

Детекция и идентификация видов животных

Михайлова М.Е., зав.лабораторией генетики животных
к.б.н., доцент

Долматович Т.В., к.б.н., Киреева А.И., Романишко Е.Л.

Институт генетики и цитологии НАН Беларуси

**5-ти дневный теоретический и
практический учебный семинар
по лабораторной идентификации видов,
скринингу живых измененных
организмов и обнаружению патогенов
растений
12-16 февраля 2024 г.
г.Минск**



Цель исследования

- ★ охарактеризовать генетическое разнообразие популяций лошадей, обитающих на территории Республики Беларусь, с помощью универсальных микросателлитных локусов и на основе полиморфизма митохондриальной ДНК;
- ★ охарактеризовать поголовье скота молочного направления по частоте встречаемости мутаций, детерминирующих снижение фертильности

Объект исследования

- лошади белорусской упряжной породы и полесской популяции;
 - белорусский красный скот.



Аборигенные породы животных Беларуси

- К середине 70-х гг XX ст. в мире произошло резкое уменьшение численности локальных пород с.-х. животных, обладающих целым рядом ценных хозяйствственно-полезных качеств, но не отличающихся высокой продуктивностью.
- Исчезло около 30 пород крупного рогатого скота в мире, в том числе 12 аборигенных пород стран бывшего СССР попали на грань исчезновения.
 - Являясь первоначальным и основным материалом при создании культурных пород, **аборигенные и некоторые заводские породы оставались на самосохранении**, что привело к резкому сокращению поголовья и нахождению на грани исчезновения
- Одной из задач Государственной программы развития аграрного бизнеса в Республике Беларусь на 2021–2025 годы является **«сохранение и дальнейшее разведение с целью увеличения численности ценных, локальных и исчезающих пород (красный белорусский скот, черно-пестрая порода свиней, полесская лошадь)**.
- Правительство Республики Беларусь ставит задачу поддерживать породное разнообразие сельскохозяйственных животных, что позволяет расширять возможности животноводства и обеспечивать национальную безопасность.



Красный белорусский скот



- Породная группа красного белорусского скота (утв. в 1960 г). Красный белорусский скот по своему происхождению является одной из самых древних славянских пород, ветвью западнославянского скота.
- Красный белорусский скот является ценной отечественной популяцией, отличающейся приспособленностью животных к местным условиям, неприхотливостью, крепким здоровьем, хорошими воспроизводительными качествами, молочной продуктивностью, повышенным содержанием в молоке белка и жира.



Договор с БРФФИ № Б23РНФ-060 от 15 ноября 2022 г.

«Поиск молекулярных маркеров, детерминирующих генетические и фенотипические характеристики аборигенных красных пород крупного рогатого скота России и Беларусь»

Организации-исполнители: Институт генетики и цитологии НАН Беларусь; ФГБНУ ФИЦ «Всероссийский институт по животноводству им. Л. К. Эрнста»

Научные руководители: д.с/х.н., проф., чл.-корр. Р.И. Шейко; к.с/х. н. Сермягин А.А.

У выборки из популяции белорусской красной породы идентифицировано 19 полиморфных нуклеотидных сайтов гена, кодирующего цитохром b мтДНК: 14615T>C, 14732G>A, 14894A>G, 15074T>C, 15102C>T, 15134C>T, 15167C>T, 15206G>A, 15221T>C, 15275T>C, 15293T>C, 15308C>T, 15336A>G, 15492G>A, 15510C>T, 15527T>C, 15556T>C, 15627A>G, 15656G>A.

Результаты секвенирования последовательности гена, кодирующего цитохром b мтДНК показывают, что красный белорусский скот относится к Евразийскому тауриновому скоту, а именно к гаплогруппе T (SNP-замены 15134C>T и 15308C>T) и к гаплогруппе Q (SNP-замена 15627A>G). **STR-анализ показал, крайне низкую степень дифференциации внутри популяции белорусского красного скота.** Выборка из популяции голштинского скота белорусской селекции более разнообразна, т.к. значение $F_{IS} < 0$.

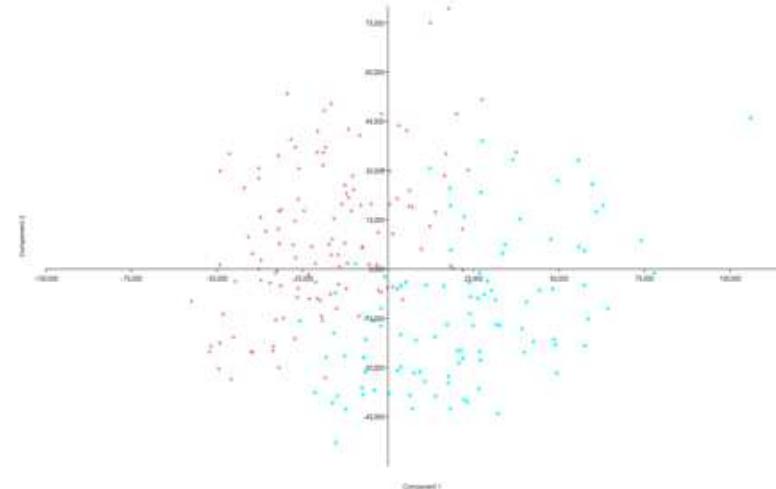


Рисунок – Кластеризация особей выборок белорусского красного скота и голштинского скота белорусской селекции на основании РСА (анализ главных компонент) Условные обозначения:
зеленая точка – белорусский красный скот; +красного цвета – голштинский скот белорусской селекции



Проект БРФФИ № Б20Р-327 «Характеристика генофонда пород крупного рогатого скота красного корня России и Беларуси с использованием полногеномного скрининга».

