Перевод на английский язык https://vavilov.elpub.ru/jour

Дифференциация Bos grunniens и Bos taurus на основании полиморфизма STR-локусов

К.Б. Чекиров 1 , Ж.Т. Исакова 2 В.Н. Кипень 3 , М.И. Ирсалиев 2 , С.Б. Мукеева 2 , К.А. Айтбаев 2 , Г.А. Шаршеналиева 4 , С.Б. Бейшеналиева 4 , Б.У. Кыдыралиева 1

- ¹ Кыргызско-Турецкий университет «Манас», Бишкек, Кыргызская Республика
- ² Научно-исследовательский институт молекулярной биологии и медицины, Бишкек, Кыргызская Республика
- ³ Институт генетики и цитологии Национальной академии наук Беларуси, Минск, Республика Беларусь
- ⁴ Кыргызский государственный университет им. И. Арабаева, Бишкек, Кыргызская Республика

jainagul@mail.ru

Аннотация. Дифференциация близкородственных биологических видов с использованием методов молекулярно-генетического анализа имеет важное значение для селекционных процессов при разведении сельскохозяйственных животных, создании гибридных линий, поддержании генетической чистоты пород, линий, отводок. Подход к дифференциации Bos grunniens и Bos taurus на основании полиморфизма STR-локусов будет способствовать поддержанию генетической обособленности данных видов и, как следствие, выявлению гибридных особей. Целью исследования была оценка дифференцирующего потенциала 15 микросателлитных локусов для различения особей домашнего яка (B. grunniens), разводимых в высокогорном регионе Калмак-Ашуу (Кочкорский район, Нарынская область, Кыргызская Республика), и крупного рогатого скота (В. taurus) трех пород (абердин-ангусская, голштинская и алатауская) с использованием молекулярно-генетического анализа. Образцы были генотипированы по 15 микросателлитным локусам (ETH3, INRA023, TGLA227, TGLA126, TGLA122, SPS115, ETH225, TGLA53, BM2113, BM1824, ETH10, BM1818, CSSM66, ILSTS006 и CSRM60). Двенадцать из рассматриваемых STR-локусов составляли стандартную панель маркеров, рекомендованную ISAG. Статистический анализ данных проводили с использованием программ GenAlEx v.6.503, Structure v.2.3.4, PAST v.4.03 и POPHELPER v1.0.10. Анализ субпопуляционной структуры исследуемых выборок в программе Structure v.2.3.4 по данным генотипирования 15 STR-локусов показал, что точность отнесения образца к $\it B. taurus$ составила 99.6 \pm 0.4 %, к $\it B. qrunniens$ – 99.2 ± 2.6 %. Наибольшим потенциалом для дифференциации В. grunniens и В. taurus обладали те локусы, для которых рассчитанные значения показателя FST оказались максимальными – BM1818 (0.056), BM1824 (0.041), BM2113 (0.030), CSSM66 (0.034) и ILSTS006 (0.063). Точность классификации B. grunniens с использованием только этих пяти микросателлитных локусов составила 98.8 ± 3.4 %, В. taurus – 99.1 ± 1.2 %. Предложенный нами подход, основанный на молекулярно-генетическом анализе пяти STR-локусов, может быть использован в качестве экспресс-теста в селекционных и воспроизводительных программах Кыргызстана для B. grunniens.

Ключевые слова: домашний як; *Bos grunniens*; крупный рогатый скот; *Bos taurus*; ДНК; микросателлитные маркеры; STR; генотипирование; дифференциация.

Для цитирования: Чекиров К.Б., Исакова Ж.Т., Кипень В.Н., Ирсалиев М.И., Мукеева С.Б., Айтбаев К.А., Шаршеналиева Г.А., Бейшеналиева С.Б., Кыдыралиева Б.У. Дифференциация *Bos grunniens* и *Bos taurus* на основании полиморфизма STR-локусов. *Вавиловский журнал генетики и селекции*. 2023;27(5):488-494. DOI 10.18699/VJGB-23-59

Differentiation of *Bos grunniens* and *Bos taurus* based on STR locus polymorphism

K.B. Chekirov¹, Zh.T. Isakova², V.N. Kipen³, M.I. Irsaliev², S.B. Mukeeva², K.A. Aitbaev², G.A. Sharshenalieva⁴, S.B. Beyshenalieva⁴, B.U. Kydyralieva¹

