ИММУНИТЕТ КУЛЬТУРНЫХ РАСТЕНИЙ И ИХ ДИКИХ РОДИЧЕЙ

DOI:

10.30901/2227-8834-2018-2-140-150 УДК 577.21:633.11:632.937.14

Е. И. Гультяева¹,Е. Л. Шайдаюк¹,К. М. Абдуллаев²

¹Всероссийский научно-исследовательский институт защиты растений, 196608 Россия, г. Санкт-Петербург-Пушкин, ш. Подбельского, 3, eigultyaeva@gmail.com

²Филиал Дагестанская опытная станция Федерального исследовательского центра Всероссийского института генетических ресурсов растений имени Н. И. Вавилова (ВИР), 368612 Дагестан, Дербентский р-н, с. Вавилово

Ключевые слова:

бурая ржавчина, Puccinia triticina, вирулентность, Lr-гены.

Поступление:

23.12.2017

Принято:

21.05.2018

ОРИГИНАЛЬНАЯ СТАТЬЯ

ПОПУЛЯЦИОННО-ГЕНЕТИЧЕСКОЕ ИССЛЕДОВАНИЕ ВОЗБУДИТЕЛЯ БУРОЙ РЖАВЧИНЫ ПШЕНИЦЫ PUCCINIA TRITICINA В ДАГЕСТАНЕ

Актуальность. Бурая ржавчина (возбудитель Puccinia triticina Erikss.) – значимое заболевание пшеницы, эгилопсов и тритикале в Дагестане. На экспериментальном поле филиала Дагестанская опытная станция ВИР (ДОС ВИР) ежегодно изучаются коллекции образцов мягкой пшеницы и других видов родов Triticum L. и Aegilops L., которые оценивают по устойчивости к бурой ржавчине. Мониторинг вирулентности патогена позволяет оценить динамику изменчивости гриба и скорректировать результаты фитопатологических оценок, выполненных в разные периоды времени. Изучение дербентской популяции имеет длительную историю и проводится с 1970 г. Цель данной работы – анализ вирулентности P. triticina в 2008–2017 гг. Материалы и методы. Инфекционный материал был представлен листьями мягкой пшеницы с урединиепустулами, собранными на экспериментальном поле ДОС ВИР в 2008, 2009, 2011, 2014, 2016, 2017 гг. Образцы популяций были клонированы. Для получения монопустульных изолятов и анализа вирулентности использовали лабораторный метод отрезков листьев, помещенных в раствор бензимидазола. Всего по признаку вирулентности изучено 144 изолята: 32 в 2008 г., 37 в 2009 г., 14 в 2011 г., 14 в 2014 г., 26 в 2016 г., 21 в 2017 г. Результаты и обсуждение. Высокой эффективностью характеризовались гены Lr9, Lr19, Lr24, Lr28, Lr29, Lr41, Lr42, Lr45, Lr47, Lr50, Lr51, Lr53 и Lr65. Соответственно, образцы пшеницы, защищенные данными генами, будут иметь высокий уровень устойчивости в южном Дагестане. Варьирование в частотах вирулентности отмечено на линиях Thatcher (Tc) с генами Lr1, Lr2a, Lr2b, Lr2c, Lr3a, Lr3bg, Lr15, Lr16, Lr20 и Lr26. С использованием 20 почти изогенных линий Thatcher (TcLr) выявлено 20 фенотипов (рас) патогена. Индексы генетических расстояний Нея и Fst указывали на отличие структуры дербентской популяции в 2014-2016 г. по сравнению с 2008-2011 гг. Анализ многолетней (1970-2017 гг.) динамики вирулентности дербентской популяции P. triticina с использованием 10 TcLr-линий указывал на определенную стабильность структуры дербентской популяции в 1970-2011 гг. и ее изменение в последующий период.

IMMUNITY OF CULTIVATED PLANTS AND THEIR WILD RELATIVES

DOI:

10.30901/2227-8834-2018-2-140-150

E. I. Gultyaeva¹, E. L. Shaydayuk¹, K. M. Abdullaev²

¹All-Russian Institute of Plant Protection,

3 Shosse Podbelskogo, St. Petersburg – Pushkin, 196608 Russia, eigultyaeva@gmail.com

²Dagestan Experiment Station, branch of the N. I. Vavilov All-Russian Institute of Plant Genetic Resources (VIR), Vavilovo Village, Derbent District, 368612 Dagestan

Kev words:

leaf rust, Puccinia triticina, wheat, virulence, Lr genes.

Received:

23.12.2017

Accepted:

21.05.2018

ORIGINAL ARTICLE

POPULATION GENETICS STUDY OF THE WHEAT LEAF RUST AGENT PUCCINIA TRITICINA IN DAGESTAN

Background. Leaf rust (causative agent Puccinia triticina Erikss.) is a harmful disease of wheat, Aegilops and triticale in Dagestan. Germplasm collections of bread wheat and other *Triticum* and *Aegilops* species are studied every year in the experimental field at the Dagestan Experimental Station of VIR (DES VIR), and evaluated for leaf rust resistance. Monitoring of the pathogen's virulence makes it possible to assess the dynamics of the fungus's variability and correct the results of phytopathological scores performed in different years. The study of the Derbent population has a long history, and has been conducted since 1970. The aim of this work is to analyze the virulence of the P. triticina population in 2008-2017. Materials and methods. Infectious material was represented by leaves of bread wheat with uredopustules collected in the experimental field of DES VIR in 2008, 2009, 2011, 2014, 2016, and 2017. Populations were cloned to obtain monopustule isolates. For this and for virulence analysis, the laboratory technique of detached leaves preserved in the benzimidazole solution was used. In total, 144 isolates were employed in virulence studies: 32 in 2008, 37 in 2009, 14 in 2011, 14 in 2014, 26 in 2016, and 21 in 2017. Results and discussion. The genes Lr9, Lr19, Lr24, Lr28, Lr29, Lr41, Lr42, Lr45, Lr47, Lr50, Lr51, Lr53, and Lr65 were characterized by high efficiency. This means that wheat samples protected by these genes will demonstrate high-level resistance in the fields of southern Dagestan. Variations in virulence frequencies were recorded in Thatcher lines (Tc) with the genes Lr1, Lr2a, Lr2b, Lr2c, Lr3a, Lr3bg, Lr15, Lr16, Lr20 and Lr26. Using 20 almost isogenic Thatcher lines (TcLr), 20 phenotypes (races) of the pathogen were identified. Indexes of genetic distances (Nei and Fst) indicated at the changes in the structure of the Derbent population in 2014–2017, when compared with 2008–2011. The long-term dynamics analysis (1970–2017) of P. triticina virulence using 10 TcLr lines revealed certain stability in the Derbent population structure in 1970-2011 and its changes in the subsequent period.

Введение

Бурая ржавчина (возбудитель *Puccinia* triticina Erikss.) – значимое заболевание пшеницы, эгилопсов и тритикале в Дагестане. На экспериментальном поле Филиала Дагестанская опытная станция ВИР (ДОС ВИР, Дербентский район) ежегодно изучаются коллекции образцов мягкой пшеницы и других видов родов Triticum L. и Aegilops L., которые оценивают по устойчивости к бурой ржавчине. Дербентская популяция P. triticina имеет исключительно благоприятные условия для развития. Зона характеризуется теплым и влажным климатом. Высокое разнообразие растений-хозяев на коллекционных посевах и широкая их представленность в естественных ценозах, именно: Aegilops tauschii Coss., Ae. cylindrica Host, Ae. triuncialis L., Ae. biuncialis Vis., Ae. triaristata Willd., Ttiticum persicum Vav. ex Zhuk., T. dicoccum (Schrank) Schubl. (Berljand-Kozhevnikov et. 1978; Dorofeev et all. 1987; Boguslavskij, Golik, 2003) способствуют поддержанию высокого полиморфизма по вирулентности дербентской популяции P. triticina. Л. А. Михайлова показала, что клоны бурой ржавчины на пырее, эгилопсах, произрастающих в естественных ценозах, и на пшенице, выращиваемой на коллекционном посеве, представляют собой единую популяцию патогена (Mikhailova, 1973).

Длительный мониторинг вирулентности патогена позволяет оценить его динамику, связанную с естественным отбором и другими механизмами изменчивости. Исследования дербентской популяции P. triticina имеют долгую историю 1973; 1975; (Mikhailova, Dmitriev, Dmitriev et al., 1976; Berljand-Kozhevnikov et. all., 1978; Mikhailova et. all., 1997). сортов-дифференциаторов ('Malakof', 'Webster', 'Brevit', 'Loros', 1971 г. стали использовать моногенные трех сортов озимой пшеницы 'Гром',

линии сорта 'Thatcher'; с 1987 г. – оригинальный набор сортов-дифференциаторов (Tyryshkin, Mikhailova, 1989), a с 2000 г. – международный набор линий-дифференциаторов (TcLr-линий) (Long, Kolmer, 1989). Во всех этих наборах присутствовали сорта или линии с генами устойчивости Lr1, Lr2a, Lr3a и Lr26, что позволяет оценить многолетнюю динамику вирулентности дербентской популяции па-На основании исследований 1970–1995 гг. показано, что радикальная смена состава дербентской популяции происходила два раза – в 1975 и 1991 гг. (Mikhailova et al., 1997). Показана асинхронность изменений в составе популяций в Краснодарском крае и Дербенте. Было сделано предположение, что дербентская популяция является независимой от краснодарской и других северокавказских популяций, а также европейских. При этом она характеризуется высоким сходством с грузинскими, азербайджанскими, осетинскими и другими кавказскими популяциями, на основании чего ее отнесли к кавказской группе (Mikhailova, 2006). Анализ вирулентности, проведенный нами в 1995-2007 гг., не выявил существенных изменений в составе дербентской популяции в указанный промежуток времени (Mikhailova et al., 2002; Gultyaeva et al., 2009).

