

УДК 631.527:633.11:632

Ковалишина Г. М., доктор с.-г. наук, професор кафедри генетики, селекції і насінництва ім. проф. М.О. Зеленського
Національний університет біоресурсів і природокористування України
e-mail: hkovalyshyna@gmail.com

ГЕНЕТИЧНІ РЕСУРСИ ПШЕНИЦІ ДЛЯ СЕЛЕКЦІЇ НА СТІЙКОСТЬ ПРОТИ ХВОРОБ

Останнім часом виникла необхідність цілеспрямованого пошуку серед світового різноманіття рослин таких форм, які б володіли найбільшою селекційною цінністю, а також створення їх експериментальним шляхом. Тому однією із найважливіших умов для включення кращих зразків до числа донорів є наявність інформації про їхню генетичну природу.

На основі багаторічних досліджень, проведених у відділі захисту рослин Миронівського інституту пшеници, нам вдалося встановити, що велику цінність для селекції становлять гени Bt9, Bt10 і Bt11, які характеризуються високою стійкістю проти місцевої популяції твердої сажки, але унаслідок пізньостигlosti сортів, що містять ці гени, використання їх у селекційній роботі обмежене. Лінії з генами Bt12, Bt13 і Bt14 деякою мірою уражуються збудником, але вони широко застосовуються до схрещувань у селекційних програмах МІП. Лінії з ефективними генами стійкості Bt15, Bt16, Bt17, Bt18, Bt19, Bt20 і Bt21 проявляють високу стійкість проти місцевої популяції збудника і використовуються в програмах схрещувань. Ген стійкості BtZ, присутній у сорту Заря, вважають

одним із кращих донорів стійкості проти твердої сажки як в Україні, так і в інших країнах світу.

Стійкість пшеници проти збудника борошнистої роси контролюється генами Pm1 – Pm30, Mld, MIGa, MIRE, Pm Tmb та 15 з тимчасовими символами. Встановлено, що найбільш ефективними серед них є самостійно діючі гени Pm 4a і Pm 4b, а також Pm2 + Pm6 та комплекс генів: Pm 1 + Pm2 + Pm 4b +Pm9; Pm1+ Pm2+ Pm4b +Pm6 +Pm9; Pm1+Pm9+ Mld +Pm3d.

На сьогодні у міжнародному каталогі генних символів пшеници зареєстровано понад 90-Lr генів стійкості проти бурої іржі. Нами встановлено, що високу ефективність проти збудника забезпечують гени Lr9, Lr19, Lr37 та поєднання генів Lr42+Lr24, Lr21+ Lr 39+Lr24, Lr9+Lr26, Lr10+Lr24. Втрачають стійкість сорти, захищені геном Lr24. Відмічено незначне ураження збудником сортів-носіїв гену Lr19.

Таким чином, нами виявлені донори з ефективними генами стійкості проти збудників твердої сажки, борошнистої роси і бурої іржі, які рекомендуємо використовувати у селекції пшеници озимої.

УДК 631.527:633.15

Коваль В. І.,
Бойко В. Ю., магістр,
Макарчук О. С., канд. с.-г. наук, доцент кафедри генетики, селекції і насінництва ім. М. О. Зеленського
Національний університет біоресурсів і природокористування України
e-mail: mcar2010@ukr.net

КРИТЕРІЙ ВИЗНАЧЕННЯ КОМБІНАЦІЙНОЇ ЗДАТНОСТІ

Селекція гетерозисних гібридів кукурудзи базується на використанні самозапилених ліній різних зародкових плазм. Ефективність селекційного процесу залежить від наявності самозапилених ліній, що характеризуються комплексом господарсько-цінних ознак та проявом комбінаційної здатності в конкретних екологічних умовах.

Оцінка вихідного матеріалу на комбінаційну здатність завдяки правильному підбору тестерів досить точно прогнозує цілеспрямованість його використання. Метод тестерних схрещувань є найбільш поширеним і передбачає схрещування досліджуваних форм із загальним тестером, при цьому точність оцінки підвищується із збільшенням кількості аналізаторів. При його використанні є можливість отримання одразу

всіх відомих типів гібридів. У зв'язку з тим, що КЗ є з однієї сторони - функцією складної взаємодії генотипу, що вивчається і генотипу аналізатора, а з іншої – взаємодії їх з умовами навколошнього середовища. Об'єктивність оцінки форм, що вивчаються в значній мірі визначається як вибраним для цієї цілі аналізатором, так і ґрунтово-кліматичними умовами експеримента. Точність оцінки КЗ методом топクロсу в значній мірі залежить від правильного вибора тестера. Кращим тестером є той, що дозволяє отримати з достатньою точністю і швидкістю максимальну кількість інформації. Відносно принципів добору тестерів для оцінки КЗ в системі топクロсів не існує єдиної думки: тестер повинен бути з широкою або вузькою генетичною основою, з високою або низькою ЗКЗ, впродовж

якого часу необхідно оцінювати ЗКЗ і СКЗ набору ліній.

