



# Regulatory Mechanisms in Biosystems

ISSN 2519-8521 (Print)  
ISSN 2520-2588 (Online)  
Regul. Mech. Biosyst., 8(3), 384–388  
doi: 10.15421/021759

## Biotype characterization of *Staphylococcus aureus* isolated from milk and dairy products of private production in the western regions of Ukraine

M. D. Kukhtyn\*, Y. V. Horyuk\*\*, V. V. Horyuk\*\*, T. Y. Yaroshenko\*\*\*, O. I. Vichko\*, O. S. Pokotylo\*

\*Ternopil Ivan Puluj National Technical University, Ternopil, Ukraine

\*\*State Agrarian and Engineering University in Podillya, Kamianets-Podilskyi, Ukraine

\*\*\*I. Y. Horbachevsky Ternopil State Medical University, Ternopil, Ukraine

### Article info

Received 07.07.2017

Received in revised form

12.08.2017

Accepted 15.08.2017

Ternopil Ivan Puluj National Technical University, Ruska Str., 56, Ternopil, 46001, Ukraine.  
Tel.: +38-097-239-20-57.

E-mail: kuchtynn@gmail.com

State Agrarian and Engineering University in Podillya,  
Shevchenko Str., 13,  
Kamianets-Podilskyi, 32300,  
Ukraine.  
Tel.: +38-097-661-79-64.  
E-mail: goruky@ukr.net

I. Horbachevsky Ternopil State Medical University,  
Majdan Voli, 1,  
Ternopil, 46001, Ukraine.  
Tel.: +38-097-854-87-81.  
E-mail:  
yaroshenkota@tdmu.edu.ua

Kukhtyn, M. D., Horyuk, Y. V., Horyuk, V. V., Yaroshenko, T. Y., Vichko, O. I., & Pokotylo, O. S. (2017). Biotype characterization of *Staphylococcus aureus* isolated from milk and dairy products of private production in the western regions of Ukraine. *Regulatory Mechanisms in Biosystems*, 8(3), 384–388. doi: 10.15421/021759

Prevention of foodborne diseases is a priority for the world health system. In the process of manufacturing milk and dairy products, the most important factor compromising their safety is seeding with a conditionally pathogenic and pathogenic microflora. *Salmonella*, *Escherichia coli*, *Listeria* and other microorganisms that reproduce in dairy products without changing their organoleptic properties are a particular danger. *Staphylococcus aureus* is an opportunistic, conditionally pathogenic microorganism that often contaminates raw milk and dairy products. The aim of the research presented in this article was to determine the dissemination of *S. aureus* in milk and milk products of household production in the western regions of Ukraine, to identify the biotypes of *S. aureus*, production of enterotoxins and the presence of methicillin-resistant strains. *S. aureus* was isolated on BD Baird-Parker Agar. The biotypes of *S. aureus* were determined according to Meer. The determination of MRSA was carried out on the chromogenic Agar chromID MRSA ("Biomerieux", Russia). The *mecA* gene was determined using the LightCycler MRSA Advanced Test with LightCycler 2.0 primer (Roche Molecular Biochemicals, Germany). To determine staphylococcal enterotoxins, the test system RIDASCREENSET A, B, C, D, E (R-Biopharm AG, Darmstadt, Germany) was used. We isolated saprophyte staphylococci from milk of raw and dairy products in western regions of Ukraine in 82.7–97.4% of samples. *S. aureus* is much more rarely isolated from these dairy products, so it was isolated from sour cream at  $62.8 \pm 0.9\%$ , from milk at  $35.5 \pm 1.3\%$  and cottage cheese at  $23.0 \pm 1.6\%$ . Of the most well known biotypes of *S. aureus* present in milk of raw and dairy products of domestic production, two ecological types were distinguished: human and cattle. In this case *S. aureus* var. *hominis* was isolated more often than in *S. aureus* var. *bovis*. This gives grounds to believe that the main source of contamination with milk staphylococci of raw and dairy products of domestic production is people. Enterotoxin type A, which causes foodborne toxemia, was produced by *S. aureus* in  $40.0 \pm 0.5\%$  of cases. Consequently, home-produced dairy products can spread staphylococcal toxicity caused by *S. aureus* var. *hominis*. It was found that  $17.8 \pm 0.6\%$  of *S. aureus* var. *hominis* were resistant to methicillin, which is 1.8 times greater than that of *S. aureus* var. *bovis*. This gives grounds to consider that there is a risk of MRSA infection to consumers of home-produced dairy products. All methicillin-resistant staphylococci studied produced enterotoxins.