- ¹ Kyrgyz-Turkish Manas University, Bishkek, Kyrgyz Republic
- ² Research Institute of Molecular Biology and Medicine, Bishkek, Kyrgyz Republic
- ³ Institute of Genetics and Cytology of the National Academy of Sciences of Belarus, Minsk, Republic of Belarus
- ⁴ Kyrgyz State University named after I. Arabaev, Bishkek, Kyrgyz Republic

jainagul@mail.ru

Abstract. Differentiation of closely related biological species using molecular genetic analysis is important for breeding farm animals, creating hybrid lines, maintaining the genetic purity of breeds, lines and layering. *Bos grunniens* and *Bos taurus* differentiation based on STR locus polymorphism will help maintain the genetic isolation of these species and identify hybrid individuals. The aim of this study is to assess the differentiating potential of 15 microsatellite loci to distinguish between domestic yak (*B. grunniens*) bred in the Kalmak-Ashuu highland region (Kochkor district, Naryn region, Kyrgyz Republic) and cattle (*B. taurus*) of three breeds (Aberdeen-Angus, Holstein and Alatau) using molecular genetic analysis. The samples were genotyped at 15 microsatellite loci (ETH3, INRA023, TGLA227, TGLA126, TGLA122,

SPS115, ETH225, TGLA53, BM2113, BM1824, ETH10, BM1818, CSSM66, ILSTS006 and CSRM60). Twelve of the loci were from the standard markers panel recommended by ISAG. Statistical analysis was performed using GenAlEx v.6.503, Structure v.2.3.4, PAST v.4.03, and POPHELPER v1.0.10. The analysis of the samples' subpopulation structure using the Structure v.2.3.4 and 15 STR locus genotyping showed that the accuracy of assigning a sample to *B. taurus* was 99.6 ± 0.4 %, whereas the accuracy of assigning a sample to *B. grunniens* was 99.2 ± 2.6 %. Of the 15 STRs, the greatest potential to differentiate *B. grunniens* and *B. taurus* was found in those with the maximal calculated FST values, including BM1818 (0.056), BM1824 (0.041), BM2113 (0.030), CSSM66 (0.034) and ILSTS006 (0.063). The classification accuracy of *B. grunniens* using only these five microsatellite loci was 98.8 ± 3.4 %, similar for *B. taurus*, 99.1 ± 1.2 %. The proposed approach, based on the molecular genetic analysis of 5 STR loci, can be used as an express test in Kyrgyzstan breeding and reproduction programs for *B. grunniens*.

Key words: domestic yak; Bos grunniens; cattle; Bos taurus; DNA; microsatellite markers; STR; genotyping; differentiation.

For citation: Chekirov K.B., Isakova Zh.T., Kipen V.N., Irsaliev M.I., Mukeeva S.B., Aitbaev K.A., Sharshenalieva G.A., Beyshenalieva S.B., Kydyralieva B.U. Differentiation of *Bos grunniens* and *Bos taurus* based on STR locus polymorphism. *Vavilov-skii Zhurnal Genetiki i Selektsii = Vavilov Journal of Genetics and Breeding*. 2023;27(5):488-494. DOI 10.18699/VJGB-23-59

Введение

Кыргызстан характеризуется многообразием природноклиматических условий. В связи с этим направления животноводства в различных зонах имеют свои особенности. Так, в высокогорье с успехом занимаются яководством, где для его развития созданы благоприятные кормовые условия. В низкогорье и среднегорье разводят крупный рогатый скот (КРС). По сравнению с КРС яки более полно используют низкорослые пастбищные корма, а зимой добывают его из-под снежного покрова толщиной 10–15 см. Мясо яков по всем показателям не уступает говядине и богато белками, а также важными для человека микроэлементами. Молочная продуктивность яков низкая, однако их молоко отличается высоким содержанием жира (5.5-8.6 %), фосфора (0.28 %) и кальция (0.30 %) (Абдыкеримов, 2001). Як не только дает молоко, мясо, шкуру, шерсть, но и служит для перевозки грузов у народов высокогорьев Азии (Черткиев, Чортонбаев, 2007). Это животное представляет собой серьезную альтернативу домашнему крупному рогатому скоту; его легко выращивать на больших высотах с очень суровым и холодным климатом. Яки имеют развитую подкожную жировую клетчатку, покрытую сверху густой длинной шерстью, а также острые «стальные» копыта, которые позволяют им передвигаться по крутым каменистым тропам, что не под силу ни одному другому виду домашнего скота.