В наших дослідженнях встановлено що, для тестерів з широкою генетичною основою властиві специфічність прояву констант СКЗ та ефектів ЗКЗ, яка полягає в зміні сили ефекту від достовірно високого до достовірно низького або навпаки залежно від умов року та стабільність ефектів ЗКЗ. Встановлено, що на формування урожайності гібридів вплив тестерів був різним,

а їх поєднання в різних схемах використання мало різний розподіл впливу факторів на формування результируючої ознаки залежно від умов. Показано що, тестери в поєднанні із умовами вирощування, залишаються визначальним фактором формування урожайності гібридів.

При використанні тестерів з вузькою генетичною основою (інbredні лінії) встановлено константи СКЗ та ефекти ЗКЗ, що дозволяє цілеспрямовано використати самозапильні лінії.

УДК 632.7:635.657

Ковалська А. Т., аспірантка

Національний університет біоресурсів і природокористування України

e-mail: anntarasovna@yandex.com

ОСОБЛИВОСТІ ЗАХИСТУ НУТУ ВІД ШКІДНИКІВ В ЛІСОСТЕПУ УКРАЇНИ

Нут (*Cicer arietinum*) заселяють і пошкоджують, як спеціалізовані, так і багатоїдні шкідники: бобова (акацієва) вогнівка, горохова попелиця, гороховий зерноїд, а також поліфаги ковалик посівний та бавовникова совка та інші фітофаги.

Так бобова вогнівка (*Etiella zinckenella Tr.*) розвивається у двох поколіннях, у кожному поколінні частина гусениць діапазуе. Зимують гусениці в коконах у ґрунті на глибині до 3 см. На весні заляльковуються, а на прикінці травня – на початку червня вилітають метелики першого покоління. Самиці відкладають 200-250 яєць, в окремих випадках – понад 500. Характерною ознакою пошкодження бобів бобовою вогнівкою є цілком об'їдені або частково прогризені зерна та наявність всередині ексрементів гусениці, оповитих павутинкою. Не менше третини гусениць переходить при живленні з одного боба в інший.

Встановлено, що горохова попелиця – *Acyrthosiphon pisum Harr.* Розвивається в 4-10 поколіннях. Зимують запліднені яйця на прикореневих частинах багаторічних культурних та диких бобових травах. Тривалість життя попелиць – 3-4 тижні, середня плодючість – від 57

до 114 личинок. На молодих рослинах попелиці розосереждаються невеликими осередками на верхніх листках, на суцвіттях, ніжних стеблах та на плодах. Відчутної шкоди завдають при заселенні верхівки стебел на початку цвітіння, при цьому ріст стебел затримується, вони стають укороченими та набувають потворної форми, листки злегка скручуються, а плоди залишаються недорозвиненими. Живлення попелиць пригнічує ріст рослин, зменшує масу рослин, кількість бобів і значно негативно впливає на масу зерна нуту.

У ковалика посівного (*Agriotes sputator*), зимують жуки в ґрунті у лялечкових колисочках, на глибині 100 см, личинки різних віков – на глибині 50-80 см. Дротянки мігрують у ґрунті і розвиваються 3-4 роки. Личинки, які відроджуються наприкінці травня – на початку червня, живляться корінцями, пошкоджують насіння і підземні стебла.

В останні роки ці фітофаги місцями заселяють до 47% рослин, а гороховий зерноїд щорічно пошкоджує від 2 до 6% нуту, що свідчить про нагальну актуальність захисту культури від фітофагів.

УДК 595.78/.79: 502.743

Kozyra O. M., student

Moroz M. S., PhD in biology, associate professor,

National University of Life and Environmental Sciences of Ukraine

e-mail: mykolamoroz@i.ua

FORIDAE (DIPTERA) AS PESTS EDIBLE MUSHROOMS

The family Phoridae (Diptera) comprises more than 200 genera, of which the most numerous is the genus *Megaselia rondani*, comprising about 45% of all phorid species. Larvae of these flies develop in miscellaneous environments, including decaying organic material and plant tissues; many phorid fly species are parasitoids or parasites of

invertebrates and vertebrates, including human. The species in the Phoridae have highly diverse life history traits and geographical distributions that are considered to be unmatched in the entire insect order encompassing all flies.

A large group of phorid flies feed on fungus sporophores, but few species feed on cultivated