

METODYKA INTEGROWANEJ PRODUKCJI DYNI OLBRZYMIEJ, PIŻMOWEJ I OLEISTEJ¹⁾

(wydanie drugie)

Zatwierdzona

na podstawie art. 57 ust. 2 pkt 2 ustawy z dnia 8 marca 2013 r. o środkach ochrony roślin
(t.j. Dz.U. z 2024 poz. 630)

przez

Głównego Inspektora Ochrony Roślin i Nasiennictwa



Warszawa, październik 2024 r.

¹⁾ Niniejsza metodyka integrowanej produkcji dyni olbrzymiej, piżmowej i oleistej została notyfikowana Komisji Europejskiej w dniu 8 marca 2024 r. pod numerem 2024/0150/PL, zgodnie z § 4 rozporządzenia Rady Ministrów z dnia 23 grudnia 2002 r. w sprawie sposobu funkcjonowania krajowego systemu notyfikacji norm i aktów prawnych (Dz. U. poz. 2039 oraz z 2004 r. poz. 597), które wdraża postanowienia dyrektywy (UE) 2015/1535 Parlamentu Europejskiego i Rady z dnia 9 września 2015 r. ustanawiającej procedurę udzielania informacji w dziedzinie przepisów technicznych oraz zasad dotyczących usług społeczeństwa informacyjnego (ujednolicenie) (Dz. Urz. UE L 241 z 17.09.2015, str. 1).



INTEGROWANA PRODUKCJA
URZĘDOWO KONTROLOWANA

Zatwierdzam

Andrzej Chodkowski
/podpisano elektronicznie/

Instytut Ogrodnictwa-Państwowy Instytut Badawczy
Dyrektor - prof. dr hab. Dorota Konopacka

Opracowanie zbiorowe pod kierunkiem:

dr Katarzyny Pochrzast
dr inż. Agnieszki Stępowskiej

Aktualizacja opracowania pod kierunkiem:

dr inż. Natalii Skubij

Zespół autorów:

dr inż. Zbigniew Anyszka
dr inż. Joanna Golian
dr inż. Joanna Kwiatkowska
mgr Mikołaj Borański
dr inż. Maria Grzegorzewska
dr Anna Jarecka-Boncela

dr hab. Beata Komorowska, prof. IO
mgr inż. Teresa Sabat
dr inż. Natalia Skubij
dr Katarzyna Pochrzast
dr hab. Grażyna Soika, prof. IO

Recenzenci: prof. dr hab. Stanisław Kaniszewski
prof. dr hab. Adam Wojdyła

ISBN 978-83-67039-44-4



Metodykę przygotowano w ramach dotacji celowej Ministerstwa Rolnictwa i Rozwoju Wsi, zadanie 6.3. „Aktualizacja i opracowanie metodyk integrowanej ochrony roślin, Integrowanej Produkcji Roślin oraz poradników sygnalizatora”.

Metodyka została zaktualizowana w ramach dotacji celowej Ministerstwa Rolnictwa i Rozwoju Wsi, zadanie 6.3. „Aktualizacja i opracowanie metodyk integrowanej ochrony roślin, Integrowanej Produkcji Roślin oraz poradników sygnalizatora”.

SPIS TREŚCI

WSTĘP	4
I. POCHODZENIE I OPIS GATUNKU	5
1.1. Wartość biologiczna i wykorzystanie	6
1.2. Wymagania klimatyczne	7
II. AGROTECHNICZNE ELEMENTY W INTEGROWANEJ PRODUKCJI DYNI OLBRZYMIEJ, OLEISTEJ I PIŻMOWEJ	8
2.1. Stanowisko, płodozmian, warunki produkcji	9
2.2. Uprawa roli	10
2.3. Nawożenie gleby i żywienie roślin	11
2.4. Nawadnianie	12
2.5. Pielęgnacja roślin	12
2.6. Zaburzenia fizjologiczne	13
2.7. Dobór odmian	15
III. INTEGROWANA OCHRONA DYNI OLBRZYMIEJ, OLEISTEJ I PIŻMOWEJ PRZED ORGANIZMAMI SZKODLIWYMI	16
3.1. Chwasty	18
3.2. Choroby	25
3.3. Szkodniki	31
3.4. Ochrona organizmów pożytecznych i stwarzanie warunków sprzyjających ich rozwojowi	43
IV. ZBIÓR I PRZECHOWYWANIE DYNI OLBRZYMIEJ, OLEISTEJ I PIŻMOWEJ	46
4.1. Zbiór	46
4.2. Warunki przechowywania	47
4.3. Wymagania jakościowe i przygotowanie dyni do sprzedaży	47
4.4. Zasady higieniczno-sanitarne	48
V. OGÓLNE ZASADY WYDAWANIA CERTYFIKATÓW IP	49
VI. LISTA OBLIGATORYJNYCH CZYNNOŚCI I ZABIEGÓW W SYSTEMIE INTEGROWANEJ PRODUKCJI DYNI OLBRZYMIEJ, OLEISTEJ I PIŻMOWEJ	51
VII. LISTA KONTROLNA DLA POŁOWYCH UPRAW WARZYWNYCH	53
VIII. LITERATURA	57

WSTĘP

Integrowana produkcja roślin (IP) jest nowoczesnym systemem jakości żywności, wykorzystującym w sposób zrównoważony postęp techniczny i biologiczny w uprawie, ochronie roślin i nawożeniu oraz zwracającym szczególną uwagę na ochronę środowiska i zdrowie ludzi. Podstawowym elementem systemu jest stosowanie zasad integrowanej ochrony roślin, obowiązujących wszystkich profesjonalnych użytkowników środków ochrony roślin od 1 stycznia 2014 roku. Dotyczą one szczególnie priorytetu w wykorzystaniu metod niechemicznych, które powinny być uzupełniane użyciem pestycydów, gdy przewidywane straty ekonomiczne powodowane przez agrofagi będą wyższe niż koszt zabiegów.

Stosowanie IP daje m.in. gwarancję produkcji wysokiej jakości żywności, wolnej od przekroczeń dopuszczalnych pozostałości substancji szkodliwych, mniejszych nakładów na produkcję (nawożenie na podstawie faktycznego zapotrzebowania roślin na składniki pokarmowe) i racjonalnego stosowania środków ochrony roślin. Ponadto wpływa na ograniczenie zanieczyszczenia środowiska przez chemiczne środki ochrony roślin, zwiększa bioróżnorodność agrocenoz oraz podnosi świadomość społeczną konsumentów i producentów owoców i warzyw. Integrowana produkcja roślin w roku 2007 została uznana przez MRiRW za krajowy system jakości żywności, ze szczególnym naciskiem na integrowaną ochronę roślin (IO) przed organizmami szkodliwymi.

System certyfikacji w integrowanej produkcji roślin prowadzą jednostki certyfikujące upoważnione i kontrolowane przez wojewódzkich inspektorów ochrony roślin i nasiennictwa.

Przepisy prawne dotyczące integrowanej produkcji roślin reguluje ustawa z dnia 8 marca 2013 r. o środkach ochrony roślin (t.j. Dz.U. z 2024 poz. 630), rozporządzenie Ministra Rolnictwa i Rozwoju Wsi z dnia 24 czerwca 2013 r. w sprawie dokumentowania działań związanych z integrowaną produkcją roślin (t.j. Dz.U. z 2023 r. poz. 2501) oraz rozporządzenie Ministra Rolnictwa i Rozwoju Wsi z dnia 24 czerwca 2013 r. w sprawie kwalifikacji osób prowadzących czynności kontrolne przestrzegania wymagań integrowanej produkcji roślin oraz wzoru certyfikatu poświadczającego stosowanie integrowanej produkcji roślin (t.j. Dz.U. z 2023 r. poz. 1397) i rozporządzenie Ministra Rolnictwa i Rozwoju Wsi z dnia 8 maja 2013 r. w sprawie szkoleń w zakresie środków ochrony roślin (t.j. Dz.U. z 2022 r. poz. 824).

Metodyka integrowanej produkcji dyni olbrzymiej, oleistej i piżmowej obejmuje wszystkie zagadnienia związane z uprawą, nawożeniem, wyborem stanowiska, płodozmianem, przygotowaniem gleby, siewem, nawadnianiem, zabiegami agrotechnicznymi, doborem odmian, a także ochroną przed agrofagami oraz zbiorem i przechowywaniem. Metodyka uwzględnia również zasady higieniczno-sanitarne, jakich należy przestrzegać w trakcie zbiorów oraz przygotowania do sprzedaży produktów rolnych wyprodukowanych w systemie integrowanej produkcji roślin oraz ogólne zasady wydawania certyfikatów w integrowanej produkcji roślin.

Niniejszą metodykę opracowano w oparciu o wyniki badań własnych, prowadzonych w Instytucie Ogrodnictwa oraz najnowszych danych z literatury, zgodnie z wymogami integrowanej ochrony roślin i wytycznymi Międzynarodowej Organizacji Biologicznego i Integrowanego Zwalczania Szkodliwych Organizmów i Chwastów (IOBC), a także Międzynarodowego Towarzystwa Nauk Ogródniczych.

I. POCHODZENIE I OPIS GATUNKU

dr inż. Natalia Skubij, mgr inż. Teresa Sabat

Dynia olbrzymia (*Cucurbita maxima* Duchesne), dynia zwyczajna botaniczna odm. oleista (bezlupinowa) (*Cucurbita pepo* var. *oleifera* Pietsch. lub var. *styriaca* Greb.) i dynia piżmowa (*Cucurbita moschata* Duchesne) to rośliny należące do rodziny dyniowatych (*Cucurbitaceae*).

Dynia olbrzymia pochodzi z Ameryki Środkowej i Południowej. Była uprawiana już 3000 lat przed naszą erą. Prawdopodobnie jej rodowód wywodzi się od dzikich gatunków *Cucurbita lundelliana* Bailey oraz *Cucurbita martinezii* Bailey. Do Europy trafiła za pośrednictwem hiszpańskich żeglarzy, potem rozprzestrzeniła się na inne kontynenty. Obecne główne rejony uprawy dyni olbrzymiej to tereny Meksyku, Gwatemali i południowe stany USA.

Dynia oleista (bezlupinowa) jest odmianą botaniczną dyni zwyczajnej, która pojawiła się na początku XIX wieku w Styrii (Austria) jako wynik spontanicznej mutacji jednego recesywnego genu. Mutacja spowodowała zredukowanie okrywy nasiennej do pergaminowej błonki. W początkowym okresie rozwoju nasion wszystkie warstwy okrywy rozwijają się prawidłowo. Dopiero po 20 dniach od zapylenia w rozwijających się nasionach wyraźnie zmniejsza się ilość ligniny, celulozy i hemicelulozy. W Europie uprawa dyni oleistej rozwinęła się w trzech regionach, w których z nasion produkuje się olej jadalny: północno-wschodnia Słowenia, północno-wschodnia Austria i południowo-zachodnie Węgry.

Dynia piżmowa pochodzi z Ameryki Środkowej (Meksyku) lub północnych regionów Ameryki Południowej (Ekwadoru i Peru). Prawdopodobnie była najwcześniej uprawianym gatunkiem dyni. Jej najstarsze ślady pochodzą z Meksyku i są datowane na ok. 5000 lat p.n.e. We wczesnych czasach prekolumbijskich dynia piżmowa była uprawiana na wschodzie i południowym zachodzie Stanów Zjednoczonych. Do Europy (Hiszpanii), podobnie jak dynia olbrzymia, trafiła w XVI w. Stamtąd jej uprawa rozprzestrzeniła się na terenach wokół basenu Morza Śródziemnego oraz w tropikalnej Azji.

Dynia olbrzymia, dynia oleista i dynia piżmowa są roślinami jednorocznymi, jednopiennymi, rozdzielнопłciowymi i owadopylnymi. Dynia olbrzymia ma pokrój płożący lub wspina się po podporach. Silnie krzewi się, wytwarzając liczne pędy boczne, a jej gruba łodyga osiąga długość 10 m. Na łodydze wyrastają duże, 5-7 klapowe liście długoogonkowe, z zaokrąglonymi kłapami oddzielonymi od siebie dość płytkimi zatokami. Niekiedy na pędach bocznych pojawiają się wąsy czepne. Dynia oleista posiada łodygi płożące lub wspinające się po podporach do 2 m, często wytwarzające długie rozgałęzione wąsy czepne. Liście są szorstko owłosione, o 5 kłapach i głębokich zatokach między kłapami. Dynia piżmowa wytwarza masywną, płożącą lub wspinającą się łodygę o długości do 5 m z pędami bocznymi i czepnymi wąsami oraz dużymi, miękkimi, często biało plamiastymi liśćmi o 5-6 ostrych kłapach i zatokach pomiędzy nimi.

Kwiaty dyni są duże, kielichowate (średnicy do 10 cm), lekko pachnące, z żółtą lub kremową koroną. Męskie i żeńskie kwiaty są prawie tej samej wielkości. Kwiaty męskie, na długich szypułkach wyrastają pęczkami w kątach liści blisko nasady pędu. Kwiaty żeńskie na

krótkich szypułkach, pojawiają się pojedynczo, w dalszych węzłach pędu. Oba typy kwiatów produkują nektar.

Owocem dyni olbrzymiej, oleistej i piżmowej jest kulista jagoda lub nibyjagoda (fałszywa jagoda) zrosnięta z dnem kwiatowym. Dynia olbrzymia wytwarza owoce o zróżnicowanym kształcie, wielkości i kolorze. Zależnie od odmiany są one zielone, żółte lub pomarańczowe i mają średnią masę od 1,5 kg (typ Hokkaido) do 50 kg. W jednym owocu znajduje się średnio 100-400 nasion okrytych łupiną. Owoce wyrastają na miękkiej i obłej szypułce, co różni ten gatunek od dyni zwyczajnej. Rozwój pierwszych owoców hamuje rozwój następnych. Rośliny po wytworzeniu określonej liczby owoców zrzucają kolejne zawiązki. Utrzymanie tylko jednego owocu na bardzo dobrze odżywionej roślinie pozwala osiągnąć mu ogromną masę. Rekordowy owoc dyni olbrzymiej ważył 1190,4 kg (rekord świata z 2016 r.). Rekord Polski z 2014 roku wynosi 598 kg.

Dynia oleista (beźłupinowa) wytwarza owoce o masie od 3-4 kg, o kształcie kulistym, podługowym, maczugowatym lub spłaszczonym, barwy zielonej lub pomarańczowej, także pasiastej zielono-pomarańczowej. Nasiona dyni oleistej są spłaszczone, kształtu jajowatego lub jajowato wydłużonego, barwy zielonkawo-szarej. Nie mają grubej, zdrewniałej łupiny osłonięte są natomiast cienką, srebrzystą okrywą, zawierają 25-50% tłuszczu. Udział nasion w owocu waha się w granicach 1,2-1,4%.

Owoce dyni piżmowej wyrastają na twardej, brzdowatej kanciastej szypułce. Na ogół są one zbliżone wyglądem do owoców melonów, o kremowo-żółtej lub cielistej barwie, podługowate z wyraźnie rozszerzoną częścią wierzchołkową, w której znajduje się komora nasienna. Są również odmiany w kształcie spłaszczonej kuli z charakterystycznymi głębokimi brzdami, o barwie brzoskwiniowej, ciemnobrązowej lub czerwono-żółtej, pokryte miękką skórą. Masa owoców dochodzi do 20 kg. W środku owoc wypełniony jest prawie bezwłóknistym, słodkawym, ciemnożółtym lub pomarańczowym, wonnym mięszem, w którym znajdują się liczne nasiona.

System korzeniowy dyni jest płytki, ale dobrze rozwinięty. Korzeń główny może sięgać do 1-2 m, lecz korzenie boczne rozgałęziają się tylko w górnej, 30 cm warstwie gleby.

1.1. Wartość biologiczna i wykorzystanie

Dynie olbrzymia, oleista i piżmowa posiadają dużą wartość dietetyczną i leczniczą, a nawet kosmetyczną. Jadalne są nie tylko owoce, ale również pestki i kwiaty. Owoce mają wysoką zawartość karotenoidów - prowitaminy A (głównie β -karotenu), której najwięcej jest zwłaszcza w dyniach o żółtym lub pomarańczowym miąższu, witamin C, E, K, PP, a także B₁, B₂, B₆ i kwasu foliowego. Zawierają również wiele składników mineralnych: K, P, Ca, Mg oraz Na, Fe, Zn. Dodatkową zaletą owoców dyni jest lekkostrawność i zasadowość. W swym składzie zawierają dużo wody (ok. 95%), węglowodany i białko. Ze względu na niewielką zawartość tłuszczu, niską kaloryczność (ok. 30 kcal w 100 g św. m.) oraz sporą zawartość błonnika, pozytywnie wpływają na funkcjonowanie układu pokarmowego, przyspieszają przemianę materii i mogą być stosowane w dietach odchudzających. Nie magazynują metali ciężkich i mogą być stosowane również w żywieniu małych dzieci. O wartości dyni decyduje również duża zawartość cukrów, która zależnie od odmiany, stopnia dojrzałości i warunków uprawy, może dochodzić do kilku procent. Pomimo

wysokiego indeksu glikemicznego (IG 75), duża zawartość wody i błonnika neutralizuje ładunek glikemiczny, który wynosi <4, dlatego nie ma wskazań do wyeliminowania dyni z diety cukrzycowej. Nasiona dyni zawierają w suchej masie 35-50% oleju bogatego w prozdrowotne, nienasycone kwasy tłuszczowe omega-3. W pestkach znajdują się fitosterole, łatwostrawne białko (ok. 25-35%), błonnik pokarmowy i β -karoten, a ich IG wynosi zaledwie 25. Świeże pestki dyni, dzięki zawartości kukurbitacyny, pomagają pozbyć się owsików, tasiemca i innych pasożytów. Dynie są warzywem o bardzo szerokim spektrum wykorzystania kulinarnego, od samodzielnych potraw i przekąsek po sosy i desery. Dodatkowym atutem dyni jest możliwość długiego i dobrego przechowywania ich przez całą zimę, dlatego mogą uzupełniać rynek świeżych warzyw w okresie jesienno-zimowym.