В отличие от обыкновенного КРС, который сейчас разводят на всех материках земного шара, ареал домашнего яка ограничен высокогорными районами Центральной Азии (Jacques et al., 2021). Причиной этого является само животное: домашний як, как и его дикий родич — тибетский як, отлично приспособлен к жизни в условиях гор и горных плато (Домашние животные Монголии..., 1936). И те и другие обитают в суровом климате высокогорий, где более восьми месяцев в году средняя температура близка к нулю, а минимальная приближается к –50 °С. В таких условиях яки живут круглый год под открытым небом на подножном корме.

Одним из путей дальнейшей интенсификации яководства как самостоятельной отрасли животноводства является совершенствование технологии их содержания, улучшение племенных и продуктивных качеств яков, расширение знаний по их биологии, росту и формированию мясной продуктивности. Изучение генетических особенностей яков, позволяющих им жить в условиях

сурового климата высокогорья, представляет большой практический интерес.

В настоящее время наиболее удобные генетические маркеры для описания генетической структуры популяций разных видов животных, и в частности яков и КРС, — это полиморфные микросателлитные локусы ДНК (STR, short tandem repeat), которые имеют кодоминантный характер наследования и служат незаменимым инструментом при изучении генетических различий не только между животными, но и между популяциями одной породы, а также между породами.

Цель данного исследования — оценка дифференцирующего потенциала 15 STR-локусов (ETH3, INRA023, TGLA227, TGLA126, TGLA122, SPS115, ETH225, TGLA53, BM2113, BM1824, ETH10, BM1818, CSSM66, ILSTS006 и CSRM60) для различения особей биологических видов Bos grunniens и Bos taurus.

Материалы и методы

Биологическим материалом для молекулярно-генетического исследования послужили образцы крови, взятые у взрослого поголовья 55 домашних яков ($B.\ grunniens$), разводимых в высокогорном регионе Калмак-Ашуу (Кочкорский район, Нарынская область, Кыргызская Республика), – выборка ҮАК, а также образцы ДНК крови, взятые у взрослого поголовья 145 коров ($B.\ taurus$) трех пород – абердин-ангусской (n=45, выборка ABR), голштинской (n=50, выборка HOL) и алатауской (n=50, выборка ALA). При исследовании были соблюдены все применимые международные, национальные и/или институциональные принципы ухода и использования животных.

ДНК выделяли методом фенол-хлороформной экстракции (Sambrook, Russell, 2001). Образцы были генотипированы по 15 микросателлитным локусам, 12 из которых составляли стандартную панель маркеров, рекомендованную Международным обществом генетики животных (International Society of Animal Genetics, ISAG): ЕТНЗ, INRA023, TGLA227, TGLA126, TGLA122, SPS115, ЕТН225, TGLA53, BM2113, BM1824, ETH10, BM1818. Дополнительно проанализированы микросателлитные локусы CSSM66, ILSTS006 и CSRM60. Последовательность олигонуклеотидов представлена в табл. 1.

Анализ результатов ПЦР проводили методом капиллярного электрофореза с применением автоматического генетического анализатора с лазериндуцированной флуорес-

Таблица 1. Последовательность олигонуклеотидов для 15 STR-локусов

STR-локус	Праймер-F (5′>3′)	Праймер-R (5′>3′)	Литературный источник	
CSSM66	AATTTAATGCACTGAGGAGCTTGG	ACACAAATCCTTTCTGCCAGCTGA	Barendse et al., 1994	
BM1824	GAGCAAGGTGTTTTTCCAATC	CATTCTCCAACTGCTTCCTTG	•••••	
SPS115	AAAGTGACACAACAGCTTCACCAG	AACCGAGTGTCCTAGTTTGGCTGTG	Bovine Genome Project	
CSRM60	AAGATGTGATCCAAGAGAGAGGCA	AGGACCAGATCGTGAAAGGCATAG		
BM1818	AGCTGGGAATATAACCAAAGG	AGTGCTTTCAAGGTCCATGC	Bishop et al., 1994	
ILSTS006	TGTCTGTATTTCTGCTGTGG	ACACGGAAGCGATCTAAACG	Brezinsky et al., 1993	
TGLA227	GGAATTCCAAATCTGTTAATTTGCT	CTAATTTAGAATGAGAGAGGCTTCT TTGGTCCTCTATTCTCTGAATATTCC		
TGLA126	CTAATTTAGAATGAGAGAGGCTTCT			
TGLA122	AATCACATGGCAAATAAGTACATAC			
TGLA53	GCTTTCAGAAATAGTTTGCATTCA	ATCTTCACATGATATTACAGCAGA	*******	
ETH3	GAACCTGCCTCTCCTGCATTGG ACTCTGCCTGTGGCCAAGTAGG		Toldo et al., 1993	
ETH10	GTTCAGGACTGGCCCTGCTAACA	CCTCCAGCCCACTTTCTCTTCTC	•••••	
ETH225	GATCACCTTGCCACTATTTCCT ACATGACAGCCAGCTGCTACT		Steffen et al., 1993	
BM2113	GCTGCCTTCTACCAAATACCC	CTTCCTGAGAGAAGCAACACC	•••••	
INRA023	GAGTAGAGCTACAAGATAAACTTC	TAACTACAGGGTGTTAGATGAACTC	Vaiman et al., 1994	