**Keywords:** staphylococci; biotypes; MRSA; enterotoxins

## Биотиповые характеристики золотистых стафилококков, выделенных из молока и молочных продуктов домашнего производства в западных регионах Украины

Н. Д. Кухтын\*, Ю. В. Горюк\*\*, В. В. Горюк\*\*, Т. Я. Ярошенко\*\*\*, О. И. Вичко\*, О. С. Покотило\*

\*Тернопольский национальный технический университет имени Ивана Пулюя, Тернополь, Украина

\*\*Подольский государственный аграрно-технический университет, Каменец-Подольский, Украина

\*\*\*Тернопольский государственный медицинский университет имени И. Я. Горбачевского, Тернополь, Украина

Молочные продукты домашнего производства, которые реализуются на рынках в западных регионах Украины, не исследуются по микробиологическим показателям в полном объеме. Поэтому периодически эта продукция становится причиной возникновения у людей различных пищевых отравлений. Чаще всего при употреблении молочных продуктов домашнего производства, которые реализуются без соблюдения санитарно-гигиенических требований, возникают стафилококковые токсикозы. Среди значительного количества видов

стафилококков энтеротоксины продуцирует в основном золотистый стафилококк. В статье приведены данные об обсемененности молока и молочных продуктов домашнего производства стафилококками, их биологическое происхождение, продукция энтеротоксинов, наличие метициллин-резистентных *Staphylococcus aureus* (MRSA). Определено наличие золотистых стафилококков в молоке сырому в 35,5% случаев, в сметане и твороге – в 23,0–62,8% случаев. Биотипирование *S. aureus* показало, что из молока сырого человеческий эковар выделен в 56,5% случаев, из молочных продуктов (сметаны и творога) – 67,2–90,6%, а из рук продавцов – в 93,2%. Данные исследования указывают, что главный источник обсеменения молока и молочных продуктов золотистым стафилококком – люди, которые производят и реализуют продукцию. В значительно большем количестве определено наличие метициллин-резистентных культур у золотистого стафилококка человеческого биотипа по сравнению с биотипом крупного рогатого скота. 17,8% культур *S. aureus* var. *hominis* были устойчивы к метициллину, что в 1,8 раза больше по сравнению с культурами *S. aureus* var. *bovis*. Это дает возможность предполагать инфицирование потребителей молочных продуктов домашнего производства MRSA. Энтеротоксин типа А, который вызывает стафилококковый токсикоз у людей, продуцирует только золотистый стафилококк человеческого биотипа.

**Ключевые слова:** стафилококки; биотипы; MRSA; энтеротоксины

## Введение

Профилактика заболеваний пищевого происхождения относится к приоритетным задачам системы здравоохранения во всем мире (Cremonesi et al., 2007; Wang et al., 2009; Ateba et al., 2010; Thaker et al., 2013; Basanisi et al., 2017). В процессе изготовления молока и молочных продуктов главным фактором опасности является обсеменение патогенной и условно-патогенной микрофлорой (Doulgeraki et al., 2017; Mehli et al., 2017). Особую опасность представляют сальмонеллы, кишечные палочки, листерии и другие микроорганизмы, которые размножаются в молочных продуктах, не меняя их органолептических свойств (Lowy, 1998). Золотистый стафилококк является оппортунистическим условно-патогенным микроорганизмом, который часто обсеменяет сырое молоко и молочные продукты (Jaber et al., 2015; Carfora et al., 2015; Basanisi et al., 2017).

Среди большого количества видов стафилококков в основном *S. aureus* продуцирует энтеротоксины типа А, вызывающие пищевой токсикоз (Cremonesi et al., 2007; Thaker et al., 2013; Habib et al., 2015; Al-Ashmawy et al., 2016; Macori et al., 2016). В то же время, энтеротоксигенные штаммы *S. aureus*, изолированные от людей, по некоторым свойствам отличаются от штаммов *S. aureus*, выделенных от животных. Поэтому определяют несколько эковаров (биотипов) *S. aureus* в зависимости от биологического происхождения: *S. aureus* var. *hominis*, *S. aureus* var. *avium*, *S. aureus* var. *canis*, *S. aureus* var. *bovis* (Fournier et al., 2008; Jaber, 2011; Bardiau et al., 2013). В Украине научных работ, посвященных изучению биотипов золотистого стафилококка, выделенных из молока и молочных продуктов, практически нет. Ученые ограничиваются констатацией факта наличия этих бактерий в молочных продуктах без определения источника заражения, что не дает возможности предпринимать целенаправленные профилактические меры.