Исполнители: Институт генетики и цитологии НАН Беларуси и ФГБНУ ФИЦ
«Всероссийский институт по животноводству
им. Л. К. Эрнста» (2020-2022гг.)

- Впервые с помощью полногеномного анализа SNP проанализировано биоразнообразие и генетическая структура аборигенной популяции белорусского красного скота,
- установлена его связь с другими европейскими породами «красного корня»,
- что подтверждает историческое смешение между белорусской красной и другими европейскими тауриновыми породами красного скота.



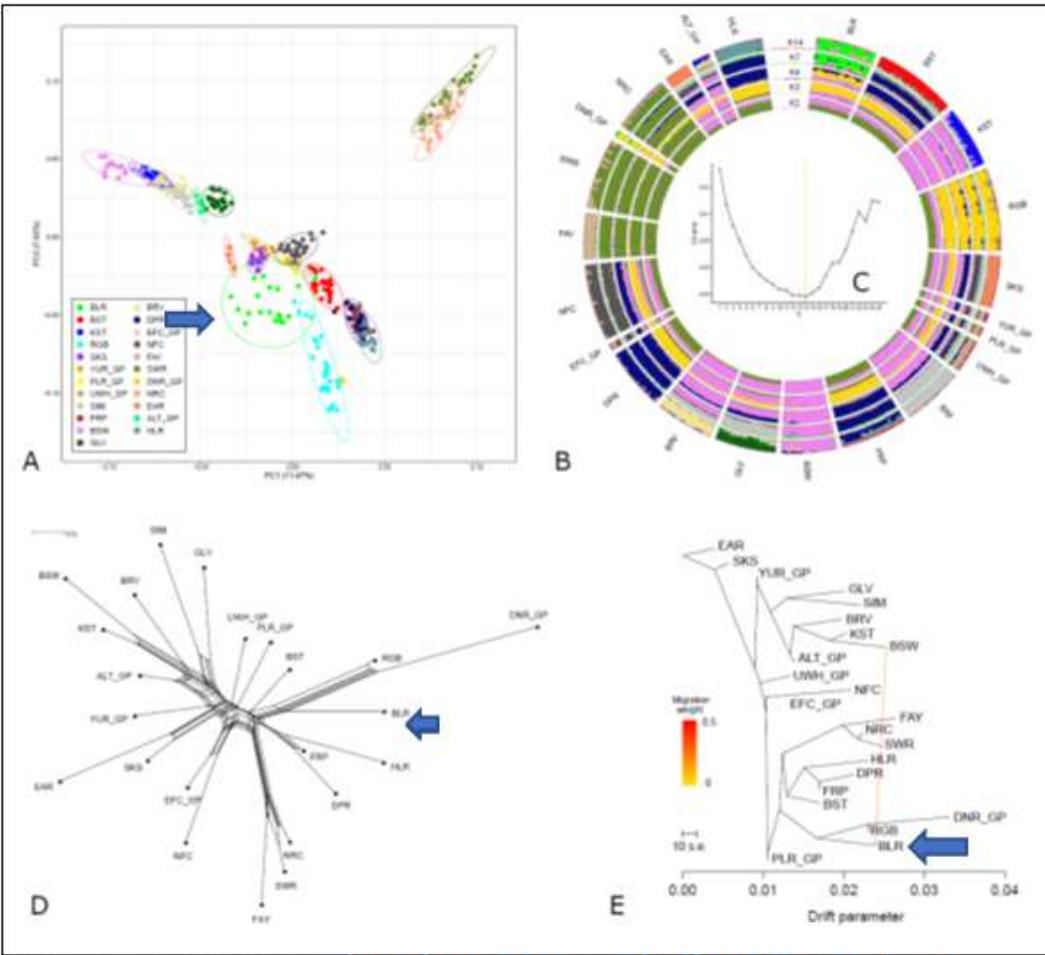


Рисунок из статьи [Zinovieva N.A., Sheiko I.P., Dotsev A.V., Sheiko R.I., Mikhailova M.E., Sermyagin A.A., Abdelmanova A.S., Kharzinova V.R., Reyer H., Wimmers K., Sölkner J., Pleshakov N. V., Brem G.](#)
Genome-wide SNP analysis clearly distinguished the Belarusian Red cattle from other European cattle breeds / Animal Genetics.
– 2021. - Vol.52. Issue 5. P.720-724.

Белорусский красный скот продемонстрировал **умеренный уровень генетической изменчивости и самый высокий избыток гетерозигот**, что отражает вклад других красных пород Северной и Центральной Европы в его формирование и показывает происхождение белорусской красной породы и его недавнюю историю, что подтверждает историческое смешение между белорусской красной и другими породами красного скота.

- А именно, современная популяция белорусского красного скота является носителем 37,9, 33,3 и 16,9% генов предков **буро-швицкого, датского красного и финско-айширского скота** соответственно.

- Установлено, что эти породы вносили свой вклад в генофонд белорусской красной породы в разные периоды ее развития.