центной детекцией Applied Biosystems 3500 (ThermoFisher, США). В качестве референса для аллельного исчисления использовали образцы, валидированные с помощью набора COrDIS Cattle (ООО «Гордиз», Россия).

Статистический анализ данных выполняли с использованием программ GenAlEx v.6.503 (Peakall, Smouse, 2012), Structure v.2.3.4 (Pritchard et al., 2000), PAST v.4.03 (Hammer et al., 2001) и POPHELPER v1.0.10 (Francis, 2016). Так, программу GenAlEx v.6.503 применяли для оценки генетических дистанций по методу AMOVA (analysis of molecular variance); Structure v.2.3.4 — для расчета критерия Q, который характеризует принадлежность каждой отдельной особи к соответствующему кластеру (субгруппе в пределах группы); веб-приложение POPHELPER v1.0.10 — для графической интерпретации результатов, полученных в Structure v.2.3.4, программу PAST v.4.03 — для построения графика главных компонент на основе расчета генетических дистанций по методу AMOVA.

Результаты и обсуждение

Анализ субпопуляционной структуры исследуемых выборок *B. grunniens* и *B. taurus* с использованием программы Structure v.2.3.4 по данным генотипирования 15 STR-локусов, а также наглядная демонстрация полученного результата, выражающаяся в отнесении особей к конкретной группе и графически представленная в веб-приложении POPHELPER v1.0.10, приведены на рис. 1.

В результате проведенного моделирования (длительность burn-in периода – 5000, количество МСМС (Магкоv chain Monte Carlo) повторов после burn-in периода – 50000, количество итераций – 10) показано, что имеется четыре четко выраженных кластера ($K=4, \Delta K=83.2$). В программе Structure v.2.3.4 по методу J.K. Pritchard (Pritchard et al., 2000) для четырех выборок, ABR, HOL, ALA и YAK, также был рассчитан критерий Q, который характеризует принадлежность каждой отдельной особи к

соответствующей группе (виду). В выборке ABR параметр $Q \ge 75$ % был характерен для 88.9 % (40/45) особей, точность классификации 94.4 ± 5.7 %; HOL -82.0 % (41/50), точность 95.8 ± 3.3 %; ALA -90.0 % (45/50), точность 96.3 ± 4.3 %; YAK -98.2 % (54/55), точность 98.3 ± 3.2 %. При объединении трех выборок B. taurus в одну (COW) и анализе только двух групп - COW и YAK, параметр $Q \ge 75$ % в первой группе был характерен для 100 % (145/145) особей, точность 99.6 ± 0.4 %; во второй группе - для 98.2 % (54/55), точность 99.2 ± 2.6 %.

На основании анализа генетических дистанций, рассчитанных по алгоритму AMOVA, построен график главных компонент (principal component analysis, PCA) (рис. 2). Группы COW и YAK на графике разнесены друг относительно друга и образуют два неперекрывающихся массива.

Из 15 STR-локусов (ЕТН3, INRA023, TGLA227, TGLA126, TGLA122, SPS115, ETH225, TGLA53, BM2113, BM1824, ETH10, BM1818, CSSM66, ILSTS006, CSRM60), анализируемых в рамках данного исследования, наибольшим потенциалом для решения задачи по дифференциации $B.\ grunniens$ и $B.\ taurus$ обладают те, для которых рассчитанные значения F_{ST} являются максимальными (табл. 2).

Подобный подход, направленный на разработку алгоритма дифференциации эволюционно близких животных с использованием STR-локусов, был описан в работах (Rebała et al., 2016; Nosova et al., 2020).

Набольшие рассчитанные значения F_{ST} показаны для STR-локусов BM1818, BM1824, BM2113, CSSM66 и ILSTS006. Информация об аллельном разнообразии и частоте распространенности аллелей для перечисленных выше STR-локусов представлена в табл. 3.