Также актуальным остается изучение распространенности метициллин-резистентного стафилококка (MRSA) в молоке и молочных продуктах (Kwon et al., 2005; Crago et al., 2012; Wang et al., 2014; Doulgeraki et al., 2017; Hamid et al., 2017; Macori et al., 2017). Низкий уровень его выделения из продуктов питания в Украине не отражает реальной ситуации. Внимание уделяется информации о чувствительности культур к антибиотикам с целью проведения лечебно-профилактических мероприятий, в то же время, распространение энтеротоксигенных штаммов не исследуется.

Таким образом, цель работы – определить источник контаминации молока и молочных продуктов домашнего производства в западных регионах Украины золотистым стафилококком, его способности продуцировать энтеротоксины, исследовать его метициллин-резистентные штаммы, что даст возможность разработать новые подходы к оценке микробиологической безопасности этих продуктов за счет усовершенствования нормативно-методической базы контроля.

## Материал и методы исследований

Исследована 71 проба молока сырого, 212 проб сметаны, 65 проб творога домашнего производства, которые реализовались на продовольственных рынках западных регионов Украи-

ны (Тернопольская, Хмельницкая, Львовская, Черновицкая области) и 57 смывов с рук продавцов этих продуктов. Выделено и идентифицировано 247 культур *S. aureus*.

**Изоляция и идентификация золотистого стафилококка.** Микробиологическую обработку образцов для выделения *S. aureus* проводили с использованием BD Baird-Parker Agar по стандартной методике. Десятикратные разведения проб продуктов высевали на чашки для первичной изоляции. Инкубировали в аэробных условиях в течение 42–48 ч при температуре  $36 \pm 1$  °C и делали подсчет через 18–24 и 42–48 часов.

**Морфологические характеристики.** Микроскопический препарат изготавливали с изолированной культуры на чистом предметном стекле и окрашивали по Граму. Окрашенный мазок исследовали под микроскопом: наблюдали грамположительные сферические клетки, похожие на гроздь винограда, расположенные в нескольких плоскостях.

**Биохимическое исследование.** Для подтверждения наличия *S. aureus* использовали тесты на каталазу, коагулазу, оксидазу, на ферментацию Д-маннитола, продукцию ДНКазы, ацетона (Maurin, 2004).

**Определение биотипа.** У культур, принадлежащих к *S. aureus*, биотип определяли используя схему: определение цвета пигмента, наличие бета-гемолиза, активность коагулазы в бычьей плазме, рост на среде с кристаллическим фиолетовым (Mayeur, 1999).

**Определение метициллин-резистентных стафилококков (MRSA).** Для определения MRSA использовали хромогенную среду Агар chromID MRSA («Biomerieux», Россия). Определение гена *mecA* проводили с использованием тестовой системы LightCycler MRSA Advanced Test с помощью праймеров LightCycler 2.0 («Roche Molecular Biochemicals», Германия).

**Обнаружение стафилококковых энтеротоксинов (SE).** Для выявления энтеротоксинов штаммы культуры выращивали в 10 см<sup>3</sup> питательного бульона («Merck», Германия) в течение суток в аэробных условиях при 37 °C. Супернатанты бактериальной культуры собирали центрифугированием при 4 000 об./мин. в течение 10 мин. Для определения энтеротоксинов стафилококка SEA, SEB, SEC, SED и SEE использовали тест-систему Ridascreen® Set A, B, C, D, E («R-Biopharm AG», Германия). Анализ проводили согласно с методическими указаниями 4.2. 2429 – 08 «Метод определения стафилококковых энтеротоксинов в пищевых продуктах». Средний нижний предел обнаружения анализа составлял 0,1 мг/см<sup>3</sup>. Все эксперименты выполнялись в трехкратном повторении.

## Результаты

Исследовано молоко сырое и молочные продукты домашнего производства, реализуемые на рынках западных регионов Украины, на обсемененность представителями рода *Staphylococcus* и его коагулазоположительным видом – *S. aureus* (табл. 1). Бактерии рода *Staphylococcus* по частоте выделения можно отнести к специфической микрофлоре молока сырого и молочных продуктов домашнего производства, так как они выделялись в 82,7–97,4% случаев. В то же время *S. aureus* в этих продуктах обнаруживалась значительно реже. Чаще всего его выделяли из сметаны: 62,8% случаев, что в 1,8 раза ( $P < 0,05$ ) больше по сравнению с пробами молока сырого и в 2,7 раза больше ( $P < 0,05$ ) по сравнению с творогом.