ГЕНЕТИЧЕСКОЕ РАЗНООБРАЗИЕ ЛОШАДЕЙ
БЕЛОРУССКОЙ УПРЯЖНОЙ ПОРОДЫ НА
ОСНОВЕ ПОЛИМОРФИЗМА
МИТОХОНДРИАЛЬНОЙ ДНК И STR ЛОКУСАМ



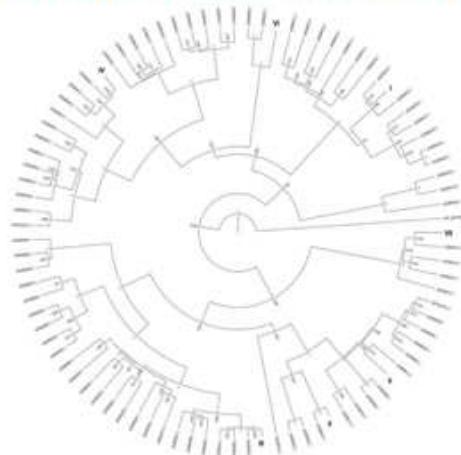


- В Беларуси существует **только два массива лошадей**, которые мы можем отнести к локальным популяциям:
- **Это полесская аборигенная популяция и белорусская упряжная порода.**
- Лучшим результатом «народной селекции» в белорусском Полесье является локальная популяция лошадей, сформированная под сильным влиянием естественных условий среды обитания, которая и является основой современной белорусской упряженной породы.



ОСНОВНЫЕ ПОЛУЧЕННЫЕ РЕЗУЛЬТАТЫ

1. Методом секвенирования по Сэнгеру определены нуклеотидные последовательности генов цитохром с-оксидаз: COX1, COX2, COX3, прилегающих тРНК: tRNA-Trp, tRNA-Ala, tRNA-Asn, tRNA-Cys, tRNA-Tyr, tRNA-Ser, tRNA-Asp, tRNA-Lys и субъединиц АТФ-синтаз – ATP6 и ATP8 у лошадей **белорусской упряжной породы** и лошадей **полесской популяции**. 2. Проведено множественное выравнивание с 83 секвенированными митохондриальными геномами современных лошадей различного географического происхождения (Европы, Азии, Ближнего Востока, Америки). В результате у лошадей **белорусской упряженной породы идентифицированы гаплогруппы: В, Е, Г, І, L, P, R. У лошадей полесской популяции: А, Н, N, L, P, R** (Рис.1)



Филогенетическое дерево, построенное по данным секвенированных последовательностей лошадей белорусской упряженной породы и последовательностей из GenBank

Идентифицированные гаплогруппы типичны для популяций лошадей Евразии.



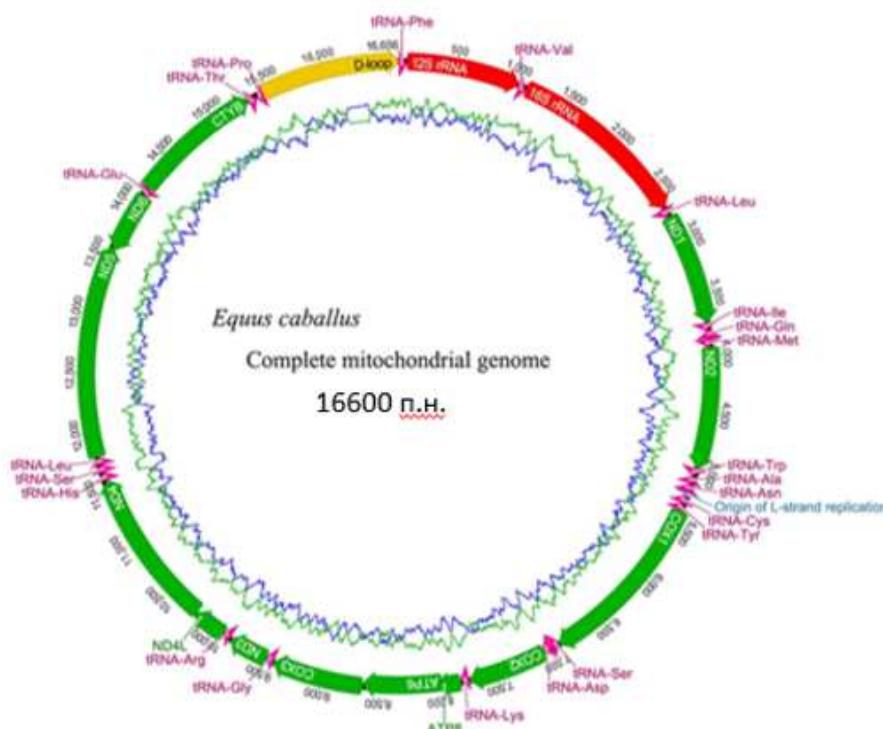
Белорусская упряженная



Полесская лошадь

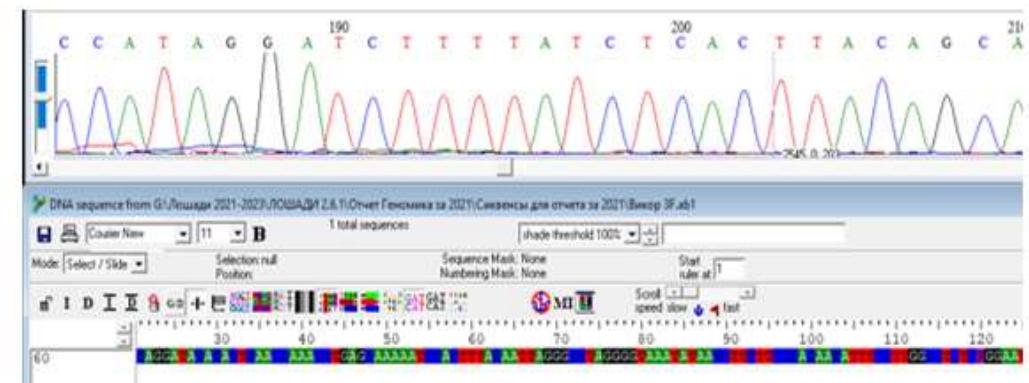


Секвенирование митохондриального генома лошади



Структурно-функциональная организация
митохондриального генома лошади

Проведено секвенирование фрагмента мтДНК длиной 4600 п.н., включающего гены, кодирующие субъединицы цитохром с-оксидазы I, II, III (COI, COII, COIII) у образцов лошадей белорусской упряжной породы.