В результате для групп COW и YAK представленность мажорных аллелей сильно различается. В частности, для BM1818 в группе COW мажорными аллелями являлись

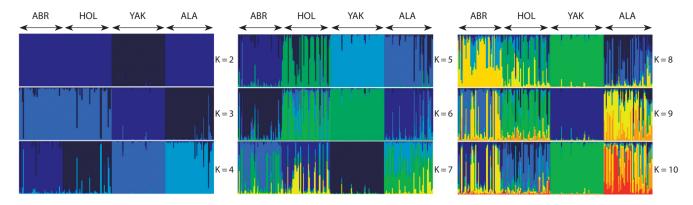


Рис. 1. Результаты анализа генетической структуры исследуемых выборок для наиболее вероятного числа кластеров (K) – от 2 до 10. Выборки: ABR – абердин-ангусская порода; HOL – голштинская; YAK – домашние яки; ALA – алатауская порода.

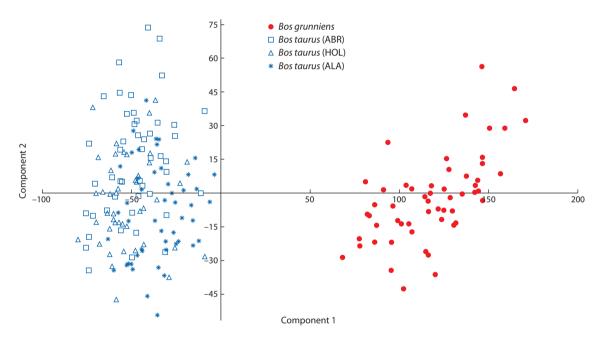


Рис. 2. Результаты анализа главных компонент (по совокупности 15 STR-локусов).

Таблица 2. Дифференцирующий потенциал 15 STR-локусов (результаты анализа locus-by-locus AMOVA для групп COW и YAK)

STR-локус	F _{ST}	<i>р</i> -уровень	STR-локус	F _{ST}	<i>p</i> -уровень	STR-локус	F _{ST}	<i>p</i> -уровень
BM1818	0.056	<0.001	ETH10	0.017	<0.001	SPS115	0.024	<0.001
BM1824	0.041	<0.001	ETH225	0.013	<0.001	TGLA122	0.018	<0.001
BM2113	0.030	<0.001	ETH3	0.028	<0.001	TGLA126	0.017	<0.001
CSRM60	0.018	<0.001	ILSTS006	0.063	<0.001	TGLA227	0.022	<0.001
CSSM66	0.034	<0.001	INRA023	0.023	<0.001	TGLA53	0.029	<0.001

Примечание. Жирным шрифтом выделены максимальные значения F_{ST} .

256, 258 и 262 (суммарная частота распространенности — 84.1 %), для группы YAK мажорный аллель — 262 (встречаемость 56.4 %). Для BM1824 разница в частоте распространенности аллеля 195 в двух группах составила 24.0 % (COW — 18.3 %, YAK — 41.8 %), для аллеля 187 — 22.0 % (COW — 35.2 %, YAK — 12.7 %). Для STR-локуса BM2113 в группе YAK чаще всего встречались аллели

128 (23.6 %) и 130 (27.3 %), тогда как в группе COW суммарная частота этих аллелей составила всего 17.2 %.

Для локуса CSSM66 наблюдается схожая тенденция: имеет место значительное различие по частоте распространенности аллелей 172, 178, 180, 184 и 190. В локусе ILSTS006 для группы YAK наиболее распространенным оказался аллель 294 (42.7 %), для COW — аллели

Таблица 3. Частота распространенности аллелей среди *B. grunniens* и *B. taurus* для пяти STR-локусов с наибольшим дифференцирующим потенциалом (по результатам F_{ST})