1.2. Wymagania klimatyczne

Dynie należą do roślin wybitnie ciepłolubnych, ponieważ pochodzą ze strefy klimatu subtropikalnego. Dlatego też są wrażliwe na przymrozki i giną przy temperaturze 0°C, a długotrwałe ochłodzenie, do kilku stopni powyżej zera, może doprowadzić do zamierania młodych roślin. Spadek temperatury powietrza poniżej 10°C skutkuje opadaniem zawiązków, a nawet przechłodzeniem wierzchołków pędów.

Temperatura gleby 15-18°C po siewie/sadzeniu umożliwia szybki wzrost i osiągnięcie odpowiednio dużej masy zielonej, zdolnej wyżywić owoce o znacznej masie. Dla dalszego prawidłowego wzrostu i rozwoju roślin optymalna temperatura powietrza nie powinna spadać poniżej 18°C (optimum 20-24°C). Zbyt ciepły grunt (temperatura powyżej 25°C), np. na wyniesionych wałach przykrytych czarną folią, powoduje zakłócenia w pobieraniu wapnia i skutkuje zamieraniem zawiązków. Dynia ma jednak wysoki potencjał życiowy, dlatego nawet po okresie zahamowania wzrostu, a nawet uszkodzeń chłodowych może jeszcze odtworzyć masę wegetatywną i wykształcić zawiązki - zwłaszcza odmiany o małych owocach. Wyrosnięte owoce dyni dojrzewają nawet po zamarceniu pędów i liści, o ile panuje słoneczna i sucha pogoda. W polskich warunkach należy je jednak sprzątać z pola przed okresem jesienno ochłodzenia i temperatur <10°C. Kilkudobowa ekspozycja na takie temperatury (np. w nocy) drastycznie skraca okres przechowywania (owoce gniją nawet po 2-3 tygodniach).

Optymalna **wilgotność** powietrza w czasie uprawy wynosi 50-80%, dlatego owoce dyni mają słabszą jakość w lata wilgotne. Niższą wilgotność powietrza i podłoża lepiej znoszą dynie piżmowa i oleista niż dynia olbrzymia. Wysokie zapotrzebowanie na wodę, wynika z wytwarzania przez rośliny ogromnej świeżej masy, dużej powierzchni parowania i płytkiego systemu korzeniowego. Dynia korzystnie reaguje na wilgotność gleby na poziomie 80-90% polowej pojemności wodnej. Najkorzystniej byłoby, gdyby wilgotność gleby w warstwie ok. 50 cm kształtowała się na stałym poziomie do ok. 2 tygodni przed zbiorem. Zmniejszenie wilgotności w okresie zbiorów poprawia dojrzewanie i wartość konsumpcyjną dyni. Dynia znosi okresowe wahania wilgotności gleby w okresie po posadzeniu i w czasie dorastania owoców. Zbyt wysoka, długotrwała wilgotność gleby powoduje jednak niedotlenienie korzeni, niekorzystne zmiany pH (podwyższenie), słabsze pobieranie magnezu i mikroelementów.

Wysoka **intensywność światła** sprzyja obfitemu kwitnieniu i szybkiemu zawiązywaniu owoców. W lata o małej liczbie godzin słonecznych lub niskiej intensywności światła dynia szybciej jest porażana przez mączniaka prawdziwego.

II. AGROTECHNICZNE ELEMENTY W INTEGROWANEJ PRODUKCJI DYNI OLBRZYMIEJ, PIŻMOWEJ I OLEISTEJ

dr inż. Natalia Skubij, mgr inż. Teresa Sabat

Dynie olbrzymią, oleistą i piżmową uprawia się z siewu nasion bezpośrednio do gruntu lub z rozsady. W przypadku dyni olbrzymiej i oleistej do siewu w polu lub produkcji rozsady, należy używać wyłącznie materiału siewnego kategorii kwalifikowany lub standard, należy też przechowywać etykiety oraz dowody zakupu materiału siewnego, a w przypadku zakupu rozsady - przechowywać dokumenty dostawcy i paszport roślin. Do siewu lub produkcji rozsady dyni piżmowej używać nasion dostępnych w obrocie handlowym, zachowując opakowanie oraz dokument zakupu, a w przypadku rozsady – przechowywać dokument zakupu i paszport roślin. Uprawa z siewu jest tańsza i mniej pracochłonna, natomiast uprawa z rozsady jest mniej zawodna i daje możliwość ściółkowania agrowłókniną lub matami, przeciwdziałającymi zachwaszczeniu i porażeniu roślin przez choroby i szkodniki. Uprawa z rozsady przyspiesza plonowania o ok. 2 tygodnie.

Siew nasion do gruntu (najlepiej po dwa nasiona w jedno miejsce, na głębokość 5-7 cm) przeprowadza się po 15 maja, gdy minie prawdopodobieństwo wystąpienia przymrozków i długotrwałych spadków temperatury. Nie należy zwlekać z siewem zbyt długo, zwłaszcza w przypadku dyni piżmowej, która ma najdłuższy ze wszystkich dyni okres wegetacji (nawet do 5 miesięcy). Aby obsiać 1 ha pola, potrzeba około 3-4 kg nasion.

Rozsadę dyni przygotowuje się w drugiej połowie kwietnia w szklarniach lub ogrzewanych tunelach foliowych. Produkcję rozsady należy prowadzić w substratach torfowych wolnych od patogenów, co musi być potwierdzone dowodem zakupu substratu. Wielodoniczki o pojemności doniczki 90 cm³ (54 doniczki w palecie) wypełnia się podłożem do produkcji rozsady, najlepiej substratem torfowym. Podłoża te powinny być wolne od patogenów, co powinno być potwierdzone dowodem zakupu substratu. Temperatura gleby w trakcie wschodów nie może być niższa niż 20-24°C. Produkcja rozsady trwa 4-5 tygodni. Na 5-7 dni przed wysadzeniem roślin do gruntu należy je zahartować, ograniczając podlewanie i stopniowo obniżając temperaturę, poprzez coraz dłuższe wietrzenie pomieszczeń, w których były produkowane. Rozsadę na miejsce stałe można wysadzać pod koniec maja.

Dynie olbrzymie, zarówno z siewu jak i z rozsady, uprawia się w rozstawie między rzędami co 150-200 cm i 100-150 cm w rzędzie. Dynię oleistą należy siać w rzędy w rozstawie 100 x 60-100 cm. Dynia piżmowa powinna być uprawiana w rozstawie 80-120 cm x 80-120 cm. Głębokość siewu dyni, gwarantująca dobre wschody, to 2-3 cm. Zbyt płytki siew sprzyja wyjadaniu nasion dyni przez ptaki.

Można zastosować okrycie białą agrowłókniną, która chroni młode rośliny przed wiosennymi przymrozkami oraz przyspiesza wzrost i prawidłowy rozwój roślin, a także plonowanie o ok. 2 tygodnie.

W Polsce niestosowana, ale możliwa jest uprawa dyni olbrzymiej, oleistej i piżmowej z rozsady lub z siewu w tunelu foliowym. Do gruntu w tunelu wysiewa się wówczas w kwietniu po dwa nasiona w jedno miejsce w rozstawie 100×120 cm. Rośliny wschodzą po ok. 8 dniach w temperaturze 20-24°C. Po tym czasie należy zadbać, aby temperatura utrzymywała się powyżej 18°C. Po wschodach uszczykuje się słabsze siewki. Rozsadę przygotowujemy tak, jak do uprawy w gruncie, lecz o miesiąc wcześniej tj. w marcu. Po 4 tygodniach gotową rozsadę wysadza się do gruntu w tunelu w rozstawie 100×120 cm. Rośliny rozmieszcza się naprzemiennie lub w formie szachownicy. Przed sadzeniem rozsady powierzchnię gruntu należy wyściółkować czarną agrowłókniną, która utrzymuje odpowiednią wilgotność i temperaturę gleby oraz zabezpiecza przed zachwaszczeniem. Rozsadę sadi się w uprzednio nacięte otwory we włókninie. Optymalne warunki wzrostu roślin pod osłonami to: temperatura 24°C w dzień i 18°C w nocy oraz wilgotność powietrza 60-70%.

Dynie cechuje bardzo bujny wzrost pędów, które osiągają nawet kilka metrów, intensywnie się rozgałęziając, dlatego bardzo szybko zajmują powierzchnię szklarni. U odmian o dużych owocach pozwala się, by pędy płożyły się. Odmiany o małych owocach (np. typ Hokkaido) można prowadzić przy podporach. W korzystnych warunkach kwitnienie zaczyna się około 60 dni od siewu. Należy usuwać nadmiar zawiązków owoców, pozostawiając do 4 szt. na pędzie głównym, a pędy boczne ogławiać, kiedy osiągną 50 cm. Bardzo ważne jest systematyczne nawadnianie i wietrzenie obiektów. Przy zbyt wysokiej temperaturze rośliny zrzucają zawiązki, a niedobory wody sprawiają, że owoce drobnieją. Aby zapewnić roślinom prawidłowe zapylenie kwiatów do tunelu trzeba wstawić ul z owadami zapyłającymi (z trzmielami, pszczołami).

2.1. Stanowisko, płodozmian, warunki produkcji

Dynie najlepiej rosną na glebach żyznych, a więc próchnicznych, strukturalnych i szybko nagrzewających się, chociaż do uprawy z rozsady nadają się również gleby torfowe. Dynia wymaga gleb o dobrych stosunkach powietrzno-wodnych, dobrze utrzymujących wilgotność (80-90%), najlepiej o niezbyt wysokim poziomie wody gruntowej (80-90 cm). **Odczyn gleby** powinien być lekko kwaśny lub obojętny (pH 6,0-7,0). Konieczne jest określenie odczynu gleby w roku poprzedzającym uprawę i wykonanie wapnowania, gdy analiza gleby wykaże taką potrzebę. Ewentualne wapnowanie należy przeprowadzić jesienią, pamiętając o tym, aby zabieg ten nie był wykonywany w roku, w którym zastosowano obornik.

Dla dyni olbrzymiej, oleistej i piżmowej najlepsze są **stanowiska** nasłonecznione i osłonięte od wiatru. Bardzo korzystnie reagują na uprawę z pasami ochronnymi ze słonecznika, kukurydzy lub zbóż, które zapewniają roślinom odpowiedni mikroklimat i chronią od wiatru. Dynie nie mają specjalnych wymagań, co do rośliny poprzedzającej uprawę. Należy jednak przestrzegać zasady, aby gatunki należące do rodziny dyniowatych, nie były uprawiane po sobie i po roślinach psiankowatych, ponieważ podlegają tym samym

chorobom i szkodnikom. Ze względów fitosanitarnych powinny wracać na to samo pole nie wcześniej niż co cztery lata. **W płodozmianie** powinny znaleźć się rośliny bobowate, które wzbogacają glebę w azot. Mogą to być warzywa, np.: fasola, groch, bób, lub rośliny użytkowane rolniczo: ciecierzycza, lucerna, łubin, koniczyna, wyka, seradela w czystym siewie lub w mieszankach z trawami (tab. 1 i 2). Dobrym przedplonem na glebach zwięzłych są również zboża. Na stanowisku po zbożach dynie wymagają jednak nawożenia organicznego, np. obornikiem lub kompostem. Przykłady następstwa roślin z wykorzystaniem gatunków warzywnych przedstawia tabela 2. Dynie pozostawiają glebę w dobrej strukturze i wolną od chwastów, dlatego są odpowiednim przedplonem dla wszystkich warzyw.

Tabela 1. Przykładowy płodozmian wieloletni uwzględniający dynie olbrzymią, piżmową i oleistą

Rok	Roślina
1	bobowate (np. koniczyna z trawami)
2	dynia
3	cebula
4	zboża (z wsiewką koniczyny)

Tabela 2. Gatunki warzyw do uprawy jako przedplon i poplon dla roślin dyniowatych

	Roślina
przedplon (schodzący z pola najpóźniej do połowy czerwca)	warzywa wczesne i krótkoterminowe: korzeniowe „pęczkowe” (marchew, pietruszka, seler), kalarepa, kapusta pekińska, sałata, rzodkiewka, szpinak ozimy
plon główny	dynie
poplon (wchodzący na pole we wrześniu)	szpinak ozimy, rzodkiewka, sałata

Dyni nie należy uprawiać po sobie, innych dyniowatych i psiankowatych ze względu na możliwość infekcji przez te same agrofagi.

4-letni płodozmian eliminuje lub znacząco ogranicza patogeny i szkodniki zagrażające dyni olbrzymiej, oleistej i piżmowej.

2.2. Uprawa roli

Gleba pod uprawę dyni olbrzymiej, oleistej i piżmowej powinna być starannie przygotowana, ponieważ rośliny mają płytki i bardzo delikatny system korzeniowy. Po uprawie wieloletnich roślin bobowatych, gleba powinna być jesienią poprzedniego roku, najpierw uprawiona broną talerzową, a następnie zaorana i pozostawiona w ostrej skibie. Jeśli przedplonem była mieszanka koniczyny z trawami lub jednoroczne mieszanki bobowatych, to do rozdrobnienia masy zielonej i wprowadzenia jej do gleby może być użyta glebogryzarka, a następnie wykonana orka. Wiosną można wykorzystać agregaty uprawowe np. bronę

i wał strunowy, co zmniejsza liczbę niezbędnych zabiegów. Do głębszego spulchnienia gleby można zastosować kultywator + wał strunowy. Uprawy nie przeprowadza się w warunkach nadmiernej wilgotności gleby, gdyż możemy doprowadzić do jej zbrzylenia. Nie należy też wykonywać tych czynności w czasie suszy, ponieważ może to spowodować nadmierne przesuszenie i w konsekwencji degradację gleby.

W rejonach o wczesnej wiosnie, gdzie możliwa jest uprawa przedplonu (rzodkiewki, sałaty, kalarepy), po jego zbiorze konieczna jest ponowna uprawa (orka i bronowanie).

2.3. Nawożenie gleby i żywienie roślin

Dynie olbrzymia, oleista i piżmowa, jak wszystkie dyniowate, bardzo dobrze reagują na nawożenie organiczne, dlatego najlepiej uprawiać je w pierwszym roku po zastosowaniu jesienią obornika (30 t/ha) lub wiosną kompostu (40 t/ha). Na glebach bardzo żyznych można je uprawiać jeszcze w drugim roku po oborniku. Równie korzystne jest zastosowanie nawozów zielonych z roślin bobowatych i innych roślin poplonowych. Przed rozpoczęciem uprawy, konieczne jest wykonanie analizy zasobności gleby i określenie potrzeb nawozowych (potwierdzone wynikami analizy chemicznej gleby) oraz zastosowanie optymalnego nawożenia. Optymalna dla dyni zawartość składników mineralnych w glebie powinna wynosić (mg/dm³): 80-100 azotu (N), 60-80 fosforu (P), 175-200 potasu (K), 50-75 magnezu (Mg) i 1000-2000 wapnia (Ca).

Po wykonaniu analizy gleby i porównaniu jej z przedstawionymi zawartościami optymalnymi, możemy podjąć decyzję co do nawożenia przedwegetacyjnego. W bilansie należy uwzględnić ilość składników, jaka uwolni się na skutek mineralizacji wniesionej do gleby substancji organicznej z przyoranych nawozów zielonych, obornika lub kompostu. Jeżeli analiza jest wykonywana przed podaniem kompostu lub obornika można przyjąć, że kompost w dawce 25 t/ha dostarcza około 140 kg N, 36 kg P, 220 kg K, 42 kg Mg, 168 kg Ca na 1 ha możliwych do wykorzystania bezpośrednio w danym sezonie uprawowym. W pierwszym roku po zastosowaniu obornika (30 t/ha), rośliny dyni będą mogły pobierać z gleby 30-60 kg łatwo dostępnego N, 13-18 kg P i 30-90 kg K (w czystym składniku) oraz wszystkie mikroelementy. Pozostałe ilości składników pokarmowych będą uwalniać się w ciągu kolejnych 3 lat.

Ważną zasadą jest, aby rośliny uprawiane na nawóz zielony były przyorane przynajmniej 4 tygodnie przed siewem lub sadzeniem rozsady, gdyż zbyt późne przyoranie nie pozwala na dostateczny rozkład masy organicznej oraz utrudnia siew i sadzenie. Ponieważ dynia jest bardzo wrażliwa na świeże wapnowanie, zaleca się stosować je jesienią lub wiosną pod przedplon. Nawozy fosforowe można rozrzucić w całości pod pług lub kultywator, przed siewem lub sadzeniem rozsady. Zaleca się wykorzystywanie superfosfatu potrójnego wzbogaconego (z borem). Jako nawóz potasowy stosuje się siarczan potasu, ponieważ dynia jest wrażliwa na chlor. Nawozy azotowe i potasowe w ilości 2/3 dawki daje się przedsięwzię pod bronę lub kultywator, a 1/3 pogłównie, w okresie zawiązywania pierwszych owoców. Dynie dobrze reagują na dokarmienie dolistne nawozami wieloskładnikowymi, azotowymi (w przypadku znacznego osłabienia wzrostu lub dla odbudowy masy zielonej po przechłodzeniu). Dokarmianie należy przeprowadzać, gdy rośliny mają suche liście, wcześniej rano lub w pochmurny dzień, aby nie poparzyć liści.

Dokarmianie azotem trzeba prowadzić bardzo starannie i terminowo, zwłaszcza gdy dynie przeznaczone są do spożycia przez dzieci. Dynie należą wprawdzie do warzyw o niskiej zdolności gromadzenia azotanów (50-500 mg NO₃/kg św. m.), ale są jednym z ważniejszych surowców w daniach gotowych dla dzieci (zwłaszcza 0-3 lat), a w tym przypadku dopuszczalny poziom azotanów w warzywach wynosi tylko 200 mg/kg św. m. Dlatego poziom nawożenia azotowego i zawartość azotanów jest ściśle kontrolowana.

Nawożenie gleby pod uprawę dyni należy prowadzić na podstawie wyników analizy gleby, zgodnie z zalecanymi poziomami zawartości NPKMgCa.