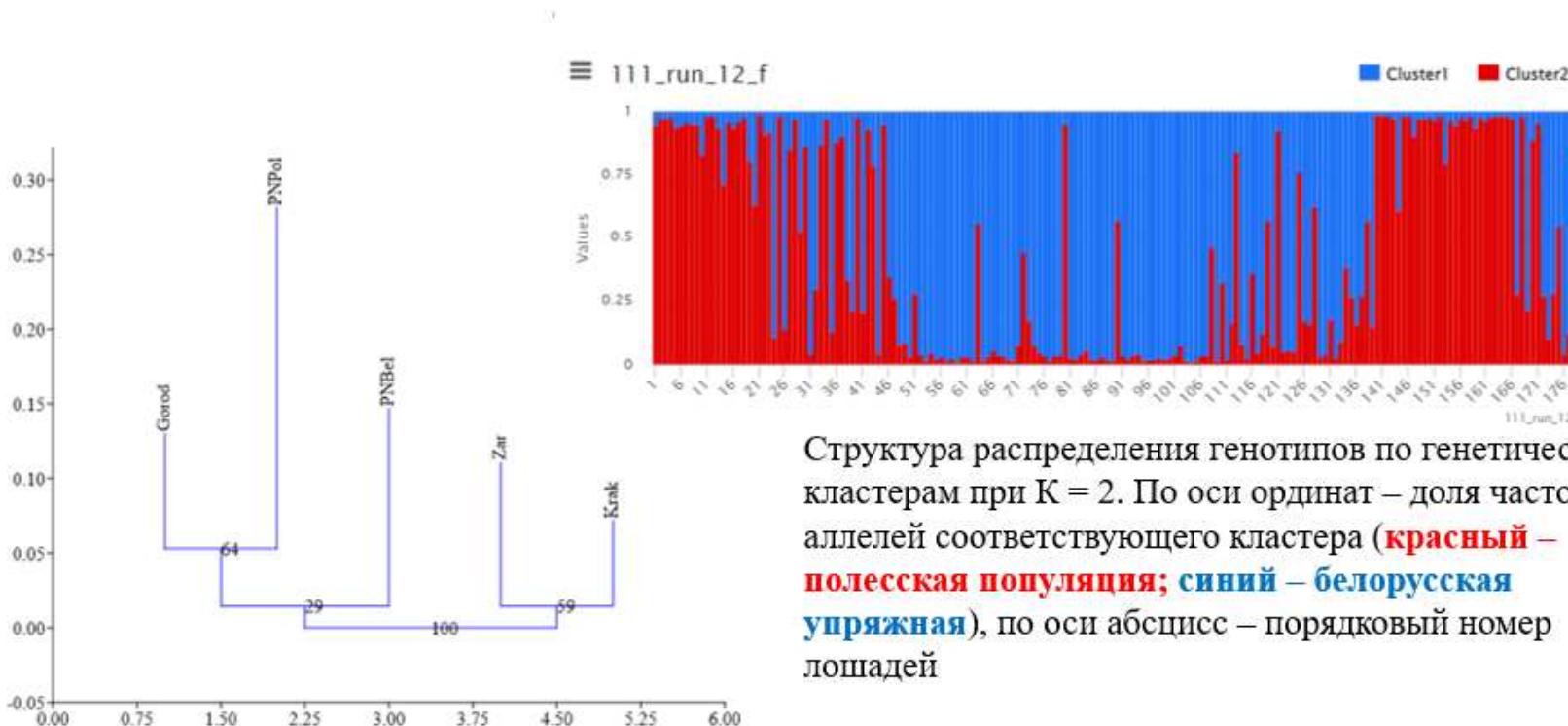
Визуализация продуктов секвенирования участка
митохондриального генома лошади в программе [BioEdit](#)



ОСНОВНЫЕ ПОЛУЧЕННЫЕ РЕЗУЛЬТАТЫ

Анализ AMOVA STR локусов показал, наибольшее генетическое сходство между выборками лошадей **белорусской упряжной породы**. Наибольшая удаленность показана между выборками **белорусской упряженной породы и полесской популяцией** (Рис.2).

Расчет критерия Q (Эванно-анализ) показал, что статистически значимое количество кластеров в исследуемых нами выборках лошадей равно 2 при $\Delta K = 24,999$. Первый кластер включает лошадей полесской популяции. Второй – лошадей белорусской упряженной породы.



Кластеризация выборок лошадей с использованием алгоритма Neighbour joining

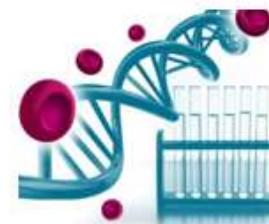
Структура распределения генотипов по генетическим кластерам при $K = 2$. По оси ординат – доля частот аллелей соответствующего кластера (**красный – полесская популяция; синий – белорусская упряженная**), по оси абсцисс – порядковый номер лошадей



Белорусская упряженная



Полесская лошадь



Мировая тенденция селекции КРС, направленная на увеличение удоя молока привела:

- к **увеличению молочной продуктивности** в 2 раза;
- одновременно и к **уменьшению плодовитости** в такое же количество раз.



Возрастание негативного влияния летальных рецессивных генетических дефектов, в гомозиготном состоянии приводящих к эмбриональной смертности или гибели теленка в ранний постэмбриональный период

Жесткая селекция
по ограниченному числу
признаков молочной
продуктивности

Искусственное осеменение
коров относительно небольшим
количество лучшими (лидеров)
быков-производителей

Потеря редких
комбинаций
генов

Популяция
молочных пород
КРС

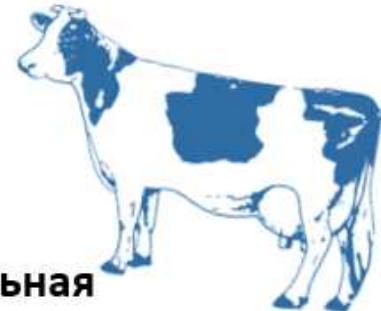
Инбридинг

Снижение генетической
изменчивости

Увеличение
гомозиготности

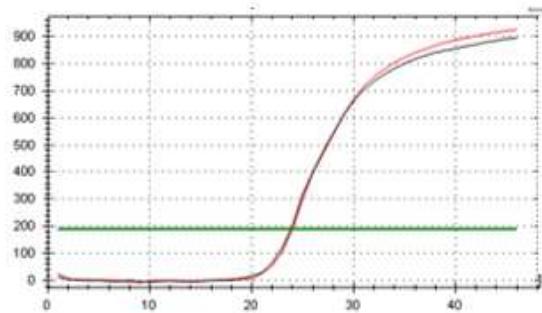


Гаплотипы фертильности КРС

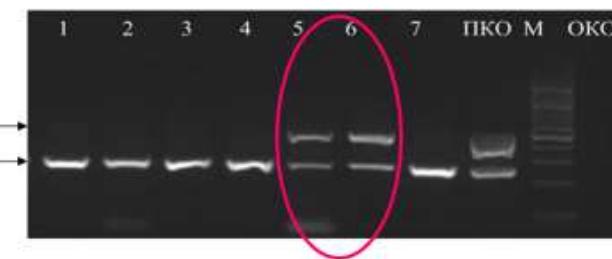


Оказывают влияние на степень стельности и / или ассоциированных с эмбриональной и ранней постэмбриональной смертностью, Встречаются с частотой от **0,01% до 2,95%** Экономическая значимость этих дефектов обусловлена, в большей степени, их влиянием на фертильность коров.

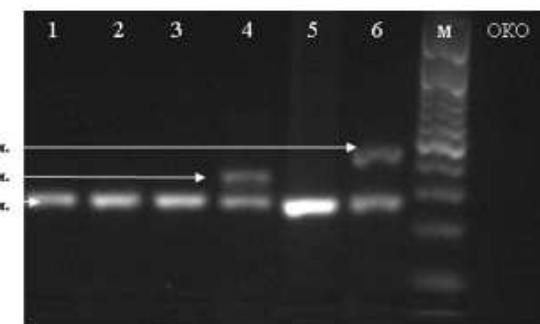
- Эффективность и рентабельность молочного стада находится в зависимости от баланса между приростом и воспроизводством.



Выявление мутации rs456206907 гена SMC2 (НН3) методом ПЦР-РВ с аллель-специфичными праймерами



Выявление вставки 1,3т.п.н в гене APOB (HCD)



Выявление в **мультплексе** гаплотипа фертильности **ННО** и мутации гена FXID – фактора свертываемости крови

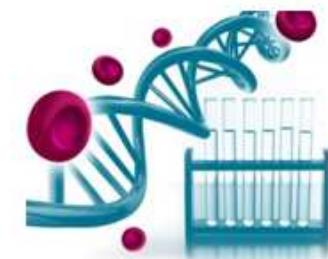


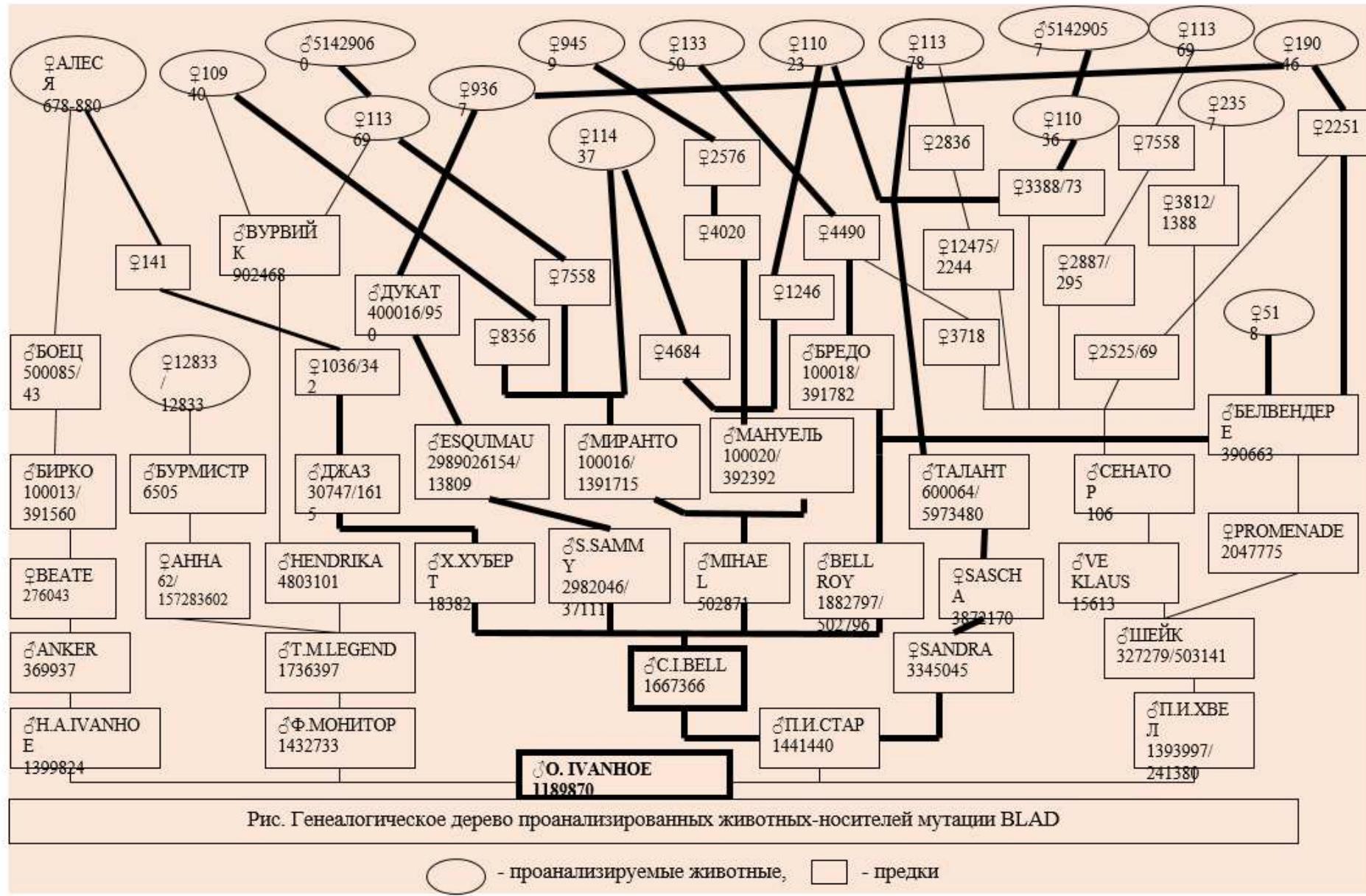
Согласно постановлению Совета Министров Республики Беларусь от 23 сентября 2022г. №162-3 «об изменении Закона Республики Беларусь О племенном деле в животноводстве» от 20.05.2013 года и постановления Минсельхозпрода Республики Беларусь от 30 августа 2022г. №89 «О порядке организации молекулярной генетической экспертизы» все высокопродуктивные племенные животные должны подвергаться генетической экспертизе с целью подтверждения их происхождения и выявлению генетически обусловленных наследственных заболеваний.

ПЕРЕЧЕНЬ
генетически детерминированных заболеваний
сельскохозяйственных племенных животных

Вид (порода) сельскохозяйственных племенных животных	Наименование генетически детерминированных заболеваний (согласно ID в OMIA)
1. Крупный рогатый скот:	

голштинская черно-пестрая порода, голштинская красно-пестрая порода и голштинизированный скот других пород HCD – голштинской гаплотип, ассоциированный с дефицитом холестерина (OMIA ID 001965-9913); BY – брахиоспина (OMIA ID 000151-9913); HH5 – голштинской гаплотип 5 (OMIA ID 001941-9913); HH3 – голштинской гаплотип 3 (OMIA ID 001824-9913); HH4 – голштинской гаплотип 4 (OMIA ID 001826-9913); HH2 – голштинской гаплотип 2 (OMIA ID 001823-9913); HH1 – голштинской гаплотип 1 (OMIA ID 000001-9913); HH6 – голштинской гаплотип 6 (OMIA ID 002149-9913); BLAD – дефицит лейкоцитарной адгезии (OMIA ID 000595-9913); CVM – комплексный порок позвоночника (OMIA ID 001340-9913); DUMPS – дефицит уридинмонофосфатсинтазы (OMIA ID 000262-9913); BC – цитруллинемия (OMIA ID 000194-9913); FXID – дефицит фактора XI (одиннадцать) крови (OMIA ID 000363-9913); MF – синдактилия (OMIA ID 000963-9913).





ДНК-диагностики генетически обусловленных дефектов, детерминирующих развитие аутосомно-рецессивных наследственных заболеваний КРС:

голштинская порода белорусской селекции

- синдром брахиспина (BY, HH0);
- гаплотип фертильности HH1;
- гаплотип фертильности HH3;
- гаплотип фертильности HH4;
- гаплотип фертильности HH5;
- дефицит холестерола (HCD);
- цитруллинемия (BC);
- комплексная аномалия позвоночника (CVM (HNC));
- дефицит лейкоцитарной адгезии (BLAD (HNB));
- дефицит уридинмонофосфатсингтазы (DUMPS (HHD));
- дефицит фактора XI крови (FXID).