В молоке сыром и молочных продуктах домашнего производства (табл. 2) циркулируют два биотипа золотистого стафилококка: *S. aureus* var. *bovis* (биотип крупного рогатого скота) и *S. aureus* var. *hominis* (человеческий биотип). Однако доля их выделения из данных продуктов разная. Из молока сырого выделяли 43,5% культур золотистого стафилококка, которые отнесены к биотипу крупного рогатого скота, а 56,5% – к человеческому экватору. Из сметаны выделялось 67,2% культур *S. aureus* var. *hominis*, что в 2,0 раза ( $P < 0,05$ ) больше, по сравнению со *S. aureus* var. *bovis*. С творогом, в основном, выделялись бактерии *S. aureus* var. *hominis*. Их количество было в 1,6 раза ( $P < 0,05$ ) больше, чем в молоке. Количество бактерий *S. aureus* var. *bovis* в твороге было меньше в 4,6 раза ( $P < 0,05$ ) по сравнению с молоком. Доминирование человеческого эквата в твороге связано с обсеменением его после изготовления (при упаковке и реализации). Специфика изготовления творога в домашних условиях заключается в длительной термической обработке сквашенного молока, при которой погибает практически вся вегетативная микрофлора, в том числе и золотистый стафилококк. На руках продавцов преобладал человеческий биотип, который выделялся в  $93,2 \pm 1,4\%$  случаев, это указывает на то, что люди – главный источник обсеменения молочных продуктов золотистыми стафилококками.

**Таблица 1**

Обсемененность стафилококками молока и молочных продуктов домашнего производства в западных регионах Украины (%),  $n = 348$

Объект исследований	Частота выделения стафилококков	
	<i>Staphylococcus</i> spp.	<i>S. aureus</i>
Молоко сырое, $n = 71$	97,4	35,5
Сметана, $n = 212$	98,7	62,8*
Творог, $n = 65$	82,7	23,0

Примечание: *Staphylococcus* spp. – все виды рода *Staphylococcus*; \* –  $P < 0,05$  по сравнению с пробами молока сырого и творога.

**Таблица 2**

Биотипы *S. aureus*, выделенные из молока и молочных продуктов домашнего производства в западных регионах Украины (%),  $n = 247$

Объект исследований	Изучено культур, $n$	Биотипы <i>Staphylococcus aureus</i>	
		<i>S. aureus</i>	<i>S. aureus</i> var. <i>hominis</i>
Молоко сырое	51	56,5	43,5
Сметана	97	67,2*	32,8
Творог	43	90,6 <sup>#</sup>	9,4
Смычки с рук продавцов	56	93,2	6,8 <sup>Δ</sup>

Примечание: *S. aureus* var. *hominis* – человеческий биотип (экватор); *S. aureus* var. *bovis* – биотип (экватор) крупного рогатого скота; \* –  $P < 0,05$  по сравнению с *S. aureus* var. *bovis*; # –  $P < 0,05$  по сравнению с молоком; Δ –  $P < 0,05$  по сравнению с молоком.

Таким образом, полученные данные биологического типирования золотистого стафилококка, который выделяли из молока сырого и молочных продуктов домашнего производства в западных регионах Украины, указывают на наличие постоянного источника обсеменения молочных продуктов бактериями *S. aureus* var. *hominis* от производителей и продавцов этих продуктов. Это требует постоянного микробиологического обследования производителей и продавцов для выявления их носительства и лечения с целью профилактики пищевых токсикозов стафилококковой этиологии.

Определение штаммов стафилококков, устойчивых к метициллину (табл. 3), показало, что оба биотипа резидентны к антибиотикам бета-лактамной группы: 17,8% культур *S. aureus* var. *hominis* устойчивы к метициллину, что в 1,8 раза ( $P < 0,05$ ) больше по сравнению с культурами *S. aureus* var. *bovis*. Это дает основание полагать о возможности инфицирования потребителей молочных продуктов домашнего производства MRSA.

Стафилококки продуцируют шесть антигенных вариантов энтеротоксина: A, B, C, D, E и F. В основном пищевой токсикоз вызывает энтеротоксин типа A, реже – D (Normanno et al., 2007). Нами определены продукция энтеротоксинов и их типы у бактерий *S. aureus* var. *bovis* и *S. aureus* var. *hominis* (табл. 4).

**Таблица 3**

Частота выделения метициллин-резистентных штаммов золотистого стафилококка из молока и молочных продуктов домашнего производства в западных регионах Украины (%),  $n = 247$

Биотипы <i>Staphylococcus aureus</i>	Изучено культур	Количество MRSA
	n	%
<i>S. aureus</i> var. <i>hominis</i>	185	100
<i>S. aureus</i> var. <i>bovis</i>	62	100
	33	17,8*
	6	9,6

Примечание: MRSA – метициллин-резистентный золотистый стафилококк; \* –  $P < 0,05$  по сравнению с *S. aureus* var. *bovis*.