2.4. Nawadnianie

Największe zapotrzebowanie na wodę dynie mają w okresie kwitnienia i zawiązywania oraz przyrostu owoców. W całym okresie wegetacji zapotrzebowanie to wynosi ok. 400 mm opadu. Dla uzyskania zadawalającego plonu, dynie w sezonie wegetacyjnym potrzebują 1000-1500 m³ wody na 1 ha. W czasie uprawy, w okresach bezdeszczowych należy dynie nawadniać przynajmniej raz w tygodniu, stosując jednorazowo 20-30 mm wody. Bardzo dobrym rozwiązaniem jest system nawadniania kropłowego, który dostarcza wodę bezpośrednio pod rośliny. Nawadnianie powinno być prowadzone w godzinach rannych (ok. 2 godz. po wschodzie słońca) i do południa. Przy niedoborze wody owoce drobniejają i stają się mniej soczyste, a plon maleje, ponieważ zawiązki owoców żółkną i zasychają, wzrasta natomiast zawartość suchej masy i ilość cukrów. Nadmiar wody jest również niekorzystny, gdyż powoduje intensywny wzrost wegetatywny roślin oraz gnicie zawiązków owoców.

2.5. Pielęgnacja roślin

Zabiegi pielęgnacyjne w uprawie dyni polegają na ściółkowaniu, systematycznym odchwaszczaniu, nawadnianiu i cięciu pędów. Do ściółkowania, zamiast stosowanych powszechnie foli polietylenowej i włókniny polipropylenowej, można użyć biodegradowalnych foli i włókien lub ściółek organicznych pochodzenia roślinnego jak np. skoszone części nadziemne mieszanek traw i roślin motylkowych, bądź samych motylkowych (koniczyna, lucerna). Stosowanie ściółek ze skoszonych roślin motylkowych nie tylko ogranicza zachwaszczenie, ale ma także korzystny wpływ na właściwości fizykochemiczne gleby, zmniejsza straty wody oraz wzbogaca glebę w składniki pokarmowe (zwłaszcza w uprawach deszczowanych) wykorzystywane przez rośliny w okresie wegetacji, co wykazały badania prowadzone w Instytucie Ogrodnictwa-PIB. Na początku lipca dynie powinny być ogławiane poprzez usuwanie wierzchołka pędu głównego nad 5-6 liściem. Po tym zabiegu rośliny rozkrzewiają się i na pędach bocznych pojawiają się kwiaty żeńskie, z których tworzą się owoce. W połowie sierpnia ogławia się również pędy boczne dyni, dokonując cięcia za ostatnim owocem, zostawiając nad nim dwa liście. Sukcesywnie należy usuwać pędy bez owoców i uszkodzone liście oraz przerzedzać zawiązki. W zależności od pożądanej wielkości owoców, na roślinie pozostawia się 3-4 zawiązki u odmian o dużych

owocach i 8-10 zawiązków u odmian o mniejszych owocach. Dzięki temu uzyskuje się przyspieszenie dorastania i dojrzewania owoców pozostawionych na roślinie.

2.6. Zaburzenia fizjologiczne

Zaburzenia fizjologiczne, czyli choroby nieinfekcyjne, wywoływane są przez niesprzyjające warunki klimatyczne, nieprawidłową zawartość lub translokację substancji odżywczych i metabolitów (w tym fitohormonów) w roślinie oraz zaburzenia genetyczne. Za wysoka lub zbyt niska temperatura czy wilgotność powietrza lub podłoża w negatywny sposób wpływają na stan fizyczny rośliny, a w konsekwencji prowadzą do nieprawidłowego jej funkcjonowania. Zarówno mikro- i pedoklimat (klimat w strefie korzeniowej rośliny w podłożu), jak i sama zawartość związków chemicznych w podłożu, warunkuje dostępność składników pokarmowych dla roślin. Czasami można obserwować objawy związane z porażeniem przez fitoplazmy lub bakterie (staśmienia pędów lub kwiatów, guzowate narośla itp.), zmiany samorzutne (trwały zanik chlorofilu), uwstecznienie cech nabytych w hodowli itp.

Często choroby nieinfekcyjne są skutkiem działania wielu czynników i trudno ustalić ich przyczynę bez szczegółowej analizy warunków uprawy. Bardzo ważna jest więc znajomość wymagań dyni w kolejnych fazach wzrostu, obserwacja roślin, rozpoznawanie objawów (ocena wizualna) i umiejętność jak najszybszego przeciwdziałania nieprawidłowościom. Konieczne jest też usuwanie uszkodzonych części roślin, zwłaszcza owoców, aby zapobiec wtórnym porażeniom zniszczonych tkanek przez patogeny.

Zahamowanie wzrostu

Przyczyna: temperatura gleby po sadzeniu $<10^{\circ}\text{C}$, temperatura powietrza po sadzeniu $<15^{\circ}\text{C}$ lub $>30^{\circ}\text{C}$, niedobór lub nieprawidłowe pobieranie składników pokarmowych (głównie azotu), uszkodzenie systemu korzeniowego (nieodpowiednia wilgotność podłoża, uszkodzenie mechaniczne), nadmierna liczba owoców na roślinie.

Przeciwdziałanie: siew/sadzenie po ustabilizowaniu się warunków termicznych przynajmniej na dolnej granicy zakresu optymalnego, dolistne zabiegi nawozami i stymulatorami wzrostu z fosforem. Dolistne dokarmianie azotem należy stosować tylko w przypadku osłabienia wigoru roślin w temperaturze powietrza $>15^{\circ}\text{C}$.

Analiza materiału roślinnego wykaże nieprawidłowości w zawartości składników mineralnych, ale najszybszą reakcją na zaobserwowane zmiany powinno być zastosowanie wieloskładnikowego nawozu dolistnego, w najniższym zalecanym dla niego stężeniu. Taki zabieg usprawni na pewien czas funkcjonowanie rośliny, zanim zareaguje ona na dokarmianie zastosowane na podstawie wyników analizy chemicznej.

Chlorozy i żółknięcie liści

Przyczyna: przyspieszona degradacja chlorofilu i starzenie dolnych liści przy niedoborze lub nieprawidłowym pobieraniu azotu.

Przeciwdziałanie: sprawdzenie stanu korzeni i wykonanie analizy gleby. W przypadku ich uszkodzeń określenie przyczyny i wyeliminowanie lub ograniczenie szkodliwego czynnika biologicznego (zastosowanie środków ochrony roślin) lub środowiskowego (poprawa

warunków powietrzno-wodnych w podłożu np. podlanie, ostrożne, powierzchniowe spulchnienie gleby po zalaniu i/lub zaskorupieniu gleby). W przypadku niedoboru N - dokorzeniowe dokarmianie roślin nawozem azotowym.

Przyczyna: ograniczona lub zahamowana synteza chlorofilu przy niedoborze Mg, Fe, Mn lub Mo (liście środkowej i wierzchołkowej partii roślin), uszkodzenie mechanizmu przyswajania Fe (bielactwo liści wierzchołkowych).

Przeciwdziałanie: sprawdzenie stanu korzeni i odczynu gleby, poprawa warunków powietrzno-wodnych w podłożu, dokorzeniowe podanie nawozu zakwaszającego podłoże, przesuszenie nadmiernie wilgotnego podłoża, oprysk wieloskładnikowym nawozem mikroelementowym z Mg.

Przyczyna: wytrącanie się szczawianów wapnia i/lub magnezu w starszych liściach w warunkach bardzo dobrego odżywienia N i Ca przy niskiej intensywności światła i/lub temperaturze >30°C.

Przeciwdziałanie: dokorzeniowe i dolistne dokarmianie preparatami z wapniem i z jak najmniejszą ilością azotu.

Przyczyna: uszkodzenie poherbicydowe - zaburzenia syntezy chlorofilu po posadzeniu roślin na stanowisku, na którym były stosowane nieodpowiednie herbicydy.

Przeciwdziałanie: obfite podlewanie, zastosowanie dokorzeniowych i dolistnych stymulatorów wzrostu (wyciągi z alg, ekstrakty humusowe), oprysk dolistnym nawozem azotowym (np. 4% mocznik) w celu pobudzenia wzrostu i „rozcieńczenia” szkodliwej substancji w roślinie.

Przyczyna: chimera fizjologiczna o podłożu genetycznym.

Nekrozy liści

Przyczyna: zaburzona gospodarka wodno-pokarmowa (niedobór K w liściach), końcowa faza chlorozy liści.

Przeciwdziałanie: analiza materiału roślinnego, zastosowanie wieloskładnikowych nawozów i/lub stymulatorów wzrostu.

Kruchość pędów, ogonków liściowych i szypulek

Przyczyna: nadmierne odżywienie potasowe.

Przeciwdziałanie: zwiększenie ilości N i/lub Ca poprzez dokorzeniowe podanie nawozu azotowego lub saletry wapniowej, dolistny oprysk nawozem azotowym (zwłaszcza przed dojrzewaniem owoców) lub saletrą wapniową.

Opadanie kwiatów i zawiązków

Przyczyna: wszelkie stresowe warunki klimatyczne: za niska (<10°C), zbyt wysoka (>35°C) temperatura powietrza, za niska wilgotność powietrza i nadmierna transpiracja (susza, wiatr), nieodpowiednie warunki powietrzno-wodne w podłożu i powietrzu.

Przeciwdziałanie: wyeliminowanie/ograniczenie czynnika stresogennego.

Przyczyna: nadmierny rozwój wegetatywny (zbyt wysokie odżywienie azotowe, zbyt wysoka temperatura i wilgotność powietrza).

Przeciwdziałanie: zwiększenie ilości K (dokorzeniowe/dolistne podanie siarczanu potasu).

Zniekształcenie owoców - brak wyraźnie ukształtowanej komory nasiennej u dyni piżmowej typu Butternut

Przyczyna: niedobór wody, niedobór fosforu w trakcie zawiązywania owoców.

Przeciwdziałanie: zapobiegawczo, zwłaszcza w warunkach chłodu lub suszy, oprysk nawozami dolistnymi z fosforem.

Gnicie owoców w okresie zbiorów i po zbiorze

Przyczyna: przechłodzenie owoców przed zbiorem (kilkudobowe obniżenie temperatury dobowej <10°C).

Przeciwdziałanie: kontrolowanie prognozy pogody i nie przeciąganie okresu zbiorów, zwłaszcza we wrześniu; na mniejszych plantacjach - okresowe okrywanie owoców przed zbiorem np. słomą, grubą włókniną itp.

2.7. Dobór odmian

Dynia olbrzymia, oleista i piżmowa uprawiane są z przeznaczeniem do bezpośredniego spożycia, przetwórstwa lub w celu pozyskania pestek dyniowych (w specjalistycznych uprawach również na potrzeby farmacji i przemysłu kosmetycznego). Wiele odmian dobrze przechowuje się w okresie zimy i stanowi wzbogacenie i urozmaicenie rynku warzyw w okresie jesienno-zimowym. Wśród odmian dyni olbrzymiej, oleistej i piżmowej są odmiany o różnej wielkości, kształcie, kolorze owoców oraz miąższu. W tabeli 3 przedstawiono charakterystykę wybranych odmian.

Tabela 3. Wykaz i charakterystyka odmian dyni olbrzymiej, oleistej i piżmowej.

Dynia olbrzymia				
Odmiana	Masa owocu (kg)	Kształt i kolor owocu	Kolor miąższu owocu	Przeznaczenie plonu*/
Ambar	2,0-4,0	kulisty, spłaszczony, ciemnozielony z szarymi cętkami	intensywnie pomarańczowy	BS, P, Pt
Bambino	5,0-8,0	kulisty, nieco spłaszczony, pomarańczowy z szarą siateczką	ciemnopomarańczowy	BS, Pt
Justynka	3,0-3,5	eliptyczny z lekkim bruzdowaniem, ciemnopomarańczowy	pomarańczowy	BS - deserowa
Karowita	3,0-4,0	kulisty, lekko spłaszczony, ciemnopomarańczowy	ciemnopomarańczowy	BS, P, Pt
Melonowa żółta	do 25,0	kulisty lub kulistospłaszczony, różowopomarańczowy z szarą siateczką	żółtopomarańczowy	BS, P
Amazonka	1,0-1,5	kulisty, pomarańczowy, z jasnymi prążkami	pomarańczowy	Pt – soki i desery dla dzieci
Rouge vif D'etampes	5,0-14,0	kulistospłaszczony, żebrowany, różowopomarańczowy	pomarańczowy	BS, P, Pt - soki i desery dla dzieci

Dynia oleista (bezlupinowa)				
Odmiana	Masa owocu (kg)	Kształt i kolor owocu	Kolor miąższu owocu	Przeznaczenie plonu
Junona	3,0	kulisty, lekko spłaszczony, pomarańczowy z zielonymi smugami	jasnopomarańczowy	BS, deserowa Pt- tłoczenie oleju
Miranda	3,0-4,0	kulisty, lekko spłaszczony; początkowo zielony, marmurkowany z zaznaczonymi pasami, z czasem przebarwia się na pomarańczowo-żółty kolor	jasnożółty	BS, deserowa Pt- tłoczenie oleju
Dynia piżmowa				
Butternut	do 20,0	dzwonowaty, żółty lub lekko pomarańczowy	żółty	BS - deserowa
Autumn Crown	3,0-3,5	kulistospłaszczony, żebrowany, kremowoseledynowy	ciemnopomarańczowy	BS - deserowa
Muscat de Provence	5,0-15,0	silnie spłaszczony i wyraźnie rowkowany, szaro lub ciemnozielony, zmieniający barwę na brudnopomarańczową	pomarańczowy	BS, P - deserowa
Nelson	3,0-5,0	kulisty, spłaszczony, żebrowany, szary	łososiowy	BS, P, Pt
Futsu Black	3,0-5,0	kulisty, spłaszczony, żebrowany, żółtobrazowy, pokryty białym nalotem	intensywnie żółty	BS - deserowa

*/-BS – bezpośrednie spożycie, P - przechowywanie, Pt - przetwórstwo

III. INTEGROWANA OCHRONA DYNI OLBRZYMIEJ, OLEISTEJ I PIŻMOWEJ PRZED ORGANIZMAMI SZKODLIWYMI

Organizmy szkodliwe, czyli agrofagi (choroby, szkodniki, chwasty) zawsze występują w uprawie warzyw, dlatego ochrona przed nimi jest istotnym elementem integrowanej produkcji warzyw. Bez skutecznego regulowania poziomu zagrożenia agrofagami trudno uzyskać wysoki plon dobrej jakości, zachowując jednocześnie opłacalność produkcji.

W integrowanej produkcji roślin należy dążyć do maksymalnego zmniejszenia potencjalnego zagrożenia agrofagami, stosując głównie metody agrotechniczne, biologiczne, mechaniczne, a jeżeli jest to niezbędne, również chemiczne.

Profilaktyka pełni bardzo ważną rolę w przeciwdziałaniu wszystkim organizmom szkodliwym. Stwarzanie roślinom uprawnym optymalnych warunków wzrostu poprzez właściwe zmianowanie, staranną uprawę, nawożenie, nawadnianie ma ogromne znaczenie w ograniczaniu ujemnych skutków występowania agrofagów. Mechaniczna uprawa gleby pełni znaczącą rolę w zwalczaniu niektórych szkodników oraz zmniejsza liczbę żywotnych

nasion chwastów. Wszystkie czynności uprawowe poprzedzające siew lub sadzenie roślin powinny być wykonywane starannie, z uwzględnieniem aktualnego stanu stanowiska i we właściwym terminie. Należy dobierać właściwe terminy siewu i sadzenia, odpowiednią rozstawę rzędów i zagęszczenie roślin, aby stosowanie środków chemicznych mogło być ograniczone do minimum.

Środki ochrony roślin należy stosować zgodnie z podanymi w instrukcji zaleceniami oraz w taki sposób, aby nie dopuścić do zagrożenia zdrowia człowieka, zwierząt lub środowiska.

Wszystkie zabiegi ochrony roślin należy starać się wykonywać w warunkach optymalnych dla ich działania i w taki sposób, aby w maksymalnym stopniu wykorzystać ich biologiczną aktywność, przy jednoczesnej minimalizacji dawek. Jedną z metod ograniczenia zużycia środków ochrony roślin może być ich precyzyjne stosowanie tam, gdzie określony organizm szkodliwy występuje. Agrofagi nie muszą występować corocznie i na każdej plantacji, dlatego nie wszystkie gatunki wymagają jednakowego zwalczania. Konieczne jest zatem stosowanie środków ochrony roślin nie według z góry określonego programu, lecz na podstawie dobrego i aktualnego rozpoznania nasilenia występowania, identyfikacji agrofagów i uwzględnienia progów szkodliwości. Coraz większe znaczenie ma też prognozowanie występowania i właściwe korzystanie z sygnalizacji pojawiania się szkodników. Nie wszystkie środki dopuszczone do stosowania w określonym gatunku rośliny powinny być wykorzystywane w integrowanej produkcji. Stosować należy jedynie te środki, które mają najkrótszy okres karencji i wywierają najmniejszy negatywny wpływ na organizmy pożyteczne. W integrowanej uprawie warzyw, ze względów ekologicznych i ekonomicznych, należy ograniczać liczbę zabiegów do niezbędnego minimum i stosować środki ochrony w najniższych dawkach, lecz zapewniających wystarczającą skuteczność.

Ochrona chemiczna dyni przed agrofagami powinna być prowadzona zgodnie z zasadami integrowanej ochrony roślin, co wynika m. in. z odpowiednich dyrektyw Unii Europejskiej (np. Dyrektywa 2009/128/ WE) i Ustawy z dnia 8 marca 2013 o środkach ochrony roślin. Środki ochrony roślin rejestrowane obecnie w uprawach warzyw poddawane są dokładnym badaniom, zgodnie z zasadami określonymi przez Unię Europejską. Rygorystyczne wymagania w zakresie jakości środków, ich toksykologii oraz wpływu na rośliny uprawne i środowisko dają pewność, że zalecane środki nie stanowią zagrożenia dla środowiska przyrodniczego, użytkownika i konsumenta, pod warunkiem właściwego ich stosowania.

Ze względu na ochronę środowiska i konieczność zachowania różnorodności biologicznej należy unikać corocznego stosowania tych samych substancji aktywnych w danym obiekcie, gdyż może to powodować wystąpienie „zjawiska kompensacji”, lub też pojawienia się biotypów uodpornionych.