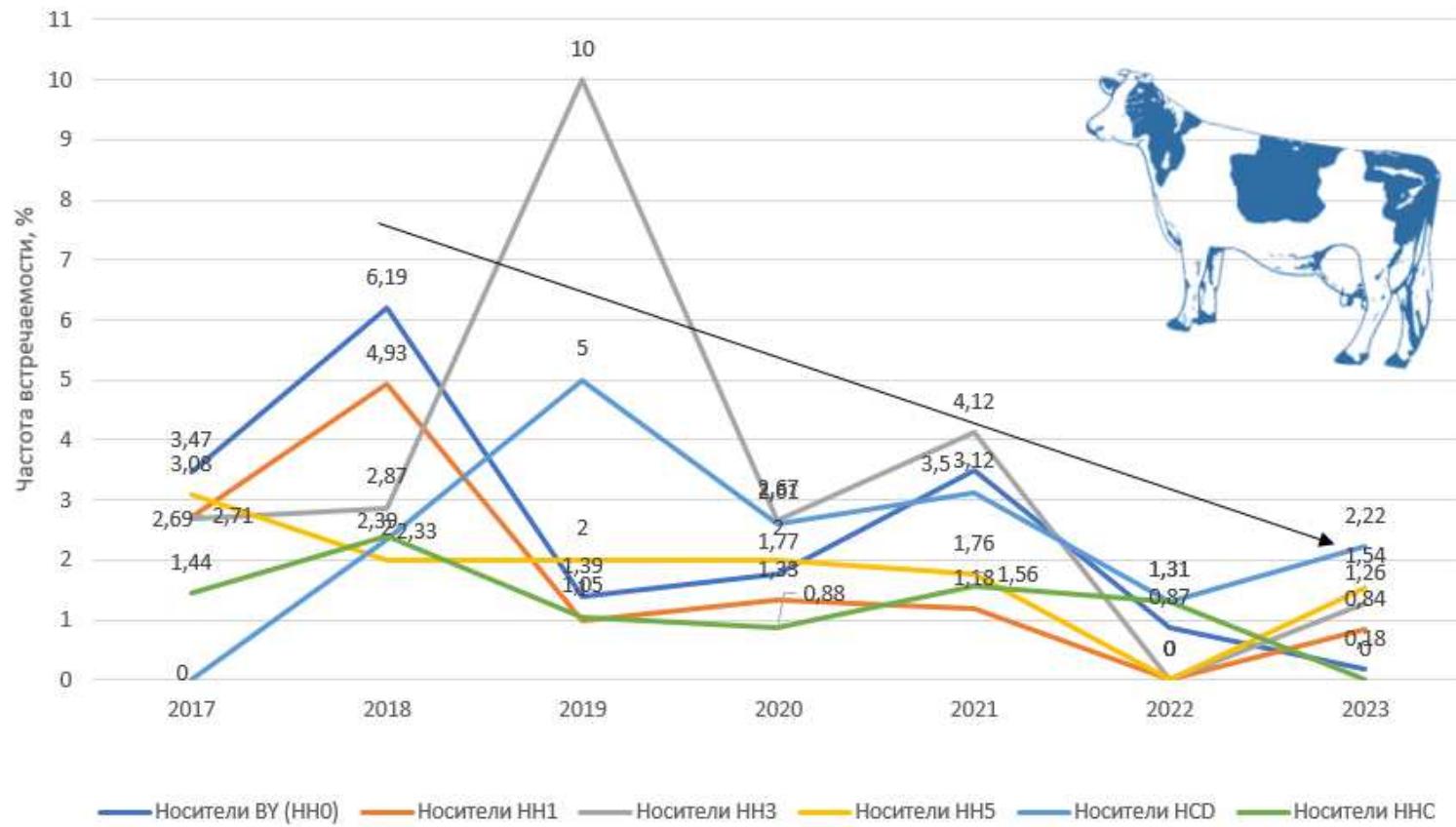


Рисунок - Частота встречаемости животных - скрытых носителей гаплотипов фертильности в исследованной голштинского скота белорусской селекции в 2015-2023гг
(N=5717 голов)

1. С 2018 года до 2023 г.: не выявлено (0%) животных скрытых носителей дефицита уридинмонофосфатсингтазы (DUMPS (HHD)) а также снижено до 0% комплексного порока позвоночника (CVM; HNC);
2. Установлено снижение выявленных животных-скрытых носителей:
 - гаплотипа фертильности HH5 в 6 раз;
 - гаплотипа фертильности HH1, HH3 в 3 раза;
 - синдрома брахиспина (BY, HH0) в 2 раз;
 - дефицита холестерола (HCD) в 1,94 раз.

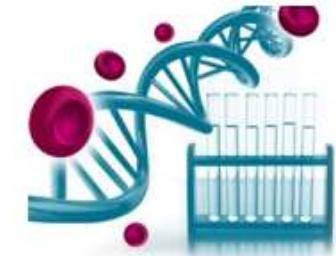




Использование спермы быков-производителей свободной от гаплотипов фертильности является одним из составляющих частей, влияющих на процесс воспроизведения стада.

Выведение из селекционного процесса спермы быков – скрытых носителей гаплотипов фертильности, позволило увеличить продуктивность дойного стада, так удой на корову по Минской области за 2019 год составил 5343 кг молока, за 2020 год - 5804 кг. За год продуктивность на корову увеличилась на 461 кг молока.

Не прямой (косвенный) экономический эффект складывается из повышения воспроизводительной способности дочерей быков свободных от нежелательных гаплотипов фертильности, снижения межотельного и сервис периодов и дополнительно полученного молодняка.



Выявление полиморфизма в генах *HES4*, *ISG15*, *AGRN* методом АС-ПЦР, приводящего к развитию множественного артрогрипоза КРС, вызванная делецией

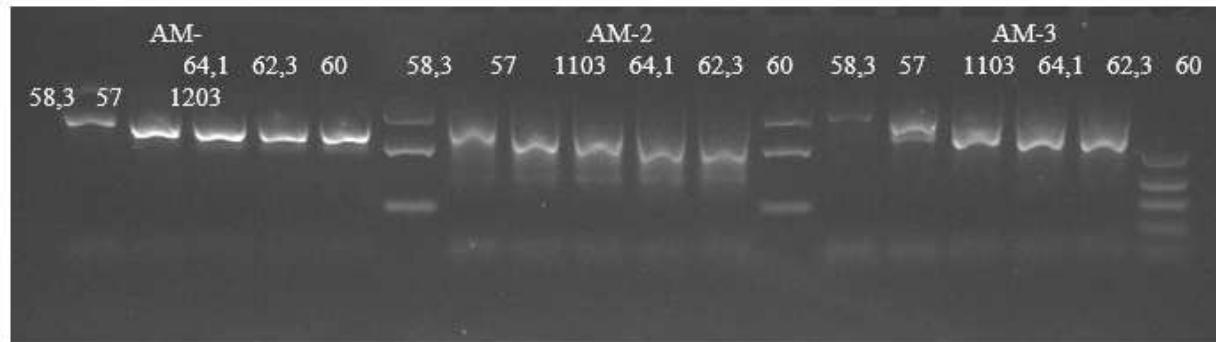


Рисунок - Результаты ПЦР фрагментов генов *HES4*, *ISG15*, *AGRN* с температурным градиентом