**Таблица 4**

Типы энтеротоксинов, которые продуцировали золотистые стафилококки, выделенные из молока и молочных продуктов в западных регионах Украины (%),  $n = 247$

Типы энтеротоксинов	<i>S. aureus</i> var. <i>hominis</i>		<i>S. aureus</i> var. <i>bovis</i>	
	исследовано	в том числе	исследовано	в том числе
	культур, %	MRSA, %	культур, %	MRSA, %
энтеротоксинов не производят	42,7	0	51,2	0
SEA	40,0	85,1	0	0
SEB	0	0	0	0
SEC	12,4*	4,3	9,7	33,3
SED	4,9*	11,1	12,9	12,5
SEC/D	0	0	24,2	60,0

Примечание: SEA – энтеротоксины типа А, SEB – энтеротоксины типа В, SEC – энтеротоксины типа С, SED – энтеротоксины типа D, SEC/D – смешанные энтеротоксины типа С и D; \* –  $P < 0,05$  по сравнению с *S. aureus* var. *bovis*.

Количество штаммов *S. aureus* var. *hominis* и *S. aureus* var. *bovis*, которые вообще не продуцировали энтеротоксины, составляла соответственно 42,7% и 51,6%. Способность продуцировать энтеротоксин типа А обнаружили только в 40,0% бактерий *S. aureus* var. *hominis*. Количество бактерий *S. aureus* var. *hominis*, которые продуцировали энтеротоксин типа С, составляло 12,4%, что в 1,3 раза ( $P < 0,05$ ) больше по сравнению со *S. aureus* var. *bovis*. Энтеротоксин типа D бактерии *S. aureus* var. *hominis* продуцировали в 2,6 раза ( $P < 0,05$ ) меньше, чем бактерии *S. aureus* var. *bovis*. Смешанные типы энтеротоксинов С/D продуцировали только бактерии *S. aureus* var. *bovis* в 24,2% случаев. Все выделенные MRSA – энтеротоксигенные. Таким образом, энтеротоксин типа А, который в основном вызывает пищевое отравление, продуцирует в молоке и молочных продуктах золотистый стафилококк человеческого происхождения.

## Обсуждение

Почти 100% наличие бактерий рода *Staphylococcus* в пробах молочных продуктов домашнего производства можно объяснить тем, что эти молочные продукты изготавливаются из сырого термически не обработанного молока коров с нарушением санитарно-гигиенических норм и правил. Стафилококки составляют так называемую резидентную (полезную) микрофлору кожи вымени коров и почти всегда их можно выделить из сырого молока (Febler et al., 2010; Anderson et al., 2012; Mahmmud et al., 2017; Kukhlyn et al., 2017). Поэтому сапрофитные стафилококки часто выделяются из необработанных молочных продуктов домашнего производства. Золотистые стафилококки, по данным исследований, значительно реже выделяются с поверхности кожи сосков и молочной железы у здоровых коров. Около 20% клинически здоровых коров являются их носителями на поверхности кожи сосков и до 5% – в молочной железе. Однако их

количество существенно возрастает в сыром молоке при мастите, налинии ран, царапин и эрозий кожи сосков (Graber et al., 2009; Anderson et al., 2012; Carfora et al., 2015). Таким образом, некоторая обсемененность молочных продуктов домашнего производства сапрофитными коагулазоотрицательными стафилококками – это закономерность, которую нельзя избежать, так как они присутствуют на коже сосков коров и в молоке сырому. В то же время выделение золотистого стафилококка, в частности, биотипа крупного рогатого скота, будет свидетельствовать о наличии заболеваний кожи вымени или молочной железы коров.

Из наиболее известных биотипов золотистого стафилококка (*S. aureus* var. *hominis*, *S. aureus* var. *bovis*, *S. aureus* var. *avium*, *S. aureus* var. *canis*) (Fournier et al., 2008; Jaber, 2011; Bardiau et al., 2013), с молока сырого и молочных продуктов домашнего производства выделяли два эквавара: человеческий и крупного рогатого скота. При этом *S. aureus* var. *hominis* выделяли чаще по сравнению со *S. aureus* var. *bovis*. Это дает основание считать, что главным источником обсеменения стафилококками молока сырого и молочных продуктов домашнего производства являются люди, которые не соблюдают надлежащей гигиены и санитарии во время производственных процессов: доения коров, первичной обработки молока, изготовления и реализации молочных продуктов. Такая значительная обсемененность коагулазоположительными стафилококками не может остаться без внимания из-за возможности их размножаться и продуцировать энтеротоксины, которые способны вызывать пищевые отравления. Считается, что молочные продукты контаминированы преимущественно стафилококками биотипа крупного рогатого скота (Norgmann et al., 2007; Jaber et al., 2015; Bharathy et al., 2015), в то же время большинство случаев стафилококковых пищевых токсикозов вызывают энтеротоксины типа А и D, которые продуцируют стафилококки человеческого биотипа (Davis et al., 2004; Argudin et al., 2010; Doulgeraki et al., 2017).

Считается, что мультирезистентный золотистый стафилокок является одним из наиболее распространенных возбудителей нозокоминальных инфекций в Европе и мире (Paterson et al., 2014; Sergelidis and Angelidis, 2015; Basanisi et al., 2017). В настоящее время в Украине нет научных результатов исследований о распространенности этого возбудителя в молочных продуктах домашнего производства. Проведенные нами исследования показали, что оба биотипа *S. aureus* var. *hominis* и *S. aureus* var. *bovis* были резистентными к антибиотикам бета-лактамной группы. В 17,9% случаев MRSA имел человеческое происхождение, что в 1,8 раза больше по сравнению с биотипом крупного рогатого скота. Это дает основание полагать о возможности инфицирования потребителей молочных продуктов домашнего производства MRSA, поскольку все исследованные культуры MRSA продуцировали энтеротоксины.

Проведенные исследования показали, что энтеротоксин типа А продуцировал только *S. aureus* var. *hominis*. Среди всех энтеротоксинов тип А выделялся в 40,1% случаев. Культуры стафилококков биотипа крупного рогатого скота продуцировали, в основном, токсины типов C, D и C/D, что, скорее всего, свидетельствует о проявлениях клинических и субклинических форм mastitov у коров (Febler et al., 2010; Habib et al., 2015). Следовательно, молочные продукты домашнего производства могут быть причиной возникновения стафилококкового токсикоза, который вызывает *S. aureus* var. *hominis*.

Полученные новые данные об источниках обсеменения молока и молочных продуктов домашнего производства энтеротоксигенными штаммами золотистого стафилококка человеческого биотипа указывают на необходимость комплексного подхода к разработке микробиологических критериев безопасности. Информация о возможных источниках обсеменения необработанных молочных продуктов домашнего производства золотистым стафилококком и их контроль являются залогом эффективной профилактики пищевых токсикозов стафилококковой этиологии.

## Выводы

Из молока и молочных продуктов домашнего производства в западных регионах Украины выделяются два биотипа золотистого стафилококка: *S. aureus* var. *hominis* и *S. aureus* var. *bovis*. Золотистый стафилококк человеческого биотипа содержится в этих продуктах в значительно большем количестве и попадает в них с рук производителей и продавцов при несоблюдении правил гигиены. 17,8% культур *S. aureus* var. *hominis* устойчивы к метициллину, что в 1,8 раза ( $P < 0,05$ ) больше по сравнению с культурами *S. aureus* var. *bovis*. Энтеротоксин типа А, который вызывает стафилококковый токсикоз, продуцируют только культуры *S. aureus* var. *hominis*. Учитывая установленные новые источники обсеменения золотистым стафилококком молочных продуктов домашнего производства и с целью профилактики пищевых токсикозов стафилококковой этиологии, необходимо усовершенствовать систему контроля этих продуктов от изготовления до реализации.

## References

- Al-Ashmawy, M. A., Sallam, K. I., Abd-Elghany, S. M., Elhadidy, M., & Tamura, T. (2016). Prevalence, molecular characterization, and antimicrobial susceptibility of methicillin-resistant *Staphylococcus aureus* isolated from milk and dairy products. *Foodborne Pathogens and Disease*, 13(3), 156–162.
- Anderson, K. L., Lyman, R., Moury, K., Ray, D., Watson, D. W., & Correa, M. T. (2012). Molecular epidemiology of *Staphylococcus aureus* mastitis in dairy heifers. *Journal of Dairy Science*, 95(9), 4921–4930.
- Argudin, M. A., Mendoza, M. C., & Rodicio, M. R. (2010). Food poisoning and *Staphylococcus aureus* enterotoxins. *Toxins*, 2, 1751–1773.
- Ateba, C. N., Mbewe, M., Moneoang, M. S., & Bezuidenhout, C. C. (2010). Antibiotic-resistant *Staphylococcus aureus* isolated from milk in the Mafikeng Area, North West province, South Africa. *South African Journal of Science*, 106(11–12), 1–6.
- Bardiau, M., Yamazaki, K., Duprez, J. N., Taminiau, B., Mainil, J. G., & Ote, I. (2013). Genotypic and phenotypic characterization of methicillin resistant *Staphylococcus aureus* (MRSA) isolated from milk of bovine mastitis. *Letters in Applied Microbiology*, 57(3), 181–186.
- Basanisi, M. G., La Bella, G., Nobile, G., Franconieri, I., & La Salandra, G. (2017). Genotyping of methicillin-resistant *Staphylococcus aureus* (MRSA) isolated from milk and dairy products in South Italy. *Food Microbiology*, 62, 141–146.
- Bharathy, S., Gunaseelan, L., Porten, K., & Bojjiraj, M. (2015). Prevalence of *Staphylococcus aureus* in raw milk: Can it be a potential public health threat. *International Journal of Advanced Research*, 3(2), 801–806.
- Carfora, V., Caprioli, A., Marri, N., Sagrafoli, D., Boselli, C., Giacinti, G., Sorbara L., Dottarelli S., Battisti A., & Amatiste, S. (2015). Enterotoxin genes, enterotoxin production, and methicillin resistance in *Staphylococcus aureus* isolated from milk and dairy products in Central Italy. *International Dairy Journal*, 42, 12–15.
- Crago, B., Ferrato, C., Drews, S. J., Svenson, L. W., Tyrrell, G., & Louie, M. (2012). Prevalence of *Staphylococcus aureus* and methicillin-resistant *S. aureus* (MRSA) in food samples associated with foodborne illness in Alberta, Canada from 2007 to 2010. *Food Microbiology*, 32(1), 202–205.
- Cremonesi, P., Perez, G., Pisoni, G., Moroni, P., Morandi, S., Luzzana, M., Brasca, M., & Castiglioni, B. (2007). Detection of enterotoxicogenic *Staphylococcus aureus* isolates in raw milk cheese. *Letters in applied microbiology*, 45(6), 586–591.
- Davis, K. A., Stewart, J. J., Crouch, H. K., Florez, C. E., & Hopenthal, D. R. (2004). Methicillin-resistant *Staphylococcus aureus* (MRSA) nares colonization at hospital admission and its effect on subsequent MRSA infection. *Clinical Infectious Diseases*, 39(6), 776–782.
- Doulgeraki, A. I., Di Ciccio, P., Ianieri, A., & Nychas, G. J. E. (2017). Methicillin-resistant food-related *Staphylococcus aureus*: A review of current knowledge and biofilm formation for future studies and applications. *Research in Microbiology*, 168(1), 1–15.
- Febler, A., Scott, C., Kadlec, K., Ehrlich, R., Monecke, S., & Schwarz, S. (2010). Characterization of methicillin-resistant *Staphylococcus aureus* ST-398 from cases of bovine mastitis. *Journal of Antimicrobial Chemotherapy*, 65(4), 619–625.
- Fournier, C., Kuhnert, P., Frey, J., Miserez, R., Kirchhofer, M., Kaufmann, T., Stener, A., & Graber, H. U. (2008). Bovine *Staphylococcus aureus*: association of virulence genes, genotypes and clinical outcome. *Research in Veterinary Science*, 85, 439–448.