Аллель	B. taurus	B. grunniens	Аллель	B. taurus	B. grunniens		
BM1818				CSSM66			
250	0.010	_	172	0.134	0.045		
254	0.007	0.036	176	0.028	0.118		
256	0.303	0.191	178	0.010	0.145		
258	0.297	0.091	180	0.169	0.036		
260	0.066	0.091	182	0.148	0.227		
262	0.241	0.564	184	0.148	0.027		
264	0.021	_	186	0.214	0.055		
266	0.048	_	190	0.062	0.200		
272	0.003	_	192	0.031	_		
274	0.003	-	194	0.045	0.091		
276	_	0.027	196	0.010	0.045		
	BM1824		198	_	0.009		
185	0.203	0.309		ILSTS006			
187	0.352	0.127	270	0.069	0.018		
189	0.155	0.136	272	0.193	0.064		
193	0.010	-	274	0.028	0.009		
195	0.183	0.418	278	0.055	_		
197	0.097	0.009	282	0.010	0.036		
	BM2113		284	0.003	0.018		
124	0.059	_	286	0.114	0.218		
128	0.066	0.236	288	0.052	_		
130	0.107	0.273	290	0.128	0.182		
132	0.003	-	292	0.238	0.009		
134	0.166	0.082	294	0.083	0.427		
136	0.128	0.064	296	0.028	_		
138	0.045	0.127	298	_	0.009		
140	0.124	0.027	300	_	0.009		
142	0.100	0.009					
144	0.100	0.173					
146	0.034	0.009					
152	0.069	_					

286 (11.4 %), 290 (12.8 %), 272 (19.3 %) и 292 (23.8 %). Информация о приватных аллелях для этих STR-локусов отражена в табл. 4.

На основании полученных результатов был проведен повторный анализ субпопуляционной структуры исследуемых групп с использованием программы Structure v.2.3.4 по данным генотипирования только пяти из 15 STR-локусов (табл. 5). Информация об аллельном разнообразии и частоте распространенности аллелей для этих STR-локусов представлена в табл. 3.

Моделирование в программе Structure v.2.3.4 (длительность burn-in периода – 5000, количество МСМС повторов после burn-in периода – 50 000, количество итераций – 10) показало, что имеются четыре четко выраженных кластера ($K=4, \Delta K=119.7$). По методу (Pritchard et al., 2000) в про-

грамме Structure v.2.3.4 для четырех выборок – ABR, HOL, ALA и YAK – был рассчитан также критерий Q, который характеризует принадлежность каждой отдельной особи к соответствующей группе (виду). Параметр Q \geq 75 % в выборке ABR был характерен для 88.9 % (40/45) особей, точность классификации 92.6 \pm 5.8 %; HOL – 68.0 % (34/50), точность 92.4 \pm 6.2 %; ALA – 82.0 % (41/50), точность 93.2 \pm 5.6 %; YAK – 96.4 % (53/55), точность 97.7 \pm 3.4 %. Для улучшения точности дифференциации особей голштинской породы необходимо расширить перечень анализируемых STR-локусов, в первую очередь ЕТН3, TGLA126 и TGLA122.

В совокупности точность дифференциации с использованием STR-локусов BM1818, BM1824, BM2113, CSSM66 и ILSTS006 в пределах двух групп составила: YAK

Таблица 4. Информация о приватных аллелях для групп COW и YAK

Группа	STR-локус	Аллель	Частота
COW	BM1818	266	0.048
YAK		276	0.027
COW		264	0.021
COW		250	0.010
COW		272	0.003
COW		274	0.003
COW	BM1824	193	0.010
COW	BM2113	152	0.069
COW		124	0.059
COW		132	0.003
COW	CSSM66	192	0.031
YAK		198	0.009
COW	ILSTS006	278	0.055
COW		288	0.052
COW		296	0.028
YAK		298	0.009
YAK		300	0.009

(B. grunniens) – $98.8\pm3.4\%$, COW (B. taurus) – $99.1\pm1.2\%$. Таким образом, точность дифференциации сохраняется даже при анализе только пяти из 15 STR-локусов.

Ранее в ИОГен РАН были исследованы гибриды яка с крупным рогатым скотом и по результатам анализа спектра ISSR (inter simple sequence repeats) в популяциях яка и гибридов F_1 выявлен видоспецифичный для яка паттерн из восьми ISSR-фрагментов (Stolpovsky et al., 2014). Также с использованием микросателлитного анализа изучен аллелофонд яков и их гибридов с B. taurus, на основании которого установлено высокое генетическое разнообразие для гибридов F_1 в сравнении с исходными видами (Аль-Кейси, 2011). В нашем исследовании гибридных особей между B. grunniens и B. taurus не выявлено.

Заключение

В настоящем исследовании оценивался дифференцирующий потенциал 15 STR-локусов (ЕТН3, INRA023, TGLA227, TGLA126, TGLA122, SPS115, ETH225, TGLA53, BM2113, BM1824, ETH10, BM1818, CSSM66, ILSTS006, CSRM60) для решения задачи по дифференциации особей *B. grunniens* и *B. taurus*, а также для выявления гибридных особей между этими видами.