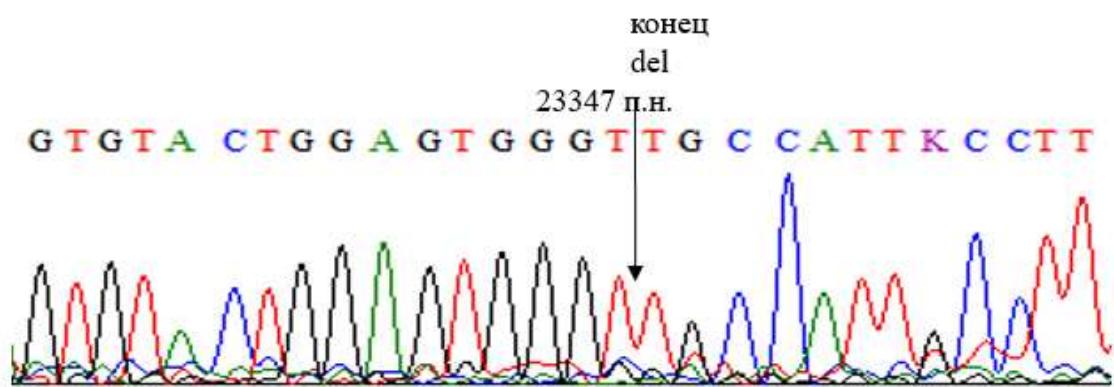


Рисунок - Результаты секвенирования дикого аллеля генов *HES4*, *ISG15*, *AGRN* без делеции 23347 п.н.

Разработанные методики раннего выявления гетерозиготных животных-носителей гаплотипа множественного артрогрипоза АМС, альфа-маннозидоза (МАС), дупликации развития (DDC), что позволит снизить риск распространения дефектных аллелей в популяциях aberдин-ангусского скота, разводимого в Беларуси.



ОЦЕНКА ГЕНЕТИЧЕСКОГО ПОТЕНЦИАЛА КРУПНОГО РОГАТОГО СКОТА МЯСНОГО НАПРАВЛЕНИЯ ПО ПРИЗНАКУ ВЫСОКОГО КАЧЕСТВА МЯСА

Созданы ДНК-технологии, позволяющие выявлять животных с желательными генотипами генов *CAPN1* и *CAST* с целью дальнейшего их использования в селекционном процессе для повышения как мясной продуктивности так и получения мяса с хорошими вкусовыми качествами.

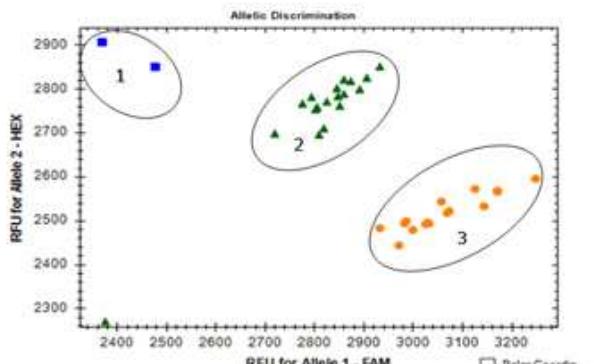


Рис. 1 - Дискриминации аллелей бинарной SNP-мутации *CAST_2959* с использованием KASP-анализа

Кластер №3 – генотип (AA *CAST*), ассоциированный с более нежным мясом КРС

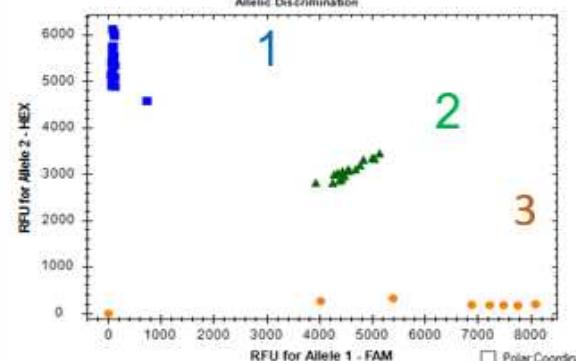
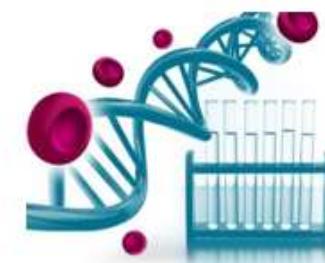


Рис.2 – Детекция бинарной SNP-мутации *CAPN1_316* методом ПЦРРВ

Кластер №1, 3 – генотипы гена кальпана (CC и CG *CAPN1_316*), ассоциированные с более нежным мясом КРС

Анализ генетической структуры микропопуляций крупного рогатого скота мясных пород, разводимых в Беларуси по генам *CAST_2959* и *CAPN1_316*.

- Выявлена частота встречаемости животных с желательной аллельной формой в гомозиготе (генотип AA *CAST_2959*), которая составляет у абердин-ангусской породы – 11,8 %, у лимузинов – 3,7%, у герефордов – 1,9%.
- Частота встречаемости гетерозиготных животных (генотип CG *CAPN1_316*) с предпочтительным аллелем С составила у абердин-ангусской породы – 45,1 %, у лимузинов – 31,2%, у герефордов – 23,9%.



Благодарю за внимание!