- Graber, H. U., Naskova, J., Studer, E., Kaufmann, T., Kirchhofer, M., Brechbühl, M., Schäeren, W., A. Steiner, A., & Fournier, C. (2009). Mastitis-related subtypes of bovine *Staphylococcus aureus* are characterized by different clinical properties. *Journal of Dairy Science*, 92, 1442–1451.
- Habib, F., Rind, R., Durani, N., Bhutto, A. L., Buriro, R. S., Tunio, A., Ajaz, N., Lakho, S. A., Bugti, A. G., & Shoaib, M. (2015). Morphological and cultural characterization of *Staphylococcus aureus* isolated from different animal species. *Journal of Applied Environmental and Biological Sciences*, 5(2), 15–26.
- Hamid, S., Bhat, M. A., Mir, I. A., Taku, A., Badroo, G. A., Nazki, S., & Malik, A. (2017). Phenotypic and genotypic characterization of methicillin-resistant *Staphylococcus aureus* from bovine mastitis. *Veterinary World*, 10(3), 363–367.
- Jaber, S., Weder, D., Bridy, C., Huguenin, M. C., Robert, L., Hummerjohann, J., & Stephan, R. (2015). Outbreak of staphylococcal food poisoning among children and staff at a Swiss boarding school due to soft cheese made from raw milk. *Journal of Dairy Science*, 98, 2944–2948.
- Jaber, N. N. (2011). Isolation and biotyping of *Staphylococcus aureus* from white cheese in Basrah local markets. *Basrah Journal of Veterinary Research*, 10(2), 55–66.
- Kukhtyn, M. D., Kovalenko, V. L., Pokotylo, O. S., Horyuk, Y. V., Horyuk, V. V., & Pokotylo, O. O. (2017) Staphylococcal contamination of raw milk and handmade dairy products, which are realized at the markets of Ukraine. *Journal for Veterinary Medicine, Biotechnology and Biosafety*, 3(1), 12–16.
- Kwon, N. H., Park, K. T., Moon, J. S., Jung, W. K., Kim, S. H., Kim, J. M., Hong, S. K., Koo, H. C., Joo, Y. S., & Park, Y. H. (2005). Staphylococcal cassette chromosome *mec* (SCC *mec*) characterization and molecular analysis for methicillin-resistant *Staphylococcus aureus* and novel SCC *mec* subtype IVg isolated from bovine milk in Korea. *Journal of Antimicrobial Chemotherapy*, 56(4), 624–632.
- Lowy, F. D. (1998). *Staphylococcus aureus* infections. *New England Journal of Medicine*, 339(8), 520–532.
- Macori, G., Bellio, A., Bianchi, D. M., Gallina, S., Adriano, D., Zucco, F., Chiesa, F., Acutis, P. L., Casalino, F., & Decastelli, L. (2016). Molecular typing of *Staphylococcus aureus* isolate responsible for staphylococcal poisoning incident in homemade food. *Italian Journal of Food Safety*, 5(2), 5736.
- Macori, G., Giacinti, G., Bellio, A., Gallina, S., Bianchi, D. M., Sagrafoli, D., Marr, N., Giangolini, G., Amatiste, S., & Decastelli, L. (2017). Molecular epidemiology of methicillin-resistant and methicillin-susceptible *Staphylococcus aureus* in the ovine dairy chain and in farm-related humans. *Toxins*, 9(5), 161.
- Mahmood, Y. S., Klaas, I. C., & Enevoldsen, C. (2017). DNA carryover in milk samples from routine milk recording used for PCR-based diagnosis of bovine *Staphylococcus aureus* mastitis. *Journal of Dairy Science*, 100(7), 5709–5716.
- Maurin, F., Mazerolles, G., Noel, Y., & Kodjo, A. (2004). Identification and biotyping of coagulase positive staphylococci (CPS) in ripened French raw milk cheeses and their in vitro ability to produce enterotoxins. *Revue de Médecine Vétérinaire*, 155(2), 92–96.
- Mayer, S. (1999). Eigenschaften von aus Kuhmilch isolaten Staphylokokken in Hinblick auf die Beurteilung von Milch. *Milchwissenschaft*, 30, 607–608.
- Mehli, L., Hoel, S., Thomassen, G. M. B., Jakobsen, A. N., & Karlsen, H. (2017). The prevalence, genetic diversity and antibiotic resistance of *Staphylococcus aureus* in milk, whey, and cheese from artisan farm dairies. *International Dairy Journal*, 65, 20–27.
- Normanno, G. L., Salandra, A., Dambrosio, N. C., Quaglia, M., Corrente, A., Parisi, G., Santagada, A., Firini, E., & Crisetti, G. V. (2007). Occurrence, characterization and antimicrobial resistance of enterotoxigenic *Staphylococcus aureus* isolated from meat and dairy products. *International Journal of Food Microbiology*, 115(3), 290–296.
- Paterson, G. K., Harrison, E. M., & Holmes, M. A. (2014). The emergence of *mecC* methicillin-resistant *Staphylococcus aureus*. *Trends in Microbiology*, 22(1), 42–47.
- Sergelidis, D., & Angelidis, A. S. (2017). Methicillin resistant *Staphylococcus aureus* (MRSA): A controversial food borne pathogen. *Letters in Applied Microbiology*, 64(6), 409–418.
- Thaker, H. C., Brahmbhatt, M. N., Nayak, J. B., & Thaker, H. C. (2013). Isolation and identification of *Staphylococcus aureus* from milk and milk products and their drug resistance patterns in Anand, Gujarat. *Veterinary World*, 6(1), 10–13.
- Wang, S. C., Wu, C. M., Xia, S. C., Yong-Hua, Q. I., Xia, L. N., & Shen, J. Z. (2009). Distribution of superantigenic toxin genes in *Staphylococcus aureus* isolates from milk samples of bovine subclinical mastitis cases in two major dairy production regions of China. *Veterinary Microbiology*, 137(3), 276–281.
- Wang, X., Li, G., Xia, X., Yang, B., Xi, M., & Meng, J. (2014). Antimicrobial susceptibility and molecular typing of methicillin-resistant *Staphylococcus aureus* in retail foods in Shaanxi, China. *Foodborne Pathogens and Disease*, 11(4), 281–286.