По данным анализа субпопуляционной структуры исследуемых групп, выполненного нами на основе результатов генотипирования по 15 STR-локусам, точность классификации особей B. grunniens составила 99.1 ± 1.2 %, а особей B. taurus — 99.6 ± 0.4 %. При генотипировании только пяти STR-локусов (BM1818, BM1824, BM2113, CSSM66, ILSTS006), дифференцирующий потенциал

Таблица 5. Дифференцирующий потенциал пяти STR-локусов (результаты анализа locus-by-locus AMOVA)

STR-локус	YAK/COW		YAK/ABR/HOL/ALA		
	F _{ST}	<i>р</i> -уровень	F _{ST}	<i>р</i> -уровень	
BM1818	0.056	<0.001	0.207	<0.001	
BM1824	0.041	<0.001	0.158	<0.001	
BM2113	0.030	<0.001	0.130	<0.001	
CSSM66	0.034	<0.001	0.113	<0.001	
ILSTS006	0.063	<0.001	0.188	<0.001	

которых по данным F_{ST} был наибольшим и варьировал в пределах 0.030–0.063, точность классификации для *B. grunniens* составила 98.8±3.4 %, для *B. taurus* – 99.1±1.2 %.

Таким образом, анализ даже небольшого количества STR-локусов позволяет решать задачу по дифференциации домашнего яка и особей трех пород крупного рогатого скота (абердин-ангусская, голштинская и алатауская), разводимых в Кыргызстане. В то же время актуализация оценки точности дифференциации может потребовать проведения аналогичных исследований в среднесрочной перспективе.

Список литературы / References

Абдыкеримов А. Теория и практика разведения яков в Кыргызстане. Бишкек, 2001.

[Abdykerimov A. Theory and Practice of Raising Yaks in Kyrgyzstan. Bishkek, 2001. (in Russian)]

Аль-Кейси Т.В. Сравнительное исследование аллелофонда яков и их гибридов с крупным рогатым скотом с использованием микросателлитов: Дис. ... канд. биол. наук. Дубровицы, 2011. [Al-Kaisy T.V. Comparative study of the allele pool of yaks and their hybrids with cattle using microsatellites. Cand. Biol. Sci. Diss. Dubrovitsy, 2011. (in Russian)]

Домашние животные Монголии. Материалы животноводственного отряда Монгольской экспедиции АН СССР в 1931 г. Под ред. Я.Я. Лус. М.; Л.: Изд-во АН СССР, 1936.

[Luz Ya.Ya. (Ed.) Domestic Animals of Mongolia. Proceedings of the livestock detachment of the Mongolian expedition of the Academy of Sciences of the USSR in 1931. Moscow—Leningrad: Publishing House of the USSR Academy of Sciences, 1936. (in Russian)]

Черткиев III.Ч., Чортонбаев Т.Дж. Научные основы формирования мясной продуктивности яков в онтогенезе. Бишкек, 2007. [Chertkiev Sh.Ch., Chortonbaev T.J. Scientific Basis for the Formation of Meat Productivity of Yaks in Ontogeny. Bishkek, 2007. (in Bussian)]

Barendse W., Armitage S.M., Kossarek L.M., Shalom A., Kirkpatrick B.W., Ryan A.M., Clayton D., Li L., Neibergs H.L., Zhang N., Grosse W.M., Weiss J., Creighton P., McCarthy F., Ron M., Teale A.J., Fries R., McGraw R.A., Moore S.S., Georges M., Soller M., Womack J.E., Hetzel D.J.S. A genetic linkage map of the bovine genome. *Nat. Genet.* 1994;6(3):227-235. DOI 10.1038/ng0394-227.

Bishop M.D., Kappes S.M., Keele J.W., Stone R.T., Sunden S.L.F., Hawkins G.A., Toldo S.S., Fries R., Grosz M.D., Yoo J., Beattie C.W. A genetic linkage map for cattle. *Genetics*. 1994;136(2):619-639. DOI 10.1093/genetics/136.2.619.

Bovine Genome Project. Baylor College of Medicine Human Genome Sequencing Center. Genome Bovine Whole Genome Assembly release Btau_3.1. URL: http://www.hgsc.bcm.tmc.edu/projects/bovine/ (Application 25.07.2022).

- Brezinsky L., Kemp S.J., Teale A.J. ILSTS006: a polymorphic bovine microsatellite. *Anim. Genet.* 1993;24(1):73. DOI 10.1111/j.1365-2052.1993.tb00933.x
- Francis R.M. POPHELPER: an R package and web app to analyse and visualise population structure. *Mol. Ecol. Resour.* 2016;17(1):27-32. DOI 10.1111/1755-0998.12509.
- Georges M., Massey J. Polymorphic DNA markers in Bovidae. Patent application WO PUBL NO 92/13102. World Intellectual Property Organization. Geneva, 1992.
- Hammer Ø., Harper D.A.T., Ryan P.D. Past: Paleontological statistics software package for education and data analysis. *Palaeontol. Elec*tron. 2001;4(1):4.
- Jacques G., d'Alpoim Guedes J., Zhang S. Yak domestication: a review of linguistic, archaeological, and genetic evidence. *Ethnobiol. Lett.* 2021;12(1):103-114. DOI 10.14237/ebl.12.1.2021.1755.
- Nosova A.Yu., Kipen V.N., Tsar A.I., Lemesh V.A. Differentiation of hybrid progeny of silver carp (*Hypophthalmichthys molitrix* Val.) and bighead carp (*H. nobilis* Rich.) based on microsatellite polymorphism. *Russ. J. Genet.* 2020;56(3):317-323. DOI 10.1134/S1022 795420030126.
- Peakall R., Smouse P.E. GenAlEx 6.5: genetic analysis in Excel. Population genetic software for teaching and research an update. *Bioinformatics*. 2012;28(19):2537-2539. DOI 10.1093/bioinformatics/bts460
- Pritchard J.K., Stephens M., Donnelly P. Inference of population structure using multilocus genotype data. *Genetics*. 2000;155(2):945-959. DOI 10.1093/genetics/155.2.945.

- Rębała K., Rabtsava A.A., Kotova S.A., Kipen V.N., Zhurina N.V., Gandzha A.I., Tsybovsky I.S. STR profiling for discrimination between wild and domestic swine specimens and between main breeds of domestic pigs reared in Belarus. *PLoS One*. 2016;11(11): e0166563. DOI 10.1371/journal.pone.0166563.
- Sambrook J., Russell D.W. Molecular Cloning: A Laboratory Manual. New York: Cold Spring Harbor Laboratory Press, 2001.
- Steffen P., Eggen A., Dietz A.B., Womack J.E., Stranzinger G., Fries R. Isolation and mapping of polymorphic microsatellites in cattle. *Anim. Genet.* 1993;24(2):121-124. DOI 10.1111/j.1365-2052.1993. tb00252 x.
- Stolpovsky Yu.A., Kol N.V., Evsyukov A.N., Nesteruk L.V., Dorzhu Ch.M., Tsendsuren Ts., Sulimova G.E. Comparative analysis of ISSR marker polymorphism in population of yak (*Bos mutus*) and in F₁ hybrids between yak and cattle in the Sayan-Altai region. *Russ. J. Genet.* 2014;50(10):1163-1176. DOI 10.1134/S102279541 4100135.
- Toldo S., Fries R., Steffen P., Neibergs H.L., Barendse W., Womack J.E., Hetzel D.J., Stranzinger G. Physically mapped, cosmid-derived microsatellite markers as anchor loci on bovine chromosomes. *Mamm. Genome*. 1993;4(12):720-727. DOI 10.1007/BF00357796.
- Vaiman D., Mercier D., Moazami-Goudarzi K., Eggen A., Ciampolini R., Lepingle A., Velmala R., Kaukinen J., Varvio S.L., Martin P., Leveziel H., Guerin G. A set of 99 cattle microsatellites: characterization, synteny mapping, and polymorphism. *Mamm. Genome*. 1994;5(5):288-297. DOI 10.1007/BF00389543.

ORCID ID

K.B. Chekirov orcid.org/0000-0001-6146-6750 Zh.T. Isakova orcid.org/0000-0002-3681-6939 V.N. Kipen orcid.org/0000-0002-7822-0746 M.I. Irsaliev orcid.org/0000-0002-8364-8982 S.B. Mukeeva orcid.org/0000-0001-9584-4860 K.A. Aitbaev orcid.org/0000-0003-4973-039X

G.A. Sharshenalieva orcid.org/0000-0002-5016-2492

S.B. Beyshenalieva orcid.org/0000-0003-4461-6993 B.U. Kydyralieva orcid.org/0000-0001-9392-2773

Благодарности. Работа выполнена в рамках государственного задания Министерства образования и науки Кыргызской Республики (договор № 30-21 от 15.02.2021 № 129/1).

Конфликт интересов. Авторы заявляют об отсутствии конфликта интересов.

Поступила в редакцию 19.08.2022. После доработки 06.02.2023. Принята к публикации 24.03.2023.