Działanie środków ochrony roślin na organizmy szkodliwe i rośliny uprawne zależy nie tylko od składu gatunkowego patogenów i roślin, lecz także od fazy wzrostu roślin, warunków glebowych i klimatycznych. W związku z tym należy zawsze stosować środki

tylko dopuszczone do stosowania dla danej rośliny uprawnej i przeznaczone do zwalczania określonego agrofaga, przestrzegać zalecanych dawek i sposobu stosowania podanego w etykiecie dołączonej do każdego opakowania środka. Niektóre środki (np. grzybobójcze) można stosować zapobiegawczo lub interwencyjnie.

Ciecz użytkową należy przygotować w ilości nie większej niż konieczna do zastosowania na określonym areale. Opróżnione opakowania należy przepłukać trzykrotnie wodą i popłuczyny wlać do zbiornika opryskiwacza. Zabiegi środkami ochrony roślin powinny przeprowadzać tylko osoby przeszkolone przez jednostki organizacyjne wpisane do rejestru przez Wojewódzkiego Inspektora Ochrony Roślin i Nasiennictwa.

W czasie przygotowywania środków i podczas wykonywania zabiegów trzeba przestrzegać przepisów BHP, używając odpowiedniego ubrania ochronnego. Opryskiwacz po zabiegu powinien być dokładnie umyty, najlepiej specjalnymi środkami przeznaczonymi do tego celu, wykonanymi na bazie fosforanów lub podchlorynu sodowego.

Wykaz dopuszczonych w Polsce środków ochrony roślin publikowany jest w rejestrze środków ochrony roślin zamieszczonym na stronie internetowej MRiRW pod adresem: <https://www.gov.pl/web/rolnictwo/rejestr-rodkow-ochrony-roslin> oraz <https://www.gov.pl/web/rolnictwo/produkcja-roslinna>.

Informacje o zakresie stosowania pestycydów w poszczególnych uprawach zamieszczane są w instrukcjach stosowań. Narzędziem pomocniczym przy wyborze pestycydów jest wyszukiwarka środków ochrony roślin. Aktualne informacje dotyczące stosowania herbicydów można znaleźć na stronach MRiRW. Lista środków ochrony roślin do integrowanej produkcji jest opracowywana przez Instytut Ogrodnictwa-PIB w Skierniewicach i publikowana w Programie Ochrony Roślin Warzywnych. Wykaz dopuszczonych do IP środków ochrony roślin jest również dostępny na stronie internetowej Instytut Ogrodnictwa pod adresem <https://www.inhort.pl/rosliny-warzywne-wykaz-srodkow/>.

Ponadto, informacja dotycząca środków ochrony roślin do integrowanej produkcji publikowana jest na Platformie Sygnalizacji Agrofagów pod adresem <https://www.agrofagi.com.pl/143,wykaz-srodkow-ochrony-roslin-dla-integrowanej-produkcji.html>.

3.1. Chwasty

dr inż. Zbigniew Anyszka, dr inż. Joanna Golian, dr inż. Joanna Kwiatkowska

Występowanie i szkodliwość chwastów w uprawie dyni olbrzymiej, oleistej i piżmowej

Dynia olbrzymia, oleista i piżmowa należą do warzyw o średniej wrażliwości na zachwaszczenie, jednak obecność chwastów może wpływać negatywnie na ich wzrost i rozwój i powodować znaczne straty. Ochrona przed chwastami jest więc jednym z podstawowych zabiegów w uprawach tych gatunków. Chwasty silnie konkurują z roślinami uprawnymi o czynniki siedliska (wodę, światło, składniki pokarmowe), ograniczają zapasy wody dostępnej dla roślin uprawnych, zubożają glebę w składniki pokarmowe, mogą wydłużać okres wegetacji, sprzyjają rozwojowi chorób i szkodników, dlatego też powodują obniżenie plonów roślin i pogorszenie ich jakości oraz w znacznym stopniu utrudniają zabiegi pielęgnacyjne i zbiory.

Dynie olbrzymia, oleista i piżmowa należą do grupy warzyw ciepłolubnych - najlepiej rosną w temperaturze 25°C, natomiast poniżej 14°C ich wzrost zostaje zahamowany. Cechują się wysokim zapotrzebowaniem na wodę, dlatego też wskazane jest racjonalne ich nawadnianie w czasie wegetacji, co jest szczególnie istotne, gdy występują chwasty, które pobierają duże ilości wody. Dynie wysiewa się do gruntu w drugiej połowie maja, a rozsądę sadi pod koniec maja. Uprawa z rozsady nie jest popularna - najczęściej dynię uprawia się z siewu. Termin siewu i wschodów dyni zbiega się z okresem wiosennego, masowego pojawiania się chwastów, które razem z czynnikami atmosferycznymi mogą znacząco wpływać na długość okresu wschodów i wzrost młodych roślin. W niekorzystnych warunkach pogodowych, a zwłaszcza w okresach niedoborów wody, ich wzrost może być silnie przyhamowany. W wyższych temperaturach nasiona omawianych gatunków roślin szybko kiełkują, a ich wschody mogą pojawiać się razem ze wschodami pierwszych siewek chwastów, natomiast w przypadku niskich temperatur i przesuszanej gleby okres wschodów może przedłużyć się nawet do 15-20 dni. Wówczas rośliny dyni narażone są na obecność chwastów i ich konkurencję już w czasie wschodów. Długo wschodzące i wolno rosnące rośliny szybko zostają zagłuszone przez chwasty. Mniej narażone na konkurencję ze strony chwastów są warzywa uprawiane z rozsady, które w czasie sadzenia mają już w pełni rozwinięte 2-4 liście, dzięki czemu szybko rozpoczynają wzrost i dobrze pokrywają powierzchnię gleby. Dla dyni uprawianych z siewu, chwasty są najbardziej konkurencyjne w pierwszych 4-6 tygodniach po wschodach, a w uprawie z rozsady - do czasu zakrycia międzyrzędzi przez rośliny uprawne.

Dynie wytwarzają silnie rozgałęziony system korzeniowy dochodzący do 25-30 cm głębokości. Większość chwastów ukorzenia się głębiej i przerasta przez system korzeniowy tych roślin. Sprzyja to lepszemu pobieraniu wody i składników pokarmowych przez chwasty i wpływa na szybsze tempo ich wzrostu oraz silniejszą konkurencję dla roślin uprawnych. Niskie zachwaszczenie od wschodów lub sadzenia do czasu zakrycia międzyrzędzi przez rośliny dyni nie wpływa ujemnie lub w niewielkim stopniu na rozwój i plonowanie tych roślin. Jednak, aby zapobiec stratom, chwasty należy usuwać przez cały okres uprawy. Należy pamiętać, że pozostawiając na plantacji nawet niewielką ich liczbę, nie wolno dopuścić do wydania przez chwasty nasion, gdyż spowoduje to zwiększenie zapasu żywotnych nasion w glebie i silniejsze zachwaszczenie w latach następnych. Właściwie prowadzona ochrona przed chwastami powinna opierać się na umiejętności rozpoznawania gatunków chwastów występujących na polu przeznaczonym pod uprawę dyni. Obserwacje chwastów powinny być obowiązkiem każdego producenta i powinny być wykonywane we wszystkich ogniwach zmianowania, nie tylko w roku poprzedzającym uprawę omawianych gatunków. Należy też zaznaczyć, że diagnostyka chwastów determinuje działania zmierzające do ograniczenia stosowania herbicydów i zmniejszenia ich zużycia.

W uprawach dyni występują roczne i wieloletnie gatunki chwastów, a dynamika ich pojawiania się zależy m.in. od zapasu nasion w glebie i warunków atmosferycznych. Źródłem zachwaszczenia są nasiona znajdujące się w glebie, przenoszone z sąsiednich plantacji, a także z pól położonych w znacznej odległości. Nasiona chwastów mogą być przenoszone: przez wiatr (anemochoria), z wodą (hydrochoria), przez zwierzęta (zoochoria), samorzutnie (autochoria) i przez człowieka (antropochoria). Szkodliwość chwastów dla dyni (tab. 4) jest

zróznicowana i zależy od występujących gatunków, ich nasilenia, terminu wschodów, a także od terminu siewu nasion czy sadzenia rozsady i warunków atmosferycznych. Do najgroźniejszych gatunków chwastów w uprawie dyni należy zaliczyć: żóltlicę drobnokwiatową, komosę białą, szarłat szorstki oraz chwastnicę jednostronną. Gatunki te, oprócz komosy białej, wymagają wyższych średnich temperatur do kiełkowania i wschodów, dlatego też występują powszechnie na plantacjach dyni. Inne gatunki chwastów często towarzyszące uprawie dyni to: gwiazdnica pospolita, gorczyca polna, tasznik pospolity, tobołki polne, starzec zwyczajny, pokrzywa żegawka, jasnota różowa, rdestówka powojowata i maruna bezwonna. Kiełkują one w niższych temperaturach i często mogą pojawiać się masowo na plantacjach. Wiele gatunków chwastów charakteryzuje się bardzo szerokim „optimum ekologicznym”, tzn. mogą pojawiać się w różnych okresach sezonu wegetacyjnego, od wiosny aż do zbiorów, niezależnie od warunków atmosferycznych. Zaliczamy do nich m.in.: komosę białą, gorczycę polną, tobołki polne, fiołka polnego, iglicę pospolitą i przetacznika perskiego. Zachwaszczenie wtórne, występujące przed zbiorem lub w czasie zbiorów jest znacznie mniej szkodliwe, niż zachwaszczenie pierwotne, ale opóźnia dojrzewanie owoców i bardzo utrudnia wykonywanie zbiorów.

Tabela 4. Szkodliwość ważniejszych gatunki chwastów dla upraw dyni (wykaz alfabetyczny)

Gatunek - nazwa polska i łacińska	Szkodliwość
1. Chwasty dwuliścienne	
Fiołek polny (<i>Viola arvensis</i> Murr.)	+
Gorczyca polna (<i>Sinapis arvensis</i> L.)	++
Gwiazdnica pospolita (<i>Stellaria media</i> (L.) Vill.)	++
Iglica pospolita (<i>Erodium cicutarium</i> (L.) L'Hér.)	+
Jasnota różowa (<i>Lamium amplexicaule</i> L.)	++
Komosa biała (<i>Chenopodium album</i> L.)	+++
Maruna bezwonna (<i>Matricaria maritima</i> L. subsp. <i>inodora</i> (L.), Dostál)	++
Pokrzywa żegawka (<i>Urtica urens</i> L.)	+
Przytulia czepna (<i>Galium aparine</i> L.)	+
Rdestówka powojowata (<i>Fallopia convolvulus</i> (L.) Á. Löve)	++
Rumian polny (<i>Anthemis arvensis</i> L.)	+
Starzec zwyczajny (<i>Senecio vulgaris</i> L.)	++
Szarłat szorstki (<i>Amaranthus retroflexus</i> L.)	++
Tasznik pospolity (<i>Capsella bursa-pastoris</i> (L.) Medik.)	+++
Tobołki polne (<i>Thlaspi arvense</i> L.)	++
Żóltlica drobnokwiatowa (<i>Galinsoga parviflora</i> Cav.)	+++
2. Chwasty jednoliścienne	
Chwastnica jednostronna (<i>Echinochloa crus-galli</i> (L.) P. Beauv.)	+++
Perz właściwy (<i>Agropyron repens</i> (L.) P. Beauv.)	++
Włośnice (<i>Setaria</i> spp.)	+

(+++) szkodliwość bardzo duża; (++) szkodliwość duża; (+) szkodliwość niska lub chwast o znaczeniu lokalnym

UWAGA! Prowadzenie właściwej ochrony przed chwastami wymaga znajomości gatunków chwastów i metod ich zwalczania. Obowiązkiem każdego producenta IP jest rozpoznawanie gatunków chwastów występujących na polu przeznaczonym pod uprawę dyni olbrzymiej,

oleistej czy piżmowej i wpisywanie ich nazw do notatnika integrowanej produkcji. Obserwacje należy prowadzić w roku poprzedzającym uprawę tych gatunków dyni, a do właściwej identyfikacji chwastów można wykorzystać metodyki integrowanej ochrony roślin warzywnych, w których zamieszczone są zdjęcia chwastów w różnych fazach rozwojowych, a także dostępne atlasy chwastów, poradniki bądź specjalne aplikacje z licznymi zdjęciami gatunków chwastów. Metodyki dostępne są na stronie internetowej Instytutu Ogrodnictwa – Państwowego Instytutu Badawczego w Skierniewicach (<http://arc.inhort.pl/serwis-ochrony-roslin/metodyki/metodyki-rosliny-warzywne/rosliny-warzywne-metodyki-integrowanej-ochrony-roslin>).

Dla ułatwienia ochrony w uprawach następczych należy też rozpoznawać gatunki chwastów w czasie uprawy dyni i zapisywać ich nazwy w notatniku.

Niechemiczne metody ochrony przed chwastami

W integrowanej produkcji, ochrona przed chwastami powinna być prowadzona metodą integrowaną, w której preferowane są metody niechemiczne, a herbicydy stanowią ich uzupełnienie. Metody niechemiczne obejmują profilaktykę, metody agrotechniczne, w tym zabiegi mechaniczne oraz metody fizyczne. Konieczność stosowania metod niechemicznych w uprawach dyni wiąże się z cechami biologicznymi roślin dyniowatych, brakiem herbicydów do ich odchwaszczania oraz znacznym postępem w opracowywaniu nowoczesnych maszyn i narzędzi, przydatnych do skutecznego zwalczania chwastów.

Profilaktyka i metody agrotechniczne obejmują m.in.:

- wybór odpowiedniego stanowiska do uprawy,
- odpowiednie zmianowanie zapobiegające zjawisku kompensacji chwastów,
- dobór odmian dostosowanych do lokalnych warunków glebowo-klimatycznych,
- staranną uprawę gleby,
- nawożenie w oparciu o analizy potrzeb nawozowych rośliny uprawnej i zasobności gleby,
- odpowiedni termin siewu czy sadzenia i odpowiednie zagęszczenie roślin,
- staranną pielęgnację w trakcie uprawy, w tym nawadnianie w okresach niedoborów wody.

W uprawach dyni szczególnego znaczenia nabiera profilaktyka i dobór odpowiednich metod ochrony przed chwastami. Ważne jest przestrzeganie następujących zaleceń:

- Staranny zbiór rośliny przedplonowej, który zapobiega pozostawieniu na polu nasion roślin uprawnych i chwastów, czy też organów wegetatywnych (np. korzeni, bulw). Osypane nasiona chwastów zwiększają ich zapas w glebie, co powoduje wzrost zachwaszczenia, natomiast nasiona niektórych roślin uprawnych mogą stanowić duży problem w uprawach następczych, np. samosiewy rzepaku;
- Szybkie i dokładne przykrycie resztek poźniwnych, umożliwiające rozpoczęcie procesu ich rozkładu przez mikroorganizmy glebowe. Resztki roślinne są miejscem zimowania wielu sprawców chorób i szkodników, np. zimują i kryją się w nich rolnice;
- Uprawa dyni na polach w dobrej kulturze, jak najmniej zachwaszczonych, wolnych od perzu właściwego, skrzypu polnego, rzepichy leśnej czy innych chwastów wieloletnich;

- Niszczanie chwastów wieloletnich w okresie letnio-jesiennym, po zbiorze przedplonu, zabiegami mechanicznymi lub chemicznie;
- Ograniczenie zabiegów mechanicznych w czasie okresowej suszy, gdyż mogą one doprowadzić do rozpylenia gleby i pogorszenia jej struktury;
- Wiosną, w okresie od rozmarznięcia gleby do siewu lub sadzenia rozsady, chwasty można niszczyć zabiegami mechanicznymi, najlepiej wykonywanymi w warunkach odpowiedniej wilgotności gleby, po wystąpieniu opadów i przesuszeniu wierzchniej warstwy gleby;
- Na kilka tygodni przed siewem czy sadzeniem rozsady, a nawet w okresie jesiennym, po zbiorze przedplonu, powierzchnię gleby można przykryć włókniną lub folią na okres kilku dni, w celu przyspieszenia wschodów chwastów, a po zdjęciu osłony zniszczyć chwasty mechanicznie lub termicznie. Zabieg ten wykonywany kilkakrotnie zmniejsza zapas żywotnych nasion w glebie i obniża poziom zachwaszczenia w czasie uprawy. Ten sposób może być wykorzystywany głównie na małych plantacjach;
- Do produkcji rozsady należy używać podłoży wolnych od nasion chwastów i innych organizmów szkodliwych, przy czym najlepiej używać podłoża gotowe, przygotowywane przez specjalistyczne firmy. W przypadku użycia podłoża wytwarzanych we własnym zakresie, należy je odkażać termicznie lub chemicznie, a także określać ich odczyn i zawartość składników pokarmowych. Do siewu do doniczek lub do gruntu należy używać materiału kwalifikowanego. Chwasty w okresie produkcji rozsady należy usuwać ręcznie;
- Unikanie nawożenia źle przefermentowanym obornikiem, który może zawierać duże ilości zdolnych do kiełkowania nasion chwastów i różne patogeny roślinne. Nawożenie pola obornikiem powoduje z reguły wzrost zachwaszczenia, gdyż nie wszystkie nasiona chwastów są niszczone w przewodzie pokarmowym zwierząt (np. komosa biała, szarłat szorstki, gwiazdnica pospolita, perz właściwy), czy też nie zamierają w trakcie fermentacji. Przed uprawą z późnego terminu sadzenia, obornik i inne nawozy organiczne można stosować wczesną wiosną, ale wówczas należy liczyć się ze wzrostem zachwaszczenia. Obornik stosowany jesienią w mniejszym stopniu zachwaszcza pole, w porównaniu do terminu wiosennego, gdyż chwasty niszczone są mechanicznie w trakcie uprawy jesiennej lub wiosennej, a ponadto część siewek chwastów zamiera w okresie zimy. Nawożenie obornikiem i nawozami organicznymi może też wpływać na zwiększenie nasilenia występowania organizmów pożytecznych;
- Mechaniczne odchwaszczanie międzyrzędzi, połączone z ręcznym pieleniem w rzędach można wykonywać już po ok. 10-12 dniach od wschodów lub w 2-3 tygodnie po sadzeniu rozsady. Zabieg ten można stosować 2-3-krotnie w ciągu sezonu wegetacyjnego. Każda kolejna uprawka nie powinna być wykonywana głębiej niż poprzednia, ponieważ grozi to wyciągnięciem na powierzchnię gleby nowych, gotowych do skielkowania nasion chwastów. Zabiegi mechaniczne można stosować do czasu rozrośnięcia się roślin uprawnych i zakrycia przez nie międzyrzędzi;
- Systematyczne czyszczenie i usuwanie resztek roślinnych i gleby z pojazdów, maszyn i narzędzi, wykorzystywanych do produkcji rozsady, uprawy i pielęgnacji roślin, które mają największy udział w przenoszeniu organizmów szkodliwych (np. nicienie, nasiona chwastów, wirusy);

- Zapobieganie przedostawaniu się nasion chwastów na plantacje dyni z terenów sąsiednich i nie dopuszczanie do kwitnienia i wydania nasion przez chwasty na miedzach, skarpach, poboczach. Jest to szczególnie ważne w przypadku gatunków, których nasiona mogą być łatwo przenoszone przez wiatr lub zwierzęta. Kwitnące chwasty wabią szkodniki zasiedlające rośliny uprawne, a ich nektar jest źródłem pokarmu, natomiast nasiona chwastów są źródłem zwiększonego zachwaszczenia pola w latach następnych;
- W uprawach dyni chwasty wyrastające w rzędach roślin oraz głęboko korzeniące się należy usuwać możliwie wcześnie, zanim zdążą się rozrosnąć, gdyż w czasie ich wrywania można uszkodzić korzenie rośliny uprawnej;
- Nie dopuszczenia do wydania nasion przez chwasty, gdyż zwiększony zapas nasion w glebie powoduje większe zachwaszczenie pola w latach następnych;
- Należy rozpoznawać gatunki chwastów występujące na polu, zarówno w roku poprzedzającym uprawę dyni, jak i we wszystkich ogniwach zmianowania oraz określać ich nasilenie i obszar występowania. Pozwoli to na wybór odpowiedniego sposobu odchwaszczania, a w przypadku gatunków chwastów występujących placowo umożliwi wykonanie zabiegów odchwaszczających tylko w miejscach ich występowania;
- Chwasty można zwalczać termicznie, specjalnymi piełnikami gazowymi (wypalaczami gazowymi), które wykorzystują gaz propan z butli ciśnieniowych. Zabieg taki można zastosować po wschodach chwastów na całej powierzchni pola bezpośrednio przed siewem nasion, czy sadzeniem rozsady oraz do zwalczania chwastów w międzyrzędziach, stosując piełniki gazowe ze specjalnymi osłonami chroniącymi rośliny uprawne. Wypalanie chwastów należy wykonywać w czasie bezwietrznej pogody, aby zminimalizować uszkodzenia roślin uprawnych. Chwasty w rzędach roślin uprawnych należy usuwać ręcznie;
- Uprawa w międzyplonach lub poplonach ścierniskowych takich roślin jak: gorczyca biała, żyto ozime, facelia błękitna, rzodkiew oleista, czy gryka ogranicza występowanie niektórych gatunków chwastów.

UWAGA! W celu zapobiegania wydaniu nasion przez chwasty, a także przenoszeniu nasion chwastów lub ich organów wegetatywnych z terenów sąsiednich na plantację dyni olbrzymiej, oleistej i piżmowej należy obowiązkowo wykaszać należące do tego samego gospodarstwa, nieuprawiane tereny wokół plantacji (np. miedze, rowy, drogi), co najmniej 2 razy w roku (koniec maja/początek czerwca oraz koniec lipca/ początek sierpnia).

Zachwaszczenie w uprawie dyni można ograniczać poprzez ściółkowanie gleby materiałami nieprzepuszczającymi światła - czarną agrowłókniną, folią polietylenową, lub folią z materiałów biodegradowalnych. Ściółki ograniczają dostęp światła do powierzchni gleby i tworzą fizyczną barierę uniemożliwiającą kiełkowanie i wschody chwastów. Mają też pozytywny wpływ na mikroklimat w strefie systemu korzeniowego, optymalizując temperaturę gleby i przyspieszając wzrost roślin. Ściółki rozkłada się przed sadzeniem rozsady/siewem nasion, a następnie, w wycięte w odpowiedniej rozstawie otwory, sadi się rozsady dyni lub umieszcza nasiona. Ściółkowanie dobrze chroni przed chwastami, aczkolwiek w nacięciach folii czy włókniny, obok roślin, mogą pojawiać się chwasty. Ich

liczba jest zwykle niewielka i można je łatwo usunąć ręcznie, najlepiej gdy są jeszcze małe. Niektóre chwasty o wzniesionych i sztywnych łodygach, np. skrzyp polny mogą przebijać osłony i wówczas ich usuwanie jest trudniejsze. Chwasty występujące między pasami włókniny należy zwalczać mechanicznie, ręcznie lub chemicznie przy użyciu opryskiwacza z osłoną chroniącą przed znoszeniem kropel cieczy użytkowej na rośliny dyni. Wadą ściółek jest ich wysoki koszt oraz konieczność usuwania z pola po uprawie. Wyjątkiem są folie biodegradowalne, wykonane np. ze skrobi kukurydzianej, które po przyoraniu ulegają całkowitemu rozłożeniu przez mikroorganizmy naturalnie występujące w glebie, takie jak bakterie i grzyby.

Chemiczna ochrona przed chwastami

Bezpośrednia ochrona przed chwastami upraw dyni olbrzymiej, oleistej i piżmowej może być prowadzona jedynie metodami niechemicznymi, gdyż brak jest obecnie herbicydów dopuszczonych do bezpośredniego stosowania w tej roślinie. Areał upraw dyni jest w Polsce niewielki, chociaż w ostatnich latach obserwuje się wzrost powierzchni jej uprawy. Trudno, więc spodziewać się zainteresowania producentów środków ochrony roślin podjęciem badań nad zwalczaniem chwastów i ewentualną rejestracją herbicydów dla upraw dyni. Należy poszukiwać informacji na temat nowych zastosowań herbicydów, z przeznaczeniem do odchwaszczania dyni.

Herbicydy stosuje się zwykle w okresie letnio-jesiennym, po zbiorze przedplonu. W przypadku późniejszych terminów sadzenia dyni herbicydy mogą być stosowane jesienią lub wiosną. Należy zaznaczyć, że jesienne stosowanie daje lepsze rezultaty. W czasie zabiegu chwasty powinny być w okresie intensywnego wzrostu. Do zwiększenia skuteczności, do cieczy użytkowej tych środków można dodawać odpowiedni adiuwant. Wiosną, po użyciu herbicydów, zabiegi uprawowe lub sadzenie można rozpocząć, gdy na zwalczanych chwastach występują objawy działania środka (więdnięcie, żółknięcie), ale nie wcześniej niż po 5–7 dniach, a najlepiej po 2–3 tygodniach. Gdy gleba jest dobrze doprawiona, rozsadę można sadzić w kilka dni po zabiegu w zamierające chwasty. W okresie jesiennym środki te można stosować do późnej jesieni, jeśli nie występują zbyt niskie temperatury.

Zagrożeniem dla upraw dyni mogą być herbicydy stosowane w przedplonach, dlatego też przed rozpoczęciem jej uprawy należy zapoznać się z wcześniej stosowanymi środkami, ich mechanizmem działania, okresem zalegania w glebie i określić, czy istnieje zagrożenie dla roślin dyni. Można też wykonać test biologiczny na glebie przeznaczonej pod uprawę dyni, wysiewając roślinę wskaźnikową, np. ogórek. Po zastosowaniu w przedplonie mieszanin herbicydów należy przestrzegać zaleceń następstwa roślin dla wszystkich środków wchodzących w skład mieszaniny.

3.2. Choroby

dr Anna Jarecka-Boncela, dr hab. Beata Komorowska, prof. IO

CHOROBY WIRUSOWE

Mozaika dyni - *Zucchini yellow mosaic virus, ZYMV*; *Watermelon mosaic virus, WMV*; *Papaya ringspot virus, PRSV*

Jedna roślina może być zainfekowana przez więcej niż jeden gatunek wymienionych wirusów.

Biologia i przenoszenie. ZYMV ma stosunkowo wąski zakres naturalnych żywicieli, z których większość należy do rodziny dyniowatych. WMV ma szeroki zakres żywicieli, w tym gatunki roślin uprawnych i chwastów. Należą do nich marchew, szpinak, fasola, koniczyna i gatunki chwastów z kilku rodzin, w tym Apiaceae, Asteraceae i Fabaceae. Rola tych żywicieli jako źródeł wirusa dla roślin dyniowatych, nie jest jasna, chociaż najprawdopodobniej wspomagają one przetrwanie wirusa pomiędzy sezonami, szczególnie w obszarach o umiarkowanym klimacie, gdzie dyniowate są uprawiane tylko w sezonie wiosenno-letnim. PRSV ma bardzo niewielu żywicieli spoza rodziny dyniowatych. Głównymi rezerwuarami dla wszystkich trzech wirusów są stare, zakażone wirusem uprawy dyniowatych, chwasty oraz rośliny dyniowate w ogrodach przydomowych. ZYMV, WMV i PRSV są rozprzestrzeniane przez wiele gatunków mszyc m. in. mszycę ogórkową *Aphis (Aphis) gossypii*, mszycę brzoskwińską *Myzus (Nectarosiphon) persicae* i mszycę grochodrzewowo-lucernową *Aphis (Aphis) craccivora*. Te trzy wirusy mogą być również rozprzestrzeniane mechanicznie podczas prac pielęgnacyjnych. Przenoszenie przez nasiona może być ważną drogą rozprzestrzeniania się ZYMV, WMV i PRSV między krajami i regionami.

Objawy. Objawy wywoływane przez każdy z tych trzech wirusów są podobne i często trudne do rozróżnienia. Dodatkowym problemem przy identyfikacji czynnika chorobotwórczego są powszechnie występujące infekcje mieszane.

- ZYMV wywołuje ostrą, żółtą mozaikę, zwykle z towarzyszącymi jej zniekształceniami liści i pęcherzami. Rośliny są często zahamowane we wzroście i słabo zawiązują owoce. Owoce dyniowatych są mniejsze i mogą być pokryte żółtymi plamami i pierścieniami. Na owocach dyni często pojawiają się grudki z żółtym, cętkowanym wzorem.
- WMV powoduje zieloną mozaikę na liściach, ale rzadko jest przyczyną zniekształcenia owoców. Na dyniach pochodzących z porażonych roślin mogą występować jasno- lub ciemnozielone plamy i nieznaczna szorstkość skórki.
- opisano dwa szczepy PRSV, oznaczone PRSV-P i PRSV-W. Pierwszy z nich infekuje papaje i sporadycznie dyniowate, natomiast PRSV-W wywołuje poważne objawy u wielu gatunków dyniowatych. Oba szczepy są blisko spokrewnione pod względem właściwości biologicznych i molekularnych. PRSV-W powoduje wyraźny jasno- i ciemnozielony wzór mozaiki na liściach, które stają się zniekształcone i pokryte pęcherzami. Owoce dyni są często grudkowate i zniekształcone.

Profilaktyka i zwalczanie. WMV i ZYMV są obecnie najczęściej obserwowane w uprawach dyni w Polsce. Obecność potywirusów w roślinach dyni jest przyczyną obniżenia plonu

o około 30%. Szkodliwość tych patogenów wyraźnie zwiększa się, gdy roślina jest porażona równocześnie przez kilka wirusów. W przypadku infekcji WMV, przenieszonego z nasionami, owoce całkowicie tracą wartość handlową. Konieczne jest prowadzenie obserwacji zdrowotności roślin przynajmniej raz w tygodniu podczas sezonu wegetacyjnego. Po stwierdzeniu objawów chorobowych, rośliny należy usunąć.

Mozaika ogórka na dyni - *Cucumber mosaic virus, CMV*

CMV występuje powszechnie na całym świecie, zwłaszcza w regionach o umiarkowanym klimacie. Chociaż wirus ten występuje na roślinach dyniowatych w Polsce, rzadko stanowi problem w uprawie dyni.

Biologia i przenoszenie. CMV ma szeroki zakres roślin żywicielskich - poraża wiele gatunków roślin uprawnych, ozdobnych i chwastów z różnych rodzin. Wirus jest przenoszony przez wiele gatunków mszyc, przy czym do rozprzestrzeniania się potrzebny jest bardzo krótki czas żerowania. Nie stwierdzono, aby wirus rozprzestrzenił się w polu przez kontakt roślina-roślina. Chociaż CMV jest przenoszony przez nasiona wielu gatunków roślin uprawnych i chwastów, nie ma wystarczających dowodów na przenoszenie go przez nasiona dyniowatych.

Objawy. Na rodzaj i nasilenie objawów mogą mieć wpływ: wiek rośliny, odmiana i warunki pogodowe. Zmiany chorobowe pojawiają się najpierw na młodych liściach, na których występują chlorotyczne cętki. Liście są mniejsze, zniekształcone i zwijają się ku dołowi. W miarę postępu choroby, wzrost roślin jest coraz bardziej zahamowany, a ich międzywęzła ulegają skróceniu. Owoce pokryte są cętkami i mogą być zniekształcone.

Profilaktyka i zwalczanie. Konieczne jest prowadzenie obserwacji zdrowotności roślin przynajmniej raz w tygodniu podczas sezonu wegetacyjnego. Po stwierdzeniu objawów chorobowych, rośliny należy usunąć.

CHOROBY BAKTERYJNE

Kanciasta plamistość bakteryjna - *Pseudomonas syringae* pv. *Lachrymans*

Kanciasta plamistość występuje powszechnie w prawie każdym rejonie uprawy roślin dyniowatych na świecie, powodując duże straty.

Biologia i przenoszenie. *P. syringae* pv. *lachrymans* jest gram-ujemną, tlenową, urzęsioną bakterią w kształcie wygiętych pałeczek. Do roślin przedostaje się przez aparaty szparkowe, hydatory i zranienia. W przypadku upraw prowadzonych na glebach piaszczystych nawiewany piasek może być szczególnie niebezpieczny, ponieważ ułatwia zakażenie poprzez ścieranie tkanek roślin. Rozwojowi choroby sprzyja wilgoć. Optymalna temperatura rozwoju choroby wynosi 24-27°C. Porażeniu ulegają wszystkie nadziemne części rośliny w ciągu całego okresu uprawy. Patogen jest przenoszony przez nasiona. Ponieważ bakterie są związane z okrywą nasienną, rozwój infekcji następuje już w momencie pojawienia się liści. Bakteria może być przenoszona z rośliny na roślinę przez rozpryskującą się wodę (również deszcz), owady, sprzęt polowy i ludzi. Wilgoć na liściach jest szczególnie istotnym czynnikiem umożliwiającym rozprzestrzenianie się patogenu za pośrednictwem sprzętu i pracowników rolnych stykających się z roślinami. *P. syringae* pv. *lachrymans* została

wykryta w wodzie z irygacji. Dlatego nawadnianie napowietrzne stanowi nie tylko wysokie ryzyko wprowadzenia patogenu na pola, ale również może powodować wydłużone okresy wilgotności sprzyjające rozwojowi choroby. Bakteria może przetrwać zimę na zainfekowanych resztkach roślinnych.

Objawy. Charakterystycznymi objawami kanciastej plamistości na liściach dyni są drobne, nasiąknięte wodą plamki o nieregularnym kształcie, ograniczone nerwami. Z czasem, środek tych plam staje się nekrotyczny i pęka, pozostawiając dziurki na powierzchni liścia. Podobne objawy mogą wystąpić także na ogonkach liściowych i pędach. Wczesne plamy na owocach są nasiąknięte wodą i mają kształt od owalnego do okrągłego (0,1-0,5 cm). W wilgotnych warunkach wysięk bakteryjny w postaci mlecznego płynu może wyciekać ze zmian na liściach i owocach. Wysychając pozostawia białą, suchą skorupę. W miarę wzrostu roślin plamy brązowieją. Wokół nich mogą tworzyć się żółte otoczki.

Profilaktyka i zwalczanie. Patogen może wyrządzić największe szkody, kiedy do infekcji dojdzie na początku wzrostu roślin. Konieczne jest prowadzenie obserwacji zdrowotności roślin przynajmniej raz w tygodniu podczas sezonu wegetacyjnego. Po stwierdzeniu objawów chorobowych, rośliny należy usunąć.

Bakteryjna plamistość liści - *Xanthomonas cucurbitae* (syn=*X. campestris* pv. *cucurbitae*)

Xanthomonas cucurbitae występuje w Azji (Brunei, Chiny, Indie, Japonia, Kazachstan i Nepal), Afryce (Egipt, Reunion, Seszele), Ameryce Północnej (Kanada, USA), Ameryce Środkowej (Trinidad i Tobago), Ameryce Południowej (Argentyna, Brazylia, Urugwaj) i Oceanii (Australia i Nowa Zelandia). W Europie patogen ten był dotychczas notowany w Federacji Rosyjskiej (część południowa), we Francji (część kontynentalna), Mołdawii i na Ukrainie. W styczniu 2018 r. stwierdzono obecność bakterii na dyni zwyczajnej (*Cucurbita pepa* var. *styriaca*) uprawianej w gruncie na trzech polach we wschodniej części Słowenii (na podstawie raportu nr_2.2018 przygotowanego przez PIORIN). *X. cucurbitae* rozprzestrzenia się wraz z nasionami oraz roślinami do sadzenia. W ten sposób patogen ten może dotrzeć do Polski. Jak dotąd nie przygotowano oceny zagrożenia przez agrofaga (PRA) w odniesieniu do tego gatunku dla terytorium Polski. W krajach Unii Europejskiej patogen ten nie podlega obowiązkowi zwalczania.

Biologia i przeniesienie. Bakteria *X. cucurbitae* jest przenoszona przez nasiona. Może przetrwać w resztkach poźniwnych w glebie przez 24 miesiące, jeśli jest związana z tkanką roślinną. Infekcji sprzyjają temperatury 25-30°C i wysoka wilgotność względna. Choroba często występuje po okresie obfitych deszczów, rosy i zraszania.

Objawy. Objawy chorobowe najpierw pojawiają się na spodniej stronie liści w postaci wodnistych plam, które zwykle mają kanciasty kształt, ale mogą być też nieco zaokrąglone. Na górnej stronie liścia plamy te są barwy żółtej, z czasem brunatnieją lub stają się przezroczyste, przy czym zachowują wyraźną żółtą obwódkę. Plamy na liściach powodowane przez *X. cucurbitae* są początkowo drobniejsze niż te wywoływane przez patogen bakteryjnej kanciastej plamistości liści. Szczególnie małe plamy (0,03 cm) występują na liściach dyni i innych roślin dyniowatych. Jednak w miarę wzrostu roślin plamy zlewają się i mogą przypominać objawy wywoływane przez *P. syringae* pv. *lachrymans*. Wygląd i wielkość plam na owocach może się różnić, w zależności od stopnia dojrzałości skórki

i wilgoci w owocach. Początkowym objawem są zwykle małe, okrągłe, lekko wklęsłe plamy z brązowym środkiem otoczonym ciemną obwódką (wyglądem przypominają nieco parch). Wraz z rozwojem roślin, plamy mogą się zapadać, tworząc pęknięcia na skórce. Powoduje to wnikanie wtórnych mikroorganizmów chorobotwórczych, co prowadzi do gnicia owoców na polu bądź w przechowalni.

Profilaktyka i zwalczanie. Konieczne jest prowadzenie obserwacji zdrowotności roślin przynajmniej raz w tygodniu podczas sezonu wegetacyjnego. Po stwierdzeniu objawów chorobowych, rośliny należy usunąć.

CHOROBY GRZYBOWE

Czarna zgnilizna zawiązków i pędów roślin dyniowatych - *Didymella bryoniae*

Biologia i przenoszenie. Grzyb zimuje w podłożu w formie pseudosklerocjów lub grzybni saprofitycznej, gdzie może przetrwać przez kilka lat. W rozprzestrzenianiu się patogenu biorą udział zarówno zarodniki konidialne jak i workowe. Optymalna temperatura dla rozwoju grzyba to 20-28°C, lecz do infekcji może dochodzić już w temperaturze powyżej 10°C. Najistotniejszym czynnikiem decydującym o tempie rozwoju patogenu jest wilgotność powietrza. Najszybciej rozwija się on przy wilgotności względnej powietrza zbliżonej do 90% i długotrwałym zwilżeniu roślin. Rozwojowi infekcji sprzyja również spadek temperatury w ciągu nocy. Szkodliwość choroby jest wysoka, zwłaszcza w tunelach foliowych. Największe zagrożenie wystąpienia choroby istnieje w okresach chłodnej, pochmurnej i wilgotnej pogody.

Objawy. Grzyb powoduje gnicie, zasychanie zawiązków oraz deformację owoców. Porażane są również liście, łodygi i pędy boczne. Na brzegach liści powstają duże, jasne nekrotyczne plamy z ciemniejszym środkiem. Zainfekowane tkanki roślin przybierają ciemne zabarwienie, ze względu na licznie tworzące się, czarne owocniki grzyba (pseudotecja i piknidia). Jeśli choroba wystąpi na siewkach, prowadzi do bardzo szybkiego ich zamierania.

Profilaktyka i zwalczanie. Nie należy dopuszczać do długotrwałego zwilżenia roślin i utrzymywania wysokiej wilgotności powietrza (powyżej 90%). Dynie rosące pod osłonami należy umiarkowanie, lecz często wietrzyć. Istotne znaczenie ma również wczesne prześwietlanie bujnie rosnących roślin. Ponieważ grzyb zimuje w resztkach roślinnych i na konstrukcjach, niezbędna jest dezynfekcja pomieszczenia uprawowego przed następną uprawą. Konieczne jest prowadzenie obserwacji zdrowotności roślin przynajmniej raz w tygodniu podczas sezonu wegetacyjnego. Po stwierdzeniu objawów chorobowych, rośliny należy usunąć.

Mączniak rzekomy dyniowatych - *Pseudoperenospora cubensis*

Jest to pospolita i bardzo groźna choroba dyni uprawianych w polu i pod osłonami.

Biologia i przenoszenie. Zarodniki kielkują w temperaturze 8-30°C. Optymalne warunki do zarodnikowania patogenu to: wysoka wilgotności powietrza i temperatura 15-20°C. W uprawach pod osłonami choroba rozprzestrzenia się niezwykle szybko. Jeżeli nie podejmie się działań ochronnych, w ciągu dwóch tygodni może dojść do całkowitego zniszczenia

roślin. Rozwojowi choroby (najczęściej lipiec/sierpień) sprzyja długo utrzymujące się zwilżenie liści oraz temperatura 25-30°C w dzień i 10-15°C w nocy.

Objawy. W wyniku infekcji, na górnej stronie blaszek liściowych pojawiają się chlorotyczne, jasnozielone, a następnie żółte plamy, ograniczone nerwami. W warunkach sprzyjających rozwojowi choroby, na dolnej stronie liści, w miejscach obserwowanych plam, pojawia się początkowo szary, a następnie brunatno-fioletowy nalot trzonków i zarodników sporangialnych. Wraz z rozwojem choroby plamy rozszerzają się i zlewają obejmując całą powierzchnię liści. W miarę powiększania się plam liście dyni zaczynają zasychać. W zależności od podatności odmiany oraz warunków atmosferycznych, po kilku dniach od wystąpienia pierwszych objawów może dochodzić do całkowitego zamierania roślin.

Profilaktyka i zwalczanie. Należy bezwzględnie unikać okresu zwilżenia liści trwającego dłużej niż 5 godzin. Z chwilą pojawienia się pierwszych symptomów choroby należy niezwłocznie rozpocząć intensywne zwalczanie chemiczne. Konieczne jest prowadzenie obserwacji zdrowotności roślin przynajmniej raz w tygodniu podczas sezonu wegetacyjnego. Po stwierdzeniu objawów chorobowych, rośliny należy usunąć.

Mączniak prawdziwy dyniowatych - *Podosphaera fusca*

Choroba występuje na wszystkich gatunkach roślin dyniowatych, głównie na tych uprawianych pod osłonami.

Biologia i przenoszenie. Grzyb najlepiej rozwija się przy wilgotności 50% i temperaturze powietrza 20-27°C. Częste zwilżanie liści i przenawożenie azotem przyczyniają się do nasilenia objawów chorobowych. Zarodniki patogenu rozprzestrzeniają się wraz z prądami powietrza i wodą.

Objawy. Na górnej stronie liści powstają charakterystyczne, białe, mączyste plamy, które rozszerzając się często obejmują całą powierzchnię blaszki liściowej. Silnie porażone liście przedwcześnie zamierają. Porażone rośliny wydają niższy plon.

Profilaktyka i zwalczanie. Do uprawy należy wybierać odmiany odporne. Po wystąpieniu pierwszych objawów choroby należy niezwłocznie rozpocząć opryskiwanie roślin zalecanymi fungicydami. Konieczne jest prowadzenie obserwacji zdrowotności roślin przynajmniej raz w tygodniu podczas sezonu wegetacyjnego. Po stwierdzeniu objawów chorobowych, rośliny należy usunąć.

Szara pleśń - *Botrytis cinerea*

Sprawca choroby jest typowym polifagiem porażającym wiele gatunków roślin.

Biologia i przenoszenie. Czynnikiem sprzyjającym rozwojowi patogenu jest bardzo wysoka wilgotność powietrza (optimum 95%) oraz obecność wody na roślinie. Długość okresu utrzymywania się wysokiej wilgotności powietrza jest czynnikiem bezpośrednio decydującym o rozwoju choroby. Temperatura w tym przypadku ma niewielkie znaczenie. Optymalna temperatura do rozwoju infekcji wynosi 17-23°C. Rośliny, które uprzednio przeszły jakikolwiek stres, np. wodny, termiczny lub świetlny, są bardziej podatne na porażenie przez *B. cinerea*. Do infekcji dochodzi przez zranienia lub poprzez wnikiwanie strzępek patogenu przez nieuszkodzoną tkankę okrywającą.

Objawy. Patogen infekuje liście, pędy, kwiaty i owoce we wszystkich fazach rozwojowych. Porażenie zwykle zaczyna się od wierzchołka owocu, gdzie gromadzą się krople wody ułatwiające infekcję. Objawy chorobowe to brunatne, nekrotyczne plamy, pokryte szarym, pylącym nalotem grzybni i zarodników konidialnych. Zainfekowana tkanka zasycha. Owoce często są silnie porażone już w początkowej fazie wzrostu.

Profilaktyka i zwalczanie. Bardzo duże znaczenie w ograniczaniu szkodliwości szarej pleśni ma kształtowanie mikroklimatu w obiekcie. Przede wszystkim należy dążyć do obniżenia wilgotności w pomieszczeniu uprawowym, w razie potrzeby poprzez jednoczesne wietrzenie i ogrzewanie. W warunkach dużego zagrożenia należy stosować przemiennie zalecane fungicydy. Konieczne jest prowadzenie obserwacji zdrowotności roślin przynajmniej raz w tygodniu podczas sezonu wegetacyjnego. Po stwierdzeniu objawów chorobowych, rośliny należy usunąć.

Fuzaryjna zgorzel dyniowatych - *Fusarium solani* f. sp. *cucurbitae*

Biologia i przenoszenie. Sprawca choroby rozwija się w podłożu, z którego infekuje rośliny. W podłożu patogen może przetrwać przez kilka lat w postaci chlamydospor (zarodników przetrwalnikowych). Do infekcji może dojść w fazie produkcji rozsady lub w dalszym okresie wegetacji.

Objawy. Objawy chorobowe powodowane przez *F. solani* to zgnilizna korzeni, szyjki korzeniowej i podstawy pędu roślin. Nekroza może rozszerzać się nawet do kilkudziesięciu centymetrów nad powierzchnią podłoża. Porażone rośliny więdną, stają się chlorotyczne i dość szybko zamierają.

Profilaktyka i zwalczanie. Należy utrzymywać optymalną wilgotność podłoża i nie dopuszczać do długotrwałego zwilżenia dolnych części łodyg. Rozsadę powinno się produkować w podłożu wolnym od patogenów (świeży i odkażony substrat, substrat handlowy). Po stwierdzeniu wystąpienia patogenu w uprawie, należy zachować 3-4 letnią przerwę w uprawie roślin dyniowatych i dokonać dezynfekcji podłoża. Z plantacji należy usuwać chore rośliny, a następnie je spalić. Źródłem patogenu może być również woda wykorzystywana do podlewania lub zraszania roślin. Najczęściej pochodzi ona z okolicznych cieków wodnych lub stawów, która jest zakażona zarodnikami patogenu.

W tabeli 5 przedstawiono zalecenia dotyczące profilaktyki i sposobów zwalczania najważniejszych chorób występujących u dyni olbrzymiej, piżmowej i oleistej.

Tabela 5. Program ochrony dyni olbrzymiej, oleistej i piżmowej przed najważniejszymi chorobami

Choroba	Profilaktyka i sposób zwalczania
Mozaika dyni	Należy używać materiału siewnego kategorii kwalifikowany lub standard. Wysiewać certyfikowane nasiona wolne od wirusów. W przypadku nasion dyni piżmowej stosować odmiany odporne lub tolerancyjne. Usuwać z pola rośliny chore, a następnie niszczyć je np. palić. Zwalczać mszyce będące wektorem wirusa oraz chwasty rosnące w otoczeniu.
Kanciasta plamistość bakteryjna	Należy używać materiału siewnego kategorii kwalifikowany lub standard. Zaleca się wysiew zaprawionych nasion wolnych od patogenu. W przypadku nasion dyni

	<p>piżmowej stosować odmiany odporne lub tolerancyjne. Zwalczać chwasty, na których bakterie mogą bytować.</p>
Bakteryjna plamistość liści	<p>Należy używać materiału siewnego kategorii kwalifikowany lub standard. Zaleca się wysiew zaprawionych nasion wolnych od patogenu. W przypadku nasion dyni piżmowej stosować odmiany odporne lub tolerancyjne. Zwalczać chwasty, na których bakterie mogą bytować.</p>
Mączniak rzekomy dyniowatych	<p>Wprowadzać do uprawy odmiany odporne lub tolerancyjne na sprawcę choroby. Zaniechać uprawy dyniowatych na tym samym stanowisku przez minimum 4 lata. Unikać zbyt gęstego nasadzenia roślin. W ochronie chemicznej stosować profilaktycznie i interwencyjnie fungicydy dopuszczone do ochrony dyni przed mączniakiem rzekomym zgodnie z obowiązującym programem ochrony.</p>
Szara pleśń	<p>Wprowadzać do uprawy odmiany dyni odporne lub tolerancyjne na szarą pleśń. Rośliny wysadzać w optymalnej rozstawie, unikać zbytniego zagęszczenia w rzędach i między rzędami w celu zapewnienia odpowiedniego przewietrzania (utrzymanie właściwej wilgotności). Stosować racjonalne nawożenie azotowe oraz systematycznie odchwaszczać i nawadniać plantacje. Wprowadzać systemy nawadniania kropłowego. Unikać długotrwałego zwilżenia liści podczas podlewania. Ochronę chemiczną rozpocząć profilaktycznie, zarejestrowanymi fungicydami, opryskując rośliny już po wysadzeniu na miejsce stałe. Uwzględnić w ochronie dopuszczone środki biologiczne.</p>
Mączniak prawdziwy dyniowatych	<p>Wprowadzać do uprawy odmiany odporne lub tolerancyjne na sprawcę choroby. Dokładnie niszczyć resztki pozbiorecze. W ochronie chemicznej stosować profilaktycznie i interwencyjnie fungicydy dopuszczone do ochrony dyni przed mączniakiem prawdziwym zgodnie z obowiązującym programem ochrony.</p>
Fuzaryjna zgorzel dyniowatych	<p>Do wysiewu należy używać materiału siewnego kategorii kwalifikowany lub standard. W przypadku nasion dyni piżmowej stosować odmiany odporne lub tolerancyjne. Po stwierdzeniu wystąpienia patogenu w uprawie, należy zachować 3-4 letnią przerwę w uprawie roślin dyniowatych i dokonać dezynfekcji podłoża. Z plantacji należy usuwać chore rośliny a następnie je spalić. Źródłem patogenu może być również woda służąca do podlewania lub zraszania roślin. Najczęściej jest to woda pochodząca z okolicznych cieków wodnych lub stawów, która jest zakażona zarodnikami patogenu.</p>

3.3. Szkodniki

dr hab. Grażyna Soika, prof. IO, dr Katarzyna Pochrzast

PLUSKWIAKI (Hemiptera) - rodzina mszycowate (Aphididae)

Mszyca ogórkowa - *Aphis (Aphis) gossypii* (Glover, 1877)

Mszyca ogórkowa występuje pospolicie na terenie całego kraju. Jest gatunkiem dwudomnym. Żywicielami pierwotnymi tej mszycy są krzewy (np. kruszyna i szakłak), natomiast żywicielami wtórnymi są warzywa dyniowate (ogórek, dynia, cukinia, melon, kawon), szparagi, groch, fasola, oberżyna i pomidory.

Rodzaj uszkodzeń. Najbardziej narażone na uszkodzenia są młode siewki. Mszyce opanowują liścienie, ograniczając dalszy wzrost rośliny. Zarówno osobniki dorosłe, jak i larwy wysysają sok komórkowy, powodując odbarwienie (chlorozy), marszczenie i zasychanie liści. Przy dużym zagęszczeniu mszyc liście szarzeją, a kwiaty i zawiązki owoców opadają. Ponadto, wydalana przez owady spadź stanowi pożywkę dla grzybów sadzakowych, pokrywających roślinę w formie czarnego nalotu. Grzyby wraz z chlorozami znacznie ograniczają powierzchnię asymilacyjną, co wpływa na obniżenie plonu. Mszyca ogórkowa jest wektorem wielu wirusów (np. mozaiki ogórka). Niezwalczana może doprowadzić do zupełnego obumarcia rośliny już po trzech tygodniach od jej zasiedlenia.

Opis szkodnika. Osobniki uskrzydłone są długości ok. 2 mm. Głowę i tułów mają czarne, a odwłok zielony, z ciemnymi plamkami po bokach. Osobniki bezskrzydłe mają długość 1,0-1,5 mm i zmienną barwę - od jasnożółtej, przez pomarańczową do ciemnozielonej, a także ciemne syfony oraz jasne nogi z ciemnymi stopami i wierzchołkami goleni. Czułki mają ok. 2/3 długości ciała. Jaja bezpośrednio po złożeniu są żółte, a przed wylęgiem larw - czarne i błyszczące. Larwy mają różną barwę - od szarej do zielonej.

Zarys biologii. Mszyca ogórkowa zimuje w szklarniach lub w formie jaj na pierwotnych roślinach żywicielskich, na których w sezonie rozwija pierwsze pokolenie. Pojawiające się w nim uskrzydłone osobniki przelatują na przełomie czerwca i lipca na rośliny uprawne, gdzie rozwijają się kolejne pokolenia. Pod koniec lata uskrzydłone osobniki wracają na żywiciela pierwotnego, aby złożyć zimujące jaja.

Profilaktyka i zwalczanie. W miarę możliwości należy zachować izolację przestrzenną od potencjalnych miejsc zimowania mszyc - zakrzewień z kruszyną i szakłakiem. Zaraz po siewie nasion rzędy można przykryć włókniną ograniczającą przedostanie się mszyc na siewki. Przez cały cykl uprawowy, przynajmniej raz w tygodniu, należy lustrować rośliny na obecność mszyc. Po stwierdzeniu pierwszych, pojedynczych kolonii na 10% roślin należy podjąć decyzję o zwalczaniu środkami chemicznymi zalecanymi do integrowanej produkcji, najlepiej selektywnymi, o krótkiej karencji i prewencji.

Mszyca brzoskwiniowa - *Myzus (Nectarosiphon) persicae* (Sulzer, 1776)

Jest to gatunek mszycy pospolicie występującej na terenie całego kraju. Mszyca brzoskwiniowa jest holocykliczna (o pełnym cyklu życiowym - wytwarza formy płciowe i bezpłciowe), ale często i anholocykliczna (o niepełnym cyklu życiowym - wytwarza wyłącznie formy bezpłciowe). Jest różnodomna i polifagiczna - migruje z brzoskwini i kolcowoju pospolitego na różne rośliny zielne, zwłaszcza kapustowate i psiankowate. Spośród warzyw występuje m. in. na ziemniaku, pomidorze, szparagach, kapuście, buraku, dyni i ogórku.

Rodzaj uszkodzeń. W wyniku bezpośredniego żerowania, w miejscu bytowania kolonii, dochodzi do deformacji, zwijania i odbarwienia liści. Żerowanie prowadzi do zahamowania wzrostu i rozwoju rośliny. Liczba zawiązywanych owoców ulega zmniejszeniu. Mszyca ta jest wektorem wielu wirusów (np. mozaiki ogórka i żółtej mozaiki cukinii).

Opis szkodnika. Osobniki uskrzydłone są długości ok. 2 mm, głowa i tułów są u nich czarne, a odwłok oliwkowozielony z dużą, ciemną plamą pośrodku. Osobniki bezskrzydłe mają 1,2-2,1 mm długości i zmienną barwę – białawo-zieloną, żółtozieloną, szarozieloną oraz

różowawo-czerwoną (u niedojrzałych, uskrzydłych samic). Syfony są u nich jasne i nieco rozdęte. Czułki sięgają nasady syfonów. Larwy są podobne do osobników dorosłych, lecz nieco mniejsze.

Zarys biologii. Mszyca zimuje w szklarniach, domach i przechowalniach warzyw, a także w stadium jaj na drzewach brzoskwini i kolcowoju. Wiosną, na żywicielu pierwotnym rozwijają się dwa pokolenia. Osobniki uskrzydłone pojawiają się w maju i przelatują na uprawy warzyw. W krótkim czasie rozmnażające się partenogenetycznie samice wytwarzają liczne kolonie. Jesienią samice uskrzydłone przelatują z powrotem na brzoskwinie i kolcowój, gdzie składają jaja zimujące. Rozwój jednego pokolenia trwa od 1-2 tygodni.

Profilaktyka i zwalczanie. W miarę możliwości należy zachować izolację przestrzenną od miejsc z roślinami, na których zimują mszyce - m.in. sadów brzoskwiniowych. W okresie wegetacji dobrze jest zwalczać chwasty, na których mogą rozwijać się mszyce. Lustrację roślin na obecność mszyc należy prowadzić przez cały cykl uprawowy przynajmniej raz w tygodniu. Progiem zagrożenia jest wykrycie pierwszych kolonii mszyc na 10% roślin. Należy wówczas podjąć decyzję o zwalczaniu środkami chemicznymi zalecanymi do integrowanej produkcji, najlepiej selektywnymi, o krótkiej karencji i prewencji.

Mszyca smugowa - *Macrosiphum (Macrosiphum) euphorbiae* (Thomas, 1878)

Gatunek ten występuje pospolicie na terenie całego kraju. Mszyca smugowa jest holocykliczna (o pełnym cyklu życiowym - wytwarza formy płciowe i bezpłciowe) i jednodomna. Pod osłonami występuje jako rasa anholocykliczna (o niepełnym cyklu życiowym - wytwarza wyłącznie formy bezpłciowe). Jest polifagiem, zasiedlającym rośliny dziko rosnące (np. wilczomlec sosnkę i lepnice rozdętą), uprawne (m. in. ziemniaki, pomidory, paprykę, ogórka, sałatę, dynię i kapustę), a także ozdobne (np. różę).

Rodzaj uszkodzeń. Mszyce żerują na łodygach, ogonkach liściowych i liściach, wysysając z nich sok komórkowy. Uszkodzone liście żółkną, ulegają zniekształceniu i zwijają się. Cała roślina na skutek obniżenia tempa asymilacji ma zahamowany wzrost i rozwój. Mszyce wyrządzają też szkody pośrednio, przenosząc liczne wirusy (np. afidorodnego wirusa żółtaczkę dyniowatych i wirusa żółtej mozaiki cukinii).

Opis szkodnika. Długość bezskrzydłych samic to 1,7-3,5 mm. Osobniki uskrzydłone mają zmienne ubarwienie - od różnych odcieni zieleni po kolor różowy. Czułki i syfony są u nich ciemniejsze, a grzbietowa smuga jaśniejsza, niż u form bezskrzydłych. Osobniki bezskrzydłe są kształtu gruszkowatego, o ciele raczej błyszczącym, barwy zmiennej, jak u osobników uskrzydłych. Czułki są sześcioczłonowe, dłuższe od ciała, zaciemnione na wierzchołkach lub całkowicie ciemne. Na III. członie znajduje się od 2 do 6 rynnacji wtórnych. Ogonek ma 8-10 bocznych włosków.

Zarys biologii. Mszyce zimują w szklarniach lub przechowalniach warzyw. W maju lub czerwcu pojawiają się pierwsze formy uskrzydłone, które migrują na uprawy polowe. Ostatnie pokolenie osobników uskrzydłych rozwija się jesienią. Rozwój jednego pokolenia trwa 8-17 dni, a pojedyncza samica rodzi ok. 35 larw.

Profilaktyka i zwalczanie. Przez cały cykl uprawowy, przynajmniej raz w tygodniu należy lustrować rośliny na obecność mszyc. Decyzję o zwalczaniu należy podjąć po stwierdzeniu

pierwszych kolonii mszyc na 10% roślin. Należy wówczas zastosować środki chemiczne zalecane do integrowanej produkcji, najlepiej selektywne, o krótkiej karencji i prewencji.

PLUSKWIAKI (Hemiptera) - rodzina tasznikowate (Miridae)

Zmienik lucernowiec - *Lygus rugulipennis* (Poppius, 1911)

Gatunek tego pluskwiaka występuje powszechnie w całej Polsce. Zmienik lucernowiec jest polifagiem, który żeruje na licznych roślinach uprawnych, dziko żyjących i ozdobnych. Spośród warzyw występuje m. in. na ogórku, grochu, fasoli, papryce, pietruszce, kapuście i kalafiorze.

Rodzaj uszkodzeń. Zarówno owady dorosłe, jak i larwy, nakłuwają liście, pędy, pąki kwiatowe i kwiaty, wysysając z nich soki roślinne. Efektem tych uszkodzeń jest brunatnienie, zasychanie i zamieranie tkanek. Na liściach pojawiają się dziury, a pąki i kwiaty opadają. Silnie zaatakowane rośliny słabo owocują.

Opis szkodnika. Osobniki dorosłe są długości 5-6 mm i mają zmienne ubarwienie: oliwkowe, ciemnobrunatne lub czerwobrazowe, z punktowanym przedpleczem. Tarczka jest trójkątna, z charakterystycznym czarnym wzorem w kształcie litery W. Jaja są kremowe, o długości do 1 mm. Larwy są bezskrzydłe, zielone, z czarnymi plamkami na grzbiecie.

Zarys biologii. Zimują postaci dorosłe, które wiosną przelatują na rośliny żywicielskie. W maju samice składają jaja, z których po 2-3 tygodniach wylęgają się larwy. Stają się one osobnikami dorosłymi ok. połowy lipca. Zmienik lucernowiec wydaje dwa pokolenia w ciągu roku. Drugie pokolenie pojawia się w lipcu-sierpniu.

Profilaktyka i zwalczanie. Zalecane jest zachowanie izolacji przestrzennej od wieloletnich upraw bobowatych, a także odchwaszczanie plantacji i miejsc wokół niej. Progiem zagrożenia jest wykrycie 2 osobników na 1 m.b. rzędu (w 5 miejscach uprawy) w okresie kwitnienia i na początku zawiązywania owoców. Zmieniki występują na plantacji placowo. We wczesnych fazach nalotu pojawiają się na obrzeżach uprawy, dlatego dobrze jest ograniczać opryskiwania tylko do tych miejsc.

WCIORNASTKI (Thysanoptera) - rodzina wciornastkowate (Thripidae)

Wciornastek tytoniowiec - *Thrips tabaci* (Lindeman, 1889)

Wciornastek tytoniowiec występuje pospolicie w całym kraju. Jest polifagiem, zasiedlającym ponad 300 gatunków roślin uprawnych (polowych i pod osłonami) oraz dziko rosnących. Spośród warzyw atakuje m. in. cebulę, por, czosnek, szczypiorek, kapustowate i dyniowate.

Rodzaj uszkodzeń. Wciornastki odżywiają się sokiem komórkowym roślin. W miejscach żerowania powstają drobne, białosrebrzyste plamki. Charakterystyczne jest pozostawianie na nich czarnych, punktowych odchodów. Silnie uszkodzone liście żółkną i są pokryte licznymi, białymi cętkami.

Opis szkodnika. Samice są długości ok. 1 mm, o zmiennej barwie - żółtej (wiosną), jasnobrazowej (wiosną i latem) i ciemnobrazowej (jesienią). Szczeciny na ich ciele i skrzydłach są ciemne. Czułki są siedmioczłonowe, człon I. jest zawsze jasny, pozostałe do

połowy jasno- a od połowy ciemnobrązowe. Skrzydła mają jasne i otoczone długimi włoskami (strzępiną). Larwy są bezskrzydłe, mniej ruchliwe, I. i II. stadium jest barwy kremowej z zaciemnieniami na czułkach, nogach i końcowych segmentach odwłoka.

Zarys biologii. Zimują samice w resztkach roślinnych, w wierzchniej warstwie ziemi, miedzach i nieużytkach. Wiosną przemieszczają się na rośliny żywicielskie, gdzie żerują i rozmnażają się do jesieni. Samica składa jaja do tkanki roślinnej, z których wylęgają się larwy, schodzące do ziemi po zakończeniu żerowania. Po 1-2 tygodniach przeobrażają się w osobniki dorosłe, które dają początek następnemu pokoleniu. W ciągu roku rozwija się 4-6 pokoleń. Rozwój jednego pokolenia trwa od 18-30 dni.

Profilaktyka i zwalczanie. Liczebność wciornastków w okresie wegetacji znacznie ogranicza zbieranie i niszczenie resztek poźniwnych, a także chwastów w uprawie jak i jej otoczeniu. W miarę możliwości należy unikać sąsiedztwa upraw z warzywami żywicielskimi. Po zbiorze roślin dobrze jest wykonać głęboką orkę. Występowanie wciornastka należy monitorować w okresie od maja do lipca umieszczając 4 szt./ha niebieskich lub żółtych tablic lepowych. Ponadto, przynajmniej raz w tygodniu trzeba wykonywać lustrację na obecność larw i osobników dorosłych na najmłodszych liściach. Zwalczanie należy wykonać po stwierdzeniu pojedynczych osobników. Środki chemiczne zalecane do integrowanej produkcji powinno się stosować od fazy wyraźnie rozwiniętego pierwszego liścia do pełni kwitnienia, nie więcej niż trzy razy w sezonie i nie częściej niż co 7-10 dni.

MUCHÓWKI (Diptera) – rodzina śmietkowate (Anthomyiidae)

Śmietka kielkówka - *Delia florilega* (Zetterstedt, 1845)

Gatunek tej muchówki jest pospolity na terenie całego kraju. Śmietka kielkówka jest poligafiem. Szkodliwe są larwy, które żerują m. in. na dyniowatych (ogórku, dyni, cukinii), fasoli, grochu, szparagach, kapustowatych, szpinaku, cebuli i czosnku.

Rodzaj uszkodzeń. Największe szkody wyrządzają larwy I. pokolenia. Wiosną opanowują i niszczą (gdy gleba jest chłodna i wilgotna) kiełkujące nasiona, wgryzając się do ich wnętrza. Żerują również na siewkach, drążąc chodniki w części podliścieniowej i w liścieniach, powodując ich zamieranie. Przy dużej koncentracji szkodnika może dojść do całkowitego zniszczenia uprawy. Larwy II. i III. pokolenia żerują w tkankach starszych roślin, często zagniwających.

Opis szkodnika. Osobniki dorosłe są długości 2,8-4,8 mm, brązowawoszare, z odwłokiem z ciemną smugą po stronie grzbietowej. Goleń I. pary odnóży zwykle ma 2-3 szczeciny, goleń II. pary odnóży - mniej niż 5 szczecin. U samców, pierwszy człon stopy II. pary odnóży posiada szczotkę z długich szczecin. Jaja są długości ok. 1 mm, białe, z delikatnym siatkowaniem i płytkimi zagłębieniami podzielonymi wąskimi krawędziami. Larwy są białawe i mają długość 5,9-6,8 mm. Przednie przetchlinki są u nich zaopatrzone w 6-8 brodawek. Bobówki są brązowe o długości 4,3-5,0 mm.

Zarys biologii. Zimują bobówki w ziemi, na głębokości do 5 cm. W kwietniu-maju pojawiają się muchówki I. pokolenia, które po kopulacji składają jaja pod grudkami świeżo przyoranej ziemi. Larwy żerują początkowo w szczątkach organicznych i przechodzą na kiełkujące

rośliny. Muchówki II. pokolenia pojawiają się w lipcu, a III. pokolenia - w sierpniu-październiku.

Profilaktyka i zwalczanie. Należy unikać zakładania plantacji w miejscach zacienionych, chłodnych i wilgotnych, sąsiadujących z roślinami kwitnącymi na żółto, biało lub niebiesko, gdyż są one pokarmem i wabikiem dla osobników dorosłych. Ryzykowne są również stanowiska po plantacjach roślin wieloletnich, i po których zostaje dużo resztek poźniwnych (np. kapustowate). Należy przestrzegać zasad prawidłowego zmianowania, a także dbać o odchwaszczanie, zarówno na plantacji, jak i jej obrzeżach. Śmietka kielkówka stanowi problem na glebach z dużą zawartością szczątków nierozłożonej materii organicznej, dlatego obornik lub nawóz zielony powinno stosować się jesienią, po czym starannie go przyorać, aby nie przyciągał zapachem muchówek. Szczególnie atrakcyjne do składania jaj jest dla nich świeżo przyorane pole, dlatego dobrze jest przygotować je odpowiednio wcześniej przed siewem. Rzędy z wysianymi nasionami można przykrywać włókniną lub markizetą. Progiem zagrożenia jest stwierdzenie w okresie kiełkowania i wchodów więcej niż 10% zniszczonych przez larwy siewek w uprzednim roku. Lustrację liścieni i stożków wzrostu należy prowadzić w 3-5 miejscach plantacji.

MOTYLE (Lepidoptera) – rodzina sówkowate (Noctuidae)

Słonecznica orężówka - *Helicoverpa armigera* (Hübner, 1808)

Jest to motyl pospolity na terenie prawie całego kraju (za wyjątkiem terenów północnych). Słonecznica jest polifagiem, żeruje m. in. na słoneczniku, kukurydzy, psiankowatych, dyni, fasoli, grochu, papryce, a także różnych gatunkach roślin ozdobnych.

Rodzaj uszkodzeń. Gąsienice żerują na nadziemnych częściach rośliny. Wygryzają one nieregularne otwory w liściach i kwiatach i ogryzają pędy i miękkie części roślin. Wgryzają się również do wnętrza pąków kwiatowych, owoców i ich zawiązków. Zaatakowane owoce przedwcześnie dojrzewają i opadają. Przy intensywnym żerowaniu może dojść do całkowitego zeszkielecienia rośliny.

Opis szkodnika. Motyl jest długości 1,8 cm, o rozpiętości skrzydeł 3-4 cm. Ubarwienie skrzydeł ma zmienne - od jasnoszarego przez brązowawe, jasnożółte, do czerwono-brązowego. W rysunku skrzydeł I. pary widoczne są plamki (po 2 na skrzydle) i paski. II. para skrzydeł jest barwy bladostomkowej z ciemnym pasem na obrzeżu. Jaja są białe, kuliste, o średnicy ok. 0,5 mm, ze spłaszczoną podstawą, promieniście żebrowane, z czasem ciemnieją. Gąsienice są długości 4-5 cm, barwy zielonej, żółtej, różowej, czerwono-brązowej, a czasem niemal czarnej. Wzdłuż ich boku ciągnie się dość szeroki jasny pas, a na grzbiecie ciemny. Ciało mają pokryte krótkimi, kolczastymi wyrostkami oskórka. Poczwaraki są długości 1,8-2,5 cm, czerwono-brązowe, z dwoma kolcami na jednym z końców.

Zarys biologii. Owady te mogą rozwijać do 6 pokoleń w ciągu roku. W optymalnych warunkach pogodowych pełen rozwój jednej generacji trwa 35-40 dni. Formą zimującą są poczwaraki.

Profilaktyka i zwalczanie. Należy przestrzegać terminów odpowiednich zabiegów agrotechnicznych - zmianowania, podorywki i nawożenia. Trzeba usuwać i niszczyć resztki poźniwne lub je rozdrobnić i głęboko przeorać jesienią. Rozpoznanie tego motyla może być

trudne z uwagi na zmienność ubarwienia zarówno osobników dorosłych, jak i gąsienic. Do sygnalizacji samic można stosować pułapki feromonowe. W momencie odłowienia motyli należy przeprowadzić zabieg opryskiwania środkami zarejestrowanymi do zwalczania słonecznicy orężówki na dyni.

Rolnice (larwy)

W Polsce występuje kilkadziesiąt gatunków rolnic. Do najbardziej pospolitych i szkodliwych należy **rolnica zbożówka** *Agrotis segetum* (Denis & Schiffermüller, 1775). W nieco mniejszym nasileniu mogą wystąpić: **rolnica czopówka** *Agrotis exclamationis* (L., 1758), **rolnica gwoździówka** *Agrotis ipsilon* (Hufnagel, 1766) i **rolnica panewka** *Xestia (Megasema) c-nigrum* (L., 1758). Wszystkie są polifagami, żerującymi na wielu gatunkach roślin uprawnych i dziko rosnących z wielu rodzin botanicznych.

Rodzaj uszkodzeń. Młode gąsienice żerują na nadziemnych częściach roślin, uszkodzając liście lub wschodzące rośliny. Starsze uszkodzają również części podziemne, a nocą wychodzą na powierzchnię ziemi podgryzając rośliny u nasady. Jedna gąsienica może zniszczyć nawet kilka roślin. W przypadku dużej gradacji szkodnika, mogą wystąpić place pozbawione roślin (tzw. łysiny).

Opis szkodnika. Motyle mają rozpiętość skrzydeł 2,5-4,5 cm. Ich skrzydła są barwy od jasnobeżowej do szaro-brunatnej. Przednie skrzydła są ciemniejsze od tylnych i posiadają różne rysunki - okrągłe, owalne i nerkowate plamki oraz przepaski. Gąsienice są długości od 3,0-6,0 cm, walcowate, szare, brunatne lub oliwkowe, z połyskiem, zwijają się w kłębuszek w czasie spoczynku lub w razie zaniepokojenia. Poczwaraki są zamknięte, czerwobrnatne.

Zarys biologii. Zimują gąsienice lub poczwaraki w ziemi (do ok. 20 cm). Gąsienice opuszczają kryjówki zimowe i zaczynają żerować w kwietniu, gdy temperatura gleby przekracza 10°C. Następnie schodzą do gleby w celu przepoczwarczenia. Motyle wylatują na przełomie maja-czerwca i są aktywne o zmierzchu i w nocy. Samice składają jaja (do 2000 sztuk) do gleby lub na rośliny. Młode gąsienice wylęgają się po 5-15 dniach i żerują na roślinie w dzień. Starsze są aktywne głównie w nocy, w ciągu dnia chowają się pod ziemią. W zależności od warunków klimatycznych mogą rozwinąć się 1-2 pokolenia w roku.

Profilaktyka i zwalczanie. Podstawową metodą ograniczania liczebności rolnic jest prawidłowo prowadzona agrotechnika. Bezpośrednio po zbiorze roślin przedplonowych zaleca się wykonanie podorywki, a jesienią głębokiej orki, ponieważ podczas tych zabiegów ginie znaczna część gąsienic i poczwarek. W rejonach, gdzie stwierdzono rolnice, należy zaorywać nieużytki stwarzające doskonałe warunki do ich rozmnażania. W sezonie wegetacyjnym, na plantacjach i w ich pobliżu należy też niszczyć kwitnące chwasty, będące źródłem pokarmu dla motyli. W celu określenia zagrożenia uprawy przez rolnice należy w okresie od początku maja do końca września prowadzić monitoring lotu motyli (zwłaszcza rolnicy zbożówki) za pomocą pułapek feromonowych. Pułapki (w liczbie 2 szt./ha) umieszcza się zawsze nad wierzchołkami roślin i sprawdza przynajmniej 2 razy w tygodniu na obecność motyli. Dodatkowo, systematycznie, co najmniej raz w tygodniu, należy lustrować rośliny na obecność gąsienic, które zazwyczaj pojawiają się po upływie 15-25 dni od momentu odnotowania szczytu liczebności motyli. Sygnałem do podjęcia decyzji o zwalczaniu jest

stwierdzenie pierwszych młodych gąsienic na liściach. W pierwszej kolejności, do zwalczania gąsienic rolnic zaleca się stosować środki zawierające bakterie *Bacillus thuringiensis*. Walka chemiczna polega na opryskiwaniu insektycydami zarejestrowanymi do zwalczania rolnic na dyni. Ze względu na placowy charakter występowania szkodnika, pierwszy zabieg można ograniczyć do miejsc, w których stwierdzono obecność gąsienic. Zabiegi należy wykonywać w godzinach wieczornych.

CHRZĄSZCZE (Coleoptera) – rodzina stonkowate (Chrysomelidae)

Zachodnia kukurydziana stonka korzeniowa - *Diabrotica virgifera* (LeConte, 1858)

Jest to gatunek inwazyjny, który pochodzi z Ameryki Północnej. W Polsce notowany jest głównie w południowej części, ale występuje także w województwach mazowieckim, łódzkim i wielkopolskim. Głównym żywicielem szkodnika jest kukurydza, ale również dynia, ogórek, kawon, melon, słończnik, topinambur i rośliny dziko żyjące.

Rodzaj uszkodzeń. Chrząszcze żywią się pyłkiem kwiatowym. W wyniku żerowania niszczą pylniki i słupki, efektem czego jest niezawiązywanie się owoców. W jednym kwiecie dyni może być wiele chrząszczy. Sporadycznie chrząszcze mogą też żywić się liśćmi.

Opis szkodnika. Chrząszcz jest długości ok. 4-7 mm. Samice są nieco większe od samców. Czułki są nitkowate, zwykle 11-członowe, dłuższe u samców. Zabarwienie ciała jest zmienne - od odcieni żółci, przez jasną zieleń, aż do jasnopomarańczowego. Pokrywy skrzydeł u samic mają ciemne pasy, a u samców w znacznej części są niemal jednolicie ciemne. U obu płci występują osobniki zarówno jednolicie jasno, jak i ciemno zabarwione, w tym o zmiennym paskowaniu, co utrudnia jednoznaczny identyfikację płci.

Zarys biologii. Zimują jaja w glebie. Wylęg larw rozpoczyna się wiosną i może trwać do połowy lata. W optymalnych warunkach (temperatura 22°C i umiarkowana wilgotność gleby) rozwój trzech stadiów larwalnych trwa ok. 30 dni. Larwy przepoczwarczają się w ziemi. Osobniki dorosłe pojawiają się w okresie lipiec-sierpień.

Profilaktyka i zwalczanie. Zaleca się przestrzeganie zalecanych metod agrotechnicznych i zastosowanie odpowiedniego płodozmianu. Po zbiorze owoców, należy dokładnie rozdrobnić resztki poźniwne i przeprowadzić głęboką orkę. W celu zniszczenia ognisk występowania stonki konieczne jest dokładne oczyszczenie maszyn oraz narzędzi z gleby i resztek roślinnych, aby zapobiec przypadkowemu zawleczeniu stonki w inne miejsca. Należy unikać zakładania plantacji w sąsiedztwie pól kukurydzy, a także zwalczać chwasty z pyłkiem wabiącym chrząszcze (np. nawłóć, komosę, włośnicę). W celu zapewnienia wczesnego wykrycia szkodnika w uprawie można wykorzystywać pułapki feromonowe. Do zwalczania chemicznego stosuje się aktualnie zarejestrowane insektycydy przeznaczone do tego celu.

CHRZĄSZCZE (Coleoptera) – rodzina poświętnikowate (Scarabaeidae)

Pędraki (larwy)

Larwy poświętnikowatych występują powszechnie na terenie całego kraju. Są polifagami, żerującymi na licznych gatunkach roślin uprawnych i dziko rosnących. Największe szkody

wyrządzają: **chrabąszcz majowy** *Melolontha melolontha* (L., 1758), **guniak czerwczyk** *Amphimallon solstitiale* (L., 1758) i **ogrodnica niszczylistka** *Phyllopertha horticola* (L., 1758).

Rodzaj uszkodzeń. Szkody wyrządzają zarówno larwy, jak i osobniki dorosłe. Pędraki uszkadzają podziemne pędy i korzenie. Mogą też niszczyć siewki i młode rośliny. Bardziej żarłoczne są starsze stadia larwalne. Dorosłe owady żerują na liściach roślin, wygryzając nieregularne dziury.

Opis szkodnika. Larwy tych trzech gatunków chrząszczy są do siebie podobne - białe, łukowato wygięte, z brązową głową, zgrubiałym niebieskosinym końcem ciała i trzema parami odnóży. Chrząszcz:

- chrabąszcza majowego jest długości 2,0-3,0 cm, przód ciała ma czarny, pokrywy skrzydeł brunatne, a na bokach odwłoka białe trójki;
- guniaka czerwcyka jest długości 1,5-2,0 cm, jasnobrązowy i pokryty żółtymi włoskami;
- ogrodnicy niszczylistki ma długość ok. 1 cm, jest brunatny i metalicznie błyszczący, z głową i przedpleczem w odcieniu niebieskim lub zielonym, pokrywy skrzydeł są u niego brązowe, z żółtymi włoskami.

Zarys biologii. Zimują chrząszcze oraz pędraki w górnej warstwie gleby. Chrząszcze pojawiają się masowo, tworząc tzw. rójki. Rójka chrabąszcza majowego ma miejsce w okresie od końca kwietnia do końca maja, a guniaka i ogrodnicy w czerwcu i lipcu. Po 3-6 tygodniach od złożenia jaj wylęgają się pędraki, które najpierw żerują gromadnie, a potem rozchodzą się w glebie. Larwy, po osiągnięciu stadium L4, pod koniec lata lub jesienią, schodzą na głębokość 30-40 cm, gdzie następuje ich przepoczwarczenie. Rozwój stadiów larwalnych u chrabąszcza trwa najczęściej 4 lata, u guniaka - 2, a u ogrodnicy 1 rok.

Profilaktyka i zwalczanie. Wysadzanie rozsady lub siew bezpośredni w pole muszą być przeprowadzone z uwzględnieniem nie przekroczenia progu szkodliwości pędraków w glebie. W tym celu, z pola o powierzchni 1 ha zaleca się pobranie 32 prób z losowo wybranych miejsc - każda około 2 m² (25 cm x 25 cm i 30 cm głębokości). Pobraną glebę wysypuje się na płachtę lub folię i liczy znajdujące się w niej pędraki. Progiem zagrożenia jest obecność 2 pędraków na 1 m² uprawy. Po przekroczeniu progu zagrożenia można zastosować zabieg opryskiwania lub podlewania środkami biologicznymi.

Tabela 6. Sposób lustracji i progi zagrożenia dla najważniejszych szkodników dyni olbrzymiej, piżmowej i oleistej

Gatunek szkodnika	Próg zagrożenia	Termin lustracji i zwalczania	Szkodliwe stadium
Mszyce	stwierdzenie pojedynczych kolonii mszyc na 10% roślin	przez cały cykl uprawowy	larwy i osobniki dorosłe
Zmienik lucernowiec	stwierdzenie 2 osobników na 1 m.b. rzędu w 5 miejscach uprawy	w okresie kwitnienia i na początku zawiązywania owoców	larwy i osobniki dorosłe

Wciornastek tytoniowiec	stwierdzenie 6 osobników na 1 roślinę z 10 przeglądanych co tydzień	od fazy wyraźnie rozwiniętego pierwszego liścia do pełni kwitnienia	larwy i osobniki dorosłe
Śmietka kielkówka	stwierdzenie więcej niż 10% zniszczonych siewek w uprzednim roku (w przypadku uprawy zakładanej z nasion)	od wschodów roślin	larwy
Rolnice	pojawienie się pierwszych młodych gąsienic na liściach	przez cały cykl uprawowy	larwy
Pędraki	wykrycie 2 pędraków w 32 próbach na powierzchni 1 m ² pobranych z powierzchni 1 ha	jesienią lub wiosną przed założeniem uprawy	larwy

Pośrednie metody ograniczania szkodników w uprawie dyni olbrzymiej, oleistej i piżmowej

Metoda agrotechniczna

Lokalizacja plantacji. Ze względu na możliwość migracji szkodników, uprawę dyni olbrzymiej, oleistej i piżmowej powinno zakładać się w oddaleniu od miejsc z roślinami żywicielskimi dla tych szkodników, innych plantacji z uprawą warzyw dyniowatych, a także od pól, na których w poprzednim roku były one uprawiane. Należy też zachować izolację od potencjalnych miejsc zimowania szkodników atakujących dynię - zakrzewień z kruszyną i szakłakiem, upraw szklarniowych oraz sadów brzoskwińowych w przypadku mszyc; miejsc zacienionych, chłodnych i wilgotnych, sąsiadujących z roślinami kwitnącymi na żółto, biało lub niebiesko w przypadku śmietki kielkówki. Unikanie miejsc po plantacjach z roślinami wieloletnimi, i po których zostaje dużo resztek poźniwnych pozwala ograniczyć liczebność wciornastka, śmietki i zachodniej kukurydzianej stonki korzeniowej. Ponadto, wieloletnie plantacje stanowią doskonałe miejsce zimowania i bazę pokarmową dla szkodników glebowych.

Płodozmian. Zmianowanie jest ważnym elementem płodozmianu, którego jedną z zasad jest zachowanie zdrowotności gleby przez unikanie uprawy bezpośrednio po sobie roślin spokrewnionych lub atakowanych przez te same szkodniki. W ochronie przed szkodnikami płodozmian jest podstawowym elementem obniżania liczebności, przede wszystkim nicieni i szkodników glebowych (rolnic, pędraków i drutowców). Ma również wpływ na szkodliwe owady, które przechodzą swój cykl rozwojowy w miejscu żerowania lub w jego bezpośrednim sąsiedztwie (np. śmietkę, wciornastka). W zmianowaniu należy przede wszystkim przestrzegać zasady, która polega na zastosowaniu przerwy (minimum 4 lata) w uprawie dyni po sobie i po innych warzywach z rodziny dyniowatych. Do płodozmianu z dynią powinno włączyć się rośliny bobowate (np. fasolę, groch, bób, ciecierzycę, lucernę, koniczynę, wykę - w czystym siewie lub w mieszankach z trawami). Dynie nie mają specjalnych wymagań co do przedplonu, należy jednak pamiętać, że na stanowisku po zbożach dynie wymagają nawożenia organicznego. Przy stwierdzeniu dużej liczebności pędraków w płodozmianie należy

uwzględnić gatunki roślin nieatrakcyjnych pod względem pokarmowym, np. gorczycę czy grykę.

Uprawa mechaniczna gleby. Bardzo ważne jest terminowe wykonywanie zabiegów agrotechnicznych (orki, kultywatorowania, bronowania), co w dużym stopniu może ograniczyć liczebność szkodników glebowych. Orka głęboka niszczy znaczną liczbę m. in. pędraków, wciornastków, gąsienic oraz poczwerek motyli, śmietek i zachodniej kukurydzianej stonki korzeniowej.

Nawożenie. Właściwe nawożenie ma wpływ na zdrowotność roślin i zwiększa ich potencjał obronny oraz zdolności regeneracyjne. Nadmierne nawożenie azotem prowadzi do słabego wykształcenia się roślinnych tkanek wzmacniających, co w efekcie sprawia, że soczysta tkanka jest chętniej atakowana przez szkodniki. Nawożenie fosforowe i potasowe wzmacnia tkankę mechaniczną, co utrudnia szkodnikom żerowanie. Ze względu na preferencje śmietki kiełkówki do zasiedlania zalegających szczątków rozkładającej się materii organicznej, zaleca się stosowanie nawozów organicznych jesienią, po czym należy starannie je przyorać, by nie wabiły zapachem muchówek.

Zwalczanie chwastów. Zachwaszczenie pól sprzyja występowaniu wielu szkodników, dla których niektóre gatunki chwastów mogą stanowić zastępcze źródło pokarmu lub być miejscem ich schronienia, rozwoju i zimowania. Kwitnące chwasty są dodatkowo źródłem pokarmu dla osobników dorosłych (muchówek, chrząszczy i motyli), dlatego w okresie wegetacji zaleca się ich zwalczanie.

Bezpośrednie metody ograniczania szkodników w uprawie dyni olbrzymiej, oleistej i piżmowej

Metoda mechaniczna

Jedną z najczęściej stosowanych metod mechanicznych jest zbieranie lub odławianie szkodników z roślin uprawnych lub dziko rosnących w otoczeniu pól, a także usuwanie i niszczenie części lub całych roślin zasiedlonych przez szkodniki. Aby ograniczyć bezpośredni dostęp szkodników (mszyc, śmietki) do wschodzących roślin, można stosować włókninę lub markizetę, którą należy rozłożyć nad rzędami z wysianymi nasionami.

Metoda biotechniczna

Polega na odstraszeniu, przywabianiu, zniechęcaniu do żerowania i składania jaj przez owady. Do bezpośredniego wyłapywania i niszczenia niektórych szkodników (motyli, muchówek) mogą posłużyć różnego rodzaju pułapki, np. feromonowe i świetlne, a także tablice lepowe zawieszane w większej liczbie (na wciornastki, śmietki). Można też stosować przynęty pokarmowe. Do wabienia szkodników glebowych (rolnic, pędraków i drutowców) można stosować kawałki ziemniaka czy marchwi zakopane w ziemi na głębokość ok. 10 cm w odległości 2 m od siebie.

Metoda biologiczna

Polega na wykorzystaniu organizmów żywych do ograniczania liczebności populacji szkodliwych. Najczęściej są to ich wrogowie naturalni (drapieżcy, pasożyty, pasożytochyty, choroby). W warunkach korzystnych dla ich rozwoju zapobiegają masowemu (gradacyjnemu) występowaniu roślinożernych owadów. Ważną rolę w ograniczaniu liczebności szkodników odgrywają pasożytnicze nicienie (*Heterorhabditis*, *Steinernema*), grzyby (*Beauveria*, *Paecilomyces*, *Entomophthora*) oraz bakterie (*Bacillus thuringiensis*). Na polach uprawnych, do ograniczania liczebności różnych szkodników przyczyniają się chrząszcze - biegaczowate (Carabidae), kusakowate (Staphylinidae), biedronkowate (Coccinellidae) i omomiłkowate (Cantharidae); złotoookowate (Chrysopidae); pluskwiaki - tasznikowate (Miridae) i zażartkowate (Nabidae); muchówki - bzygowate (Syrphidae), rączycowate (Tachinidae), pryszczarkowate (Cecidomyiidae), muchowate (Muscidae) i łowikowate (Asilidae); błonkówki - gąsienicznikowate (Ichneumonidae), męszelkowate (Braconidae) i bleskotkowate (Chalcididae). Z pająków pożyteczne są gatunki z rodzaju *Trombidium*.

Należy również pamiętać o dużej roli ptaków, takich jak: pustułka, myszołów zwyczajny, błotniaki oraz sowy w ograniczaniu liczebności gryzoni. Ich obecność można wspierać poprzez pozostawianie w bezpośrednim sąsiedztwie uprawy naturalnych punktów obserwacyjnych do wypatrywania gryzoni (np. zadrzewień na miedzach śródpolnych i obrzeżach pól) lub poprzez stawianie zastępczych tyczek spoczynkowych (czatowni) o wysokości 1,5 - 4,0 m (1 szt. na 5 ha, a w przypadku większych plantacji - kilku sztuk).

Zwalczanie szkodników należy prowadzić przede wszystkim metodami biologicznymi w oparciu o introdukcję organizmów pożytecznych i środków biologicznych.

Metoda chemiczna

Polega na stosowaniu chemicznych środków ochrony roślin. Środki te powinny charakteryzować się wysoką selektywnością w stosunku do zoofagów (drapieżców i pasożytów), niską toksycznością dla ludzi i zwierząt, szybszą dynamiką rozkładu, nie kumulowaniem się w środowisku oraz bezpieczną formą użytkową. Powinno stosować się środki o jak najkrótszym okresie karencji, zwłaszcza w przypadku zabiegów interwencyjnych prowadzonych w okresