, приготовленного по п. 3.1.9, и 10,0 см<sup>3</sup> раствора 2-, 3-, 5-трифенилтетразолий хлорида, приготовленного по п. 3.1.4, хорошо перемешивают и разливают по чашкам Петри. Среду хранят при  $(4 \pm 2)$  °С не более 7 сут.

#### 3.2.6. Канамицин азидно-эскулиновый агар (КАЭ-агар):

20,0 г пептона из казеина, 25,0 см<sup>3</sup> дрожжевого экстракта, 5,0 г натрия хлорида, 1,0 г натрия лимоннокислого, 0,5 г железа (III) — аммония гидрочитрата, 1,0 г эскулина,  $(15,0 \pm 3,0)$  г агара помещают в мерную колбу вместимостью 1000 см<sup>3</sup>, доливают дистиллированной водой до метки. Растворяют составные части при нагревании, охлаждают, устанавливают рН таким образом, чтобы после стерилизации при 25 °С он составлял  $7,1 \pm 0,1$ . Стерилизуют при  $(121 \pm 1)$  °С в течение 15 мин, охлаждают до 50 °С, добавляют 1,5 см<sup>3</sup> раствора азиды натрия, приготовленного по п. 3.1.9, и 0,4 см<sup>3</sup> раствора канамицина сульфата массовой концентрацией 50 г/дм<sup>3</sup> или 0,2 см<sup>3</sup> раствора канамицин сульфата массовой концентрацией 100 г/дм<sup>3</sup> и разливают по чашкам Петри. Среду хранят при  $(4 \pm 2)$  °С не более 7 сут.

3.2.7. Глюкозо-триптонный агар с дрожжевым экстрактом с рН  $7,2 \pm 0,1$  готовят по п. 3.2.2, но при приготовлении добавляют на 1 дм<sup>3</sup> среды  $(15,0 \pm 3,0)$  г агара.

#### 3.2.8. Щелочная полимиксиновая среда:

Основа среды — к 400 см<sup>3</sup> мясо-пептонного бульона по ГОСТ 10444.1 добавляют 5 г натрия хлорида, 10 г глюкозы, 10 см<sup>3</sup> дрожжевого экстракта. Основу среды стерилизуют при  $(110 \pm 1)$  °С в течение 12 мин, охлаждают и добавляют 250 см<sup>3</sup> раствора натрия карбоната массовой концентрацией 21,2 г/дм<sup>3</sup> и 250 см<sup>3</sup> раствора бикарбоната натрия массовой концентрацией 10 г/дм<sup>3</sup>. Устанавливают рН таким образом, чтобы при 25 °С он составлял  $10,1 \pm 0,1$ . После этого к среде добавляют 200 000 ЕД полимиксина М сульфата, 5,0 см<sup>3</sup> спиртового раствора бромтимолового синего, приготовленного по п. 3.1.6. Среду хранят в защищенном от света и высыхания виде при  $(4 \pm 2)$  °С не более 7 сут. Непосредственно перед использованием среду разливают по 5 см<sup>3</sup> в стерильные пробирки.

#### 3.2.9. Молочно-ингибиторная среда (МИС):

К 850 см<sup>3</sup> расплавленного и охлажденного до 50 °С мясо-пептонного агара, приготовленного по ГОСТ 10444.1, добавляют 150 см<sup>3</sup> обезжиренного молока, приготовленного по ГОСТ 10444.1, 12,5 см<sup>3</sup> раствора кристаллического фиолетового, приготовленного по п. 3.1.7, 10,0 см<sup>3</sup> раствора калия теллурита, массовой концентрацией 20 г/дм<sup>3</sup>, 200 000 ЕД полимиксина М сульфата. Среду не

стерилизуют, разливают в стерильные чашки Петри и хранят при  $(4 \pm 2)^\circ\text{C}$  не более 10 сут. Допускается взамен раствора калия теллурита добавлять в среду  $5,0\text{ см}^3$  раствора 2-, 3-, 5-трифенилтетразолий хлорида, приготовленного по п. 3.1.4.

#### 4. ПРОВЕДЕНИЕ ИСПЫТАНИЯ

4.1. Из навески продукта готовят исходное и ряд десятикратных разведений по ГОСТ 26669 так, чтобы можно было определить ожидаемое количество энтерококков в  $1,0\text{ г}$  ( $\text{см}^3$ ) продукта или определить допустимое количество энтерококков, указанное в нормативно-технической документации на конкретный вид пищевого продукта.

При выявлении энтерококков из навески продукта готовят исходное и ряд десятикратных разведений так, чтобы можно было определить минимальное количество продукта, содержащее энтерококки, или высевают навеску продукта, которая указана в нормативно-технической документации на этот продукт.

4.2. Для определения количества энтерококков  $0,1$  или  $0,2\text{ см}^3$  продукта или его разведения засевают по ГОСТ 26670 на поверхность предварительно подсушенной агаризованной питательной среды, приготовленной по п. 3.2.5 или 3.2.6, или 3.2.9.

4.3. Если необходимо выявить энтерококки в навеске продукта определенной массы или объема, то навеску продукта или его разведение засевают непосредственно в жидкую питательную среду по п. 3.2.1 или 3.2.8.

4.4. Посевы инкубируют при  $(37 \pm 1)^\circ\text{C}$  в течение 24—48 ч, через 24 ч проводят предварительный учет результатов, через 48 ч — окончательный.

4.5. После инкубирования посевов, проведенных по п. 4.3, учитывают пробирки с признаками роста микроорганизмов: помутнением среды и изменением ее окраски в желтый цвет. Из пробирок с признаками роста, предположительно энтерококков, делают пересевы на поверхность агаризованной среды п. 3.2.5 или 3.2.6, или 3.2.9 таким образом, чтобы получить рост изолированных колоний, посевы на этих средах инкубируют при  $(37 \pm 1)^\circ\text{C}$  в течение 24—48 ч.

4.6. После инкубирования посевов, проведенных по п. 4.2, учитывают чашки Петри, на которых выросло от 15 до 150 характерных для энтерококков колоний:

на питательной среде по п. 3.2.5 колонии энтерококков красно-розовые или карминовые с коричневым оттенком диаметром до 2 мм;

на питательной среде по п. 3.2.6 колонии энтерококков оливково-зеленые до темно-коричнево-черных с равномерной окраской поля;

на питательной среде по п. 3.2.9:

1) с 2-, 3-, 5-ТТХ—колонии вишнево-красные с зоной протеолиза или бесцветные с розовым центром;

2) с теллуритом калия — колонии окрашены в черный цвет.

4.7. Посевы по п. 4.5 через 24—48 ч инкубирования просматривают и отмечают рост колоний, характерных для энтерококков по п. 4.6.

4.8. Для дальнейшего подтверждения принадлежности характерных колоний к энтерококкам отбирают не менее пяти колоний из посевов по пп. 4.6 и 4.7 и пересевают их на чашки Петри с агаризованной средой по п. 3.2.7 таким образом, чтобы получить рост изолированных колоний. Посевы инкубируют при  $(37 \pm 1)^\circ\text{C}$  в течение 24—48 ч.

4.9. Подтверждение принадлежности характерных колоний к энтерококкам

4.9.1. Из колоний, выросших по п. 4.8, готовят препараты, окрашивают по Граму по ГОСТ 30425.

Энтерококки — грамположительные кокки, расположенные парами, короткими или длинными цепочками.

4.9.2. У колоний определяют наличие каталазы по ГОСТ 30425. Энтерококки каталазу не образуют.

4.10. При более углубленном анализе и в целях эпидемиологического обследования проводят дальнейшее подтверждение характерных колоний.

4.10.1. Для определения возможности роста при температуре  $(45 \pm 1)^\circ\text{C}$  культуры засевают в глюкозо-триптонный бульон с дрожжевым экстрактом с  $\text{pH } 7,2 \pm 0,1$  по п. 3.2.2. Посевы инкубируют при  $(45 \pm 1)^\circ\text{C}$  48—72 ч. Энтерококки вызывают помутнение среды.

4.10.2. Для определения возможности роста в среде с массовой концентрацией NaCl 65 г/дм<sup>3</sup> культуры высевают в солевой бульон по п. 3.2.3 и инкубируют при  $(37 \pm 1)$  °С в течение 24—48 ч. Энтерококки вызывают помутнение среды и выпадение осадка. *S. avium* в среде с массовой концентрацией NaCl 65 г/дм<sup>3</sup> не растет или растет очень медленно.

4.10.3. Для определения возможности роста в питательной среде с рН 9,6 культуры высевают в глюкозо-триптонный бульон с дрожжевым экстрактом и рН 9,6 по п. 3.2.2 и инкубируют в течение 24—48 ч при  $(37 \pm 1)$  °С. Энтерококки вызывают помутнение среды.

4.10.4. Для постановки теста на терморезистентность культуры высевают в глюкозо-триптонный бульон с дрожжевым экстрактом с рН  $7,2 \pm 0,1$ , пробирки выдерживают при  $(60 \pm 1)$  °С в течение 30 мин и инкубируют в течение 24—48 ч при  $(37 \pm 1)$  °С. Энтерококки вызывают помутнение среды.

4.10.5. Для определения возможности роста в среде с 40 % желчи культуры высевают в 40 %-ный желчный бульон по п. 3.2.4 и инкубируют в течение 24—48 ч при  $(37 \pm 1)$  °С. Энтерококки вызывают помутнение среды.

## 5. ОБРАБОТКА РЕЗУЛЬТАТОВ

5.1. Результаты оценивают по каждой пробе отдельно.

5.2. Если при изучении культуральных и морфологических свойств микроорганизмов обнаружены грамположительные, не образующие каталазу кокки, то дают заключение о том, что обнаруженные микроорганизмы относят к энтерококкам.

5.3. Если при подтверждении характерных колоний в 80 % случаев, т. е. не менее чем в 4 из 5 колоний, подтвержден рост энтерококков, то считают, что все колонии, выросшие на чашке по п. 4.6, принадлежат к энтерококкам.

В остальных случаях количество энтерококков определяют исходя из процентного отношения подтвержденных колоний, к общему количеству колоний, взятых для подтверждения.

При посеве навески продукта или разведения продукта на жидкие среды, пробирки считают положительными, если при последующем пересеве на агаризованные среды и подтверждении характерных колоний хотя бы в одной характерной колонии обнаружены энтерококки.

5.4. Результаты записывают следующим образом

5.4.1. Результаты определения количества энтерококков пересчитывают на 1 г/см<sup>3</sup> продукта и записывают в соответствии с требованиями ГОСТ 26670.

5.4.2. Результаты выявления энтерококков в определенной навеске записывают: энтерококки обнаружены или не обнаружены (при этом указывается навеска продукта).

## ИНФОРМАЦИОННЫЕ ДАННЫЕ

1. РАЗРАБОТАН И ВНЕСЕН Всесоюзным научно-исследовательским институтом консервной и овощесушильной промышленности
2. УТВЕРЖДЕН И ВВЕДЕН В ДЕЙСТВИЕ Постановлением Государственного комитета СССР по управлению качеством продукции и стандартам от 29.05.90 № 1332
3. Стандарт соответствует стандарту СЭВ 6646—89
4. ВВЕДЕН ВПЕРВЫЕ
5. ССЫЛОЧНЫЕ НОРМАТИВНО-ТЕХНИЧЕСКИЕ ДОКУМЕНТЫ

Обозначение НТД, на который дана ссылка	Номер раздела, пункта, подпункта
ГОСТ 4201—79	2
ГОСТ 10444.1—84	2; 3.1.11; 3.1.12; 3.2.1; 3.2.8; 3.2.9
ГОСТ 10929—76	2
ГОСТ 24104—88	2
ГОСТ 26668—85	1
ГОСТ 26669—85	1; 4.1
ГОСТ 26670—91	3.1.4; 3.1.5; 4.2; 5.4
ГОСТ 30425—97	4.9.1; 4.9.2

6. Ограничение срока действия снято по протоколу № 5—94 Межгосударственного совета по стандартизации, метрологии и сертификации (ИУС 11-12—94)
7. ПЕРЕИЗДАНИЕ