Цель данной работы – продолжение мониторинга вирулентности дербентской популяции возбудителя бурой ржавчины пшеницы в 2008–2017 гг.

Материал и методы

Инфекционный материал был представлен листьями мягкой пшеницы с урединиепустулами, собранными на экспериментальном поле ДОС ВИР в 2008, 2009, 2011, 2014, 2016 и 2017 гг. В 2008– До 1971 г. состав популяции изучали с 2016 гг. в анализе была использована сбориспользованием стандартного набора ная популяция P. triticina, полученная с высоко восприимчивых образцов мягкой пшеницы в период массового развития бо-'Mediterranean', 'Hussar', 'Democrat'). С лезни. В 2017 г. листья были собраны с 'Васса' и 'Донской маяк' в конце вегетации.

Методы лабораторного культивирования патогена использовали для получения монопустульных изолятов и характеристики вирулентности P. triticina в 2008— 2016 гг. (Mikhailova et al., 2000). В 2017 г. анализ вирулентности проводили на интактных проростках (Gultyaeva, Solodukhina, 2008). По 2-4 зерна каждой изогенной линии сорта 'Thatcher' (TcLr-линии) сеяли в почву. 10-14-дневные проростки (фаза первого листа) инокулировали суспензией возбудителя и помещали в камеру искусственного климата (Sanyo, Versatille Environmental Test Chamber) при температуре 22°C и влажности 75%.

шкале E. B. Mains, H. S. Jackson (1926), где: 0 – отсутствие симптомов; 0; – некрозы без пустул; 1 – очень мелкие пустулы, окруженные некрозом; 2 – пустулы среднего размера, окруженные некрозом или хлорозом; 3 – пустулы среднего размера без некроза, 4 – крупные пустулы без некроза, X – пустулы на одном и том же листе разных типов, присутствуют хлорозы и некрозы. Растения, поражение которых составляло 0-2 балла, относили к устойчивым, а 3, 4 и Х – к восприимчивым.

Всего изучено 144 монопустульных изолята: 32 в 2008 г., 37 в 2009 г., 14 в 2011 г., 14 в 2014 г., 30 в 2016 г., 21 в 2017 г. Обозначение фенотипов (рас) патогена выполнено по североамериканской номенклатуре (Long, Kolmer, 1989), основанной на определении вирулентности к группам TcLr-линий. В данной работе использовали следующие группы: 1 - Lr1, Lr2a, Lr2c, Lr3a, 2 - Lr9, Lr16, Lr24, Lr26, 3 -Lr3ka, Lr11, Lr17, Lr30; 4 – Lr2b, Lr3bg, *Lr14a*, *Lr14b*; 5 – *Lr15*, *Lr18*, *Lr19*, *Lr20* (Gultyaeva et al., 2017).

проростков проводили на расширенном российских популяций бурой ржавчины.

наборе TcLr-линий (Lr1-Lr53, Lr64, Lr65). Для инокуляции использовали сборную популяцию гриба.

Буквенный код фенотипов, среднее число аллелей вирулентности (AVC – Average virulence complexity), частоты вирулентности и индексы внутрипопуляционного разнообразия Нея (Hs) и Шеннона (Sh) определяли в пакете программ Virulence Analysis Tool (VAT) (Kosman et al., 2008).

Генетическую дифференциацию дербентской популяции в 2008–2017 гг. определяли по индексам Fst и Нея (Nei D, Nei genetic distance), которые были рассчитаны использованием алгоритма AMOVA (GenAlEx). Многомерная диаграмма гене-Тип реакции TcLr-линий определяли по тических расстояний между изолятами патогена в разные годы исследований построена в пакете программ GenAlEx (PCoA parametrs) по индексу Fst.

Результаты и обсуждение

Высокой эффективностью в фазе проростков, при инокуляции сборной популяцией P. triticina, характеризовались гены Lr9, Lr19, Lr24, Lr28, Lr29, Lr41, Lr42, Lr45, *Lr47*, *Lr50*, *Lr51*, *Lr53*, *Lr65* (тип реакции 0 и 0;). Варьирование частот вирулентности отмечено на линиях TcLr1, TcLr2a, TcLr2b, TcLr2c, TcLr3a, TcLr3bg, TcLr15, TcLr16, TcLr20 и TcLr26 (табл. 1). Частоты вирулентности клонов на других Lr-линиях достигали 100%. Снижение частоты вирулентных клонов к TcLr11 в 2016–2017 гг., видимо, обусловлено использованием в анализе новой, аутентичной, репродукции этой линии, полученной из Сиднейского Университета (Австралия). Низкие показатели частот вирулентности к TcLr11 в 2016, 2017 гг. согласуются с данными, полученными J. Kolmer и соавторами (2013, Оценку эффективности Lr-генов в фазе 2014) при изучении западноевропейских и

Таблица 1. Частоты клонов, вирулентных к линиям Thatcher, в дербентской популяции *P. triticina*, %

Table 1. Frequencies of the clones virulent to Thatcher lines in the Derbent population of *P. triticina*, %

TcLr-линия	2008	2009	2011	2014	2016	2017	Среднее
9, 19, 24, 28, 29, 41, 42, 45, 47	0	0	0	0	0	0	0
51, 53, 65	_	_	_	0	0	0	0
1	9,4	32,4	71	100	57,7	100	51,4
	9,4	32,4	7,1	7,1	0	0	11,8
2b	56,3	100	78,6	100	100	66,7	73,6
2c	96,9	100	78,6	100	100	66,7	93,1
За	100	973	100	100	100	100	99,3
3bg	100	97,3	100	100	100	100	99,3
11	100	100	100	100	30,8	0	72,9
15	9,4	32,4	7,1	7,1	0	0	11,8
16	100	100	100	92,9	100	66,7	94,4
20	93,8	94,6	64,3	35,7	76,9	66,7	78,5
26	100	97,3	28,6	100	100	100	92,4
3ka, 10, 14a, 14b, 17, 18, 30, 32, 33, 34, 48, 49, 64	100	100	100	100	100	100	100

Отмечены различия в дифференциации изолятов P. triticina на линиях TcLr11 и TcLr16 при использовании метода отрезков листьев и живых растений (фаза первого листа пшеницы). Тип реакции на отрезках был выше, чем на растениях. На других TcLr-линиях наблюдали совпадение результатов обоих анализов.

При тестировании на 20 линиях-дифференциаторах выявлено 20 фенотипов (рас) патогена (4 в 2008 г., 5 в 2009 г., 7 в 2011 г., 4 в 2014 г., 5 в 2016 г., 3 в 2017 г. (табл. 2). Фенотипы вирулентности FHTTG, FHTTH, THTTR были наиболее представленными в 2008–2011 гг., а PHPTG, PHPTH – в 2016–2017 гг.

Таблица 2. Фенотипический состав дербентской популяции P. triticina в 2008-2017 гг.

Table 2. Phenotypic composition of the Derbent population of P. triticina in 2008–2017

Фено-	1.7		Частоты фенотипов P. triticina, %							
типы	Tc <i>Lr</i> -линиях	2008	2009	2011	2014	2016	2017			
CGTKH	1,2a,2b,2c,9,15,19,24,26/3a,3bg, 3ka,11,14a,14b,16,17,18,20,30	0	0	14,3	0	0	0			
СНТКН	1,2a,2b,2c,9,15,19,24/3a,3bg,3ka, 11,14a,14b,16,17,18,20, 26,30,	0	0	7,1	0	0	0			
DHTPH	1,2a,3a,9,15,19,24/2b,2c,3bg,3ka, 11,14a,14b,16,17,18,20, 26,30	0	2,7	0	0	0	0			
FGTTH	1,2a,9,15,19,24,26/2b,2c,3a,3bg, 3ka,11,14a,14b,16,17,18,20,30	0	0	28,6	0	0	0			
FGTTG	1,2a,9,15,19,20,24,26/2b,2c,3a,3bg, 3ka,11,14a,14b, 16,17, 18,30	0	0	21,4	0	0	0			
FHTKH	1,2a,2b,9,15,19,24/2c,3a,3bg,3ka, 11,14a,14b,16,17,18,20, 26,30	43,8	0	0	0	0	0			
FHPTH	1,2a, 9,11,15,19,24/2b,2c,3a,3bg, 3ka,14a,14b,16,17,18,20, 26,30	0	0	0	0	38,5	0			
FHTTG	1,2a,9,15,19,20,24/2b,2c,3a,3bg, 3ka,11, 14a,14b,16,17,18, 26,30	6,3	5,4	14,3	0	0	0			
FHTTH	1,2a,9,15,19,24/2b,2c,3a,3bg,3ka, 11, 14a,14b,16,17,18,20, 26,30	40,6	59,5	7,1	0	0	0			
МСРКН	2a,2b,2c,9,11,15,16,19,24/1,3a,3bg,3ka, 14a,14b,17,18,20,26,30	0	0	0	0	0	33,3			
РСТКН	2a,2b,9,15,16,19,24/1,2c,3a,3bg, 3ka,11,14a,14b,17,18,20,26,30	0	0	0	71	0	0			
РНРКН	2a, 2b,9,11,15,19,24/1, 2c,3a,3bg, 3ka,14a,14b,16,17,18,20,26,30	0	0	0	0	38	0			
PHPTG	2a,9,11,15,19,20,24/1,2b,2c,3a, 3bg,3ka,14a,14b,16,17,18,26,30	0	0	0	0	23,1	33,3			
PHPTH	2a,9,11,15,19,24/1,2b,2c,3a,3bg, 3ka,14a,14b,16,17,18,20,26,30	0	0	0	0	3,8	33,3			
PHTKG	2a,2b,9,15,19,20,24/1,2c,3a,3bg, 3ka,11,14a,14b,16,17,18,26,30	0	0	0	57,1	0	0			
PHTKH	2a,2b,9,15,19,24/1,2c,3a,3bg,3ka, 11,14a,14b,16,17,18,20, 26,30	0	0	0	28,6	0	0			
PHTTH	2a,9,15,19,24/1,2b,2c,3a,3bg,3ka, 11,14a,14b,16,17,18,20,26,30	0	0	0	0	30,8	0			
TGTTR	9,19,24,26/1,2a,2b,2c,3a,3bg,3ka, 11,14a,14b,15,16,17,18,20,30	0	2,7	7,1	0	0	0			
THTTQ	9,19,20,24/1,2a,2b,2c,3a,3bg,3ka, 11,14a,14b,15,16,17,18, 26,30	0	0	0	7,1	0	0			
THTTR	9,19,24/1,2a,2b,2c,3a,3bg,3ka,11, 14a,14b,15,16,17,18,20,26,30	9,4	29,7	0	0	0	0			

(Nei genetic distance), оценивающий разли- личие между популяциями гриба, собранчия между популяциями по частотам алле- ными на ДОС ВИР в эти временные интерлей вирулентности, указывал на высокое сходство дербентской популяции P. triti- таты получены по индексу генетических cina в 2008-2011 гг. (N = 0,03-0,06) и в расстояний Fst (стандартизированная дис-

Индекс генетических расстояний Нея 2014-2017 гг. (N = 0.05-0.09), и выявил развалы (N = 0.12-0.18). Аналогичные резульперсия частот аллелей) (рис. 1).

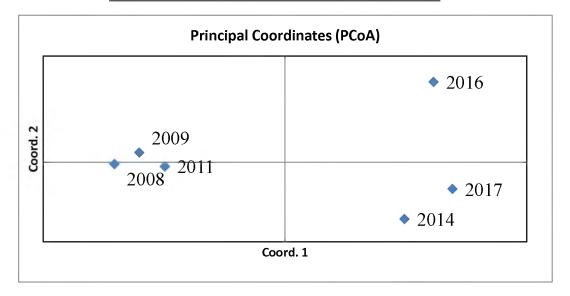


Рис. 1. Многомерная диаграмма генетических расстояний по вирулентности между образцами дербентской популяции P. triticina в 2008-2017 гг. (по индексу Fst)

Fig. 1. Multidimensional diagram of genetic distances in virulence between the samples in the Derbent population of *P. triticina* in 2008–2017 (Fst index)

популяции и популяций из других регионов Р Φ в 2006–2017 гг. показал ее умеренное сходство с северокавказскими из Краснодарского и Ставропольского краев и центрально-европейскими (Gultyaeva et al., 2017). Наличие общих фенотипов в дербентской, краснодарской и других европейских популяциях P. triticina в изученный период времени подтверждает полученные ранее сведения о возможности миграции спор гриба на данной территории (Mikhailova, 2006; Gultyaeva et al., 2017).

Многолетний анализ вирулентности дербентской популяции (1970–2017 гг.) на линиях TcLr1, TcLr2a, TcLr3a, TcLr10, TcLr14, TcLr16, TcLr17, TcLr18 и TcLr26 позволил оценить ее динамику. Частоты вирулентности к линиям TcLr3a, TcLr10, TcLr14a, TcLr16, TcLr18 были высокими во все годы исследований (от 70 до 100%). Вирулентность к TcLr17 варьировала от 32 до 100% в 1970-1982 гг. и достигала 100% в 1983-2017 гг. Как и в период до 1995 г. (Mikhailova et al., 1997), изменения дербентской популяции в 1996–2017 гг. преимущественно затрагивали частоту встречаемости клонов, вирулентных к линиям TcLr1, TcLr2a и TcLr26 (рис. 2). С 1970 по 1974 г. наблюдалось плавное

Сравнительный анализ дербентской нарастание численности клонов, вирулентных кLr1 иLr2a (p1p2a). С 1980 г. оно сменилось процессом такого же плавного снижения их численности до практически полного отсутствия вирулентных клонов в периоды 1986-1989 и 1991-1993 гг. В 1985 и 1990 гг. наблюдалось скачкообразное увеличение численности клонов, авирулентных к Lr1, Lr2a (P1P2a), затем следовали периоды низкой их численности. В 1994–1995 гг. численность клонов Р1, Р2 несколько выросла, но оставалась относительно стабильной до 2011 г. С 2011 г. наблюдается резкое изменение популяции. До 2011 г. наблюдали ассоциацию аллелей р1р2а или Р1Р2а, т. е. изоляты, авирулентные (вирулентные) к TcLr1, были также авирулентны (вирулентны) TcLr2a. С 2011 г. в дербентской популяции, как и в других российских, наблюдается повышение частот вирулентности к гену LrI, при отсутствии изменении в частотах к гену Lr2a (см. рис. 2). Вирулентность к гену Lr26 нарастает скачкообразно с 2001 г. по 2010 г. и спонтанно варьирует в последующий период.

> Проведенный анализ вирулентности дербентской популяции показал, что основная ее изменчивость была связана с

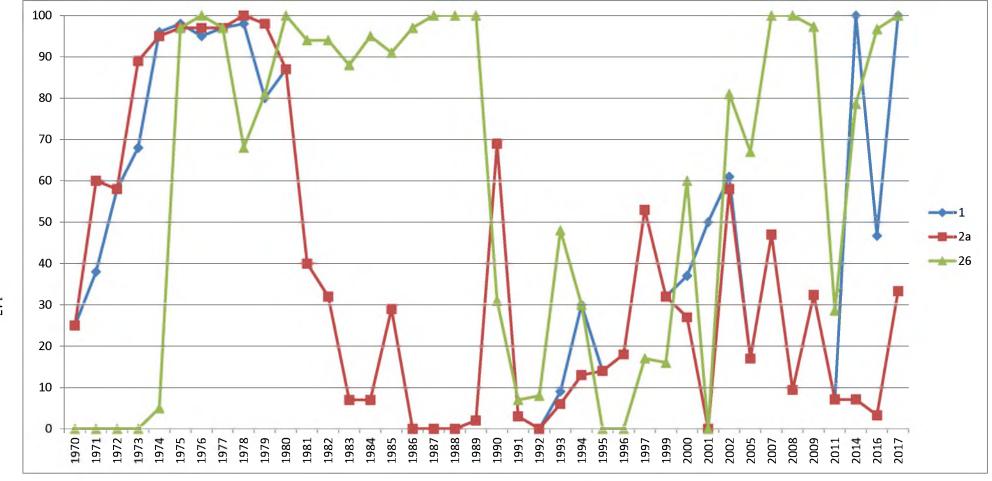


Рисунок 2. Частота клонов, вирулентных к линиям TcLr1, TcLr2a и TcLr26, в дербентской популяции P. triticina в 1970–2017 гг.

Figure 2. Frequency of the clones virulent to TcLr1, TcLr2a and TcLr26 in the Derbent population of P. triticina in 1970–2017

Lr1, Lr2a, Lr2b, Lr11, Lr15, Lr16 и Lr26. При этом, длительный «срок полезной Вероятно, это обусловлено слабым генным потоком между популяциями *P. triti*сіпа в данных регионах, а также высоким генетическим разнообразием изучаемых на ДОС ВИР образцов пшеницы. Следует отметить, что повышение частот вирулентности к гену Lr1, при отсутствии изменений в частотах к гену Lr2a, с начала 2010 г. отмечается и в других российских популяциях (Gultyaeva et al., 2017).

Заключение

Мониторинг вирулентности дагестанской популяции *P. triticina* в 2008–2017 гг.

варьированием частот вирулентности позволил охарактеризовать эффективность к линиям с малоэффективными генами Lr-генов, динамику изменчивости частот вирулентности и фенотипического состава патогена. Высокой эффективностью харакжизни» сохраняется для генов Lr9 и Lr19, теризовались гены Lr9, Lr19, Lr24, Lr28, несмотря на то, что их эффективность Lr29, Lr41, Lr42, Lr45, Lr47, Lr50, Lr51, утрачена в других регионах России: Lr9 - Lr53, Lr65, соответственно образцы пшев Западно-Сибирском, Lr19 – в Поволжье. ницы, защищенные данными генами, будут иметь высокий уровень устойчивости в южном Дагестане. Индексы генетических расстояний (Нея и Fst) указывали на стабильность структуры дербентской популяции *P. triticina* в 2008–2011 гг. и ее изменение в последующий период.

> Анализ многолетней (1970–2017 гг.) динамики дербентской популяции P. triticina по вирулентности к 10 TcLr-линиям не выявил ее радикальных изменений в 1970-2011 гг. В последующий период отмечается повышение частот вирулентности к гену Lr1 при относительно низких частотах вирулентности к гену Lr2a.

Исследования выполнены в рамках Государственного задания ФАНО России (проект № 0665-2018-0003).

References/Литература

Berljand-Kozhevnikov V. M., Dmitriev A. P., Budashkina E. B., Shitova I. T., Rejter V. G. Resistance of wheat to leaf rust (Genetic diversity of fungus populations and host plant. (Ustojchivost' pshenicy k buroj rzhavchine (Geneticheskoe raznoobrazie populjacij griba i rastenija-hozjaina). Novosibirsk: Nauka, 1978, 442 p. [in Russian] (Берлянд-Кожевников В. М., Дмитриев А. П., Будашкина Е. Б., Шитова И. Т., Рейтер В. Г. Устойчивость пшеницы к бурой ржавчине (Генетическое разнообразие популяций гриба и растения-хозяина). Новосибирск: Наука, 442 c.).

Boguslavskij R. L., Golik O. V. Genus Aegilops L. as a genetic resource of breeding (Rod Aegilops L. kak geneticheskij resurs selekcii). Har'kov, 2004, 236 p. [in Russian] (Богуславский Р. Л., Голик O. B. Род Aegilops L. как генетический pecypc селекции. Харьков, 236 c.).

Gultyaeva E. I., Aristova M. K., Shaidayu, E. L., Mironenko N. V., Kazartcev I. A., Akhmetova A., Kosman E. Genetic differentiation of *Puccinia triticina* Erikss. in Russia // Russ. J. Genet. 2017, vol. 53 (9), pp. 998–1005.

Gultyaeva E. I., Baranova O. A., Dmitriev A. P. Virulence and Puccinia triticina population structure in the Russian Federation in 2007 (Virulentnost' i struktura populjacij *Puccinia triticina* v Rossijskoj Federacii v 2007 godu) // Vestnik zashhity rastenij – Plant protection news, 2009, no. 4, pp. 333–338 [in Russian] (Гультяева Е. И., Баранова О. А., Дмитриев А. П. Вирулентность и структура популяций Puccinia tritiсіпа в Российской Федерации в 2007 году // Вестник защиты растений. 2009. № 4. С. 333–338).

Gultyaeva E. I., Solodukhina O. V. Rusts diseases of cereal crops (Rzhavchinnue bolezni zernovuh kul'tur) // Izuchenie geneticheskih resursov zernovuh kul'tur po ustoichivosti k vrednum organizmam. 2008, pp. 5–11 [in Russian] (Гультяева Е. И., Солодухина О. В. Ржавчинные болезни зерновых культур // Изучение генетических ресурсов зерновых культур по устойчивости к вредным организмам. 2008. С. 5–11).

Dmitriev A. P. Investigation of intrapopulation processes in Puccinia recondita Rob. ex Desm. f. sp. tritici Erikss.and gene pool of resistance of the Transcaucasian wheat to leaf rust (Issledovanie vnutripopuljacionnyh processov u Puccinia recondita Rob. ex Desm. f. sp. tritici Erikss. i genofonda ustojchivosti pshenic Zakavkaz'ja k buroj rzhavchine // Avtoref. diss. ... doc. biol. nauk. Len-1975, 25 p. [in Russian] (Π *митриев* A. Π . Исследование внутрипопуляционных процессов у Рисcinia recondita Rob. ex Desm. f. sp. tritici Erikss.и генофонда устойчивости пшениц Закавказья к бурой ржавчине // Автореф. дисс. ... канд. биол. наук. Ленинград, 1975. 25 с.).

Dmitriev A. P., Mihailova L. A., Shelomova L. F., Derevjankin A. I. Investigation races and genotypes composition Derbent' population of *Puccinia recondita* Rob. ex Desm. in 1972–1973 (Issledovanie rasovogo i genotipicheskogo sostava derbentskoj populjacii Puccinia recondita Rob. ex Desm. v 1972-1973 gg.) // Mikologija i fitopatologija – Mycology and phytopathology, 1976, vol. 10, no. 4, pp. 61-64 [in Russian] (Дмитриев А. П., Михайлова Л. А., Шеломова Л. Ф., Деревянкин А. И. Исследование расового и генотипического состава дербентской популяции Puccinia recondita Rob. ex Desm. в 1972–1973 гг. // Микология и фитопатология. 1976. Т. 10, № 4. С. 61–64).

Dorofeev V. F., Udachin R. A., Semenova L. V. et. all. Wheat of the world (Pshenicy mira). Leningrad: Kolos,

1987, 487 р. (Дорофеев В. Ф., Удачин Р. А., Семенова Л. В. и др. Пшеницы мира. Л.: Колос, 1987. 487 с.).

diseases of cereal crops (Rzhavchinnue bolezni zernovuh kul'tur) // Izuchenie geneticheskih resursov zernovuh kul'tur po ustoichivosti k vrednum organizmam. 2008, pp. 5–11 [in Russian] (Гультяева Kolmer J. A., Hanzalova A., Goyeau H., Bayles R., Morgounov A. Genetic differentiation of the wheat leaf rust fungus Puccinia triticina in Europe // Plant Pathology, 2013, vol. 62, pp. 21–31.

Kolmer J. A., Kabdulova M. G., Mustafina M. A., Zhemchuzhina N. S., Dubovoy V. Russian populations of Puccinia triticina in distant regions are not differentiated for virulence and molecular genotype // Plant Pathology, 2014, vol. 64 (2), pp. 328–336.

Kosman E. Virulence Analysis Tool (VAT). / E. Kosman, A. Dinoor, A. Herrmann, G. A Schachtel. // User Manual, 2008. http://www.tau.ac.il/lifesci/depart-

ments/plants/members/kosman/VAT.html.

Long D. L., Kolmer J. A. A North American system of nomenclature for *Puccinia recondita* f. sp. *tritici* // Phytopathology, 1989, vol. 79, pp. 525–529.

Mains E. B., Jackson H. S. Physiologic specialization in the leaf rust of wheat; *Puccinia triticina* Erikss. // Phytopathology, 1926, vol. 16. pp. 89–120.

Mihailova L. A. Population and genetic study of the causes agent of leaf wheat rust Puccinia recondita Rob. ex Desm. f. sp. tritici in Derbent (Populjacionno-geneticheskoe issledovanie vozbuditelja buroj rzhavchiny pshenicy Puccinia recondita Rob. ex Desm. f. sp. tritici v Derbente) // Avtoref. diss. ... doc. biol. nauk. Leningrad, 1973. 23 p. [in Russian](Mихайлова Л. А. Популяционногенетическое исследование возбудителя бурой ржавчины пшеницы Рисcinia recondita Rob. ex Desm. f. sp. tritісі в Дербенте // Автореф. дис. ... канд. биол. наук. Ленинград, 1973. 23 c.).

Mihailova L. A., AbdullaevK. M., Shelomova L. F. Shifts of Puccinia recondita Rob. ex Desm. f. sp. tritici population structyre in Derbent environs (Dagestan) during 1970–1995 (Izmenenie struktury populjacii Ruccinia recondita Rob. ex

benta (Dagestan) v 1970-1995 gg.). Mikologija i fitopatologija – Mycology and phytopathology, 1976, vol. 31, no. 2, pp. 71–77 [in Russian] (Михайлова Л. А., Абдуллаев К. М., Шеломова Π . Φ . Изменение структуры популяf. sp. tritici в окрестностях Дербента (Дагестан) в 1970–1995 гг. // Микология и фитопатология. 1997. Т. 31, № 2. C. 71–77).

Mihailova L. A., Gultyaeva E. I., Mironenko N. V. Research methods for genetic diversity of populations structure of wheat brown rust Puccinia recondita Rob. ex Desm. f. sp. tritici. (Metody issledovanij struktury populjacij vozbuditelja buroj rzhavchiny pshenicy Puccinia recondita Rob. ex Desm. f. sp. tritici) // Immunogeneticheskie metody sozdanija ustojchivyh k vrednym organizmam sortov). St. Petersburg, 2000, 26 p. [in Russian] (Михайлова Л. А., Гультяева Е. И., Мироненко Н. В. Методы исследований структуры популяций возбудибурой ржавчины пшеницы Puccinia recondita Rob. ex Desm. f. sp. tritici // Иммуно-генетические методы создания устойчивых к вредным организмам сортов. СПб., 2000. 26 с.).

Desm. f. sp. triticiv okrestnostjah Der- Mikhailova L. A., Gultyaeva E. I., Walter U., Kophanke D. An attempt to review Puccinia recondita f. sp. triciti populations in western and eastern Europe together with the Asian part of Russia // Journal of Russian Phytopathological Society, Moskow, 2002, no. 3, pp. 1–6.

ции Puccinia recondita Rob. ex Desm. Mihailova L. A. Genetics of relationship of brown rust activator and wheat / Ed. by M. M. Levitin (Genetika vzaimootnoshenij vozbuditelja buroj rzhavchiny i pshenicy). St. Petersburg: VIZR, 2006, 80 р. [in Russian] (*Михайлова Л. А.* Генетика взаимоотношений возбудителя бурой ржавчины и пшеницы / Под ред. акад. РАСХН М. М. Левитина. Санкт-Петербург: ВИЗР, 2006. 80 c.).

> Tyryshkin L. G., Mikhailova L. A., The population structure of the causative agent of wheat brown rust. 1. Selection of differenciating varieties // Mycology and phytopathology, 1989, vol. 23, no. 4, pp. 396–403 [in Russian] (Тырышкин arPi., arPi., $arMathbb{M}$ ихайлова arPi. arA. Структура популяций возбудителя бурой ржавчины. 1. Подбор сортов-дифференциаторов // Микология и фитопатология. 1989. Т. 23, № 4. С. 396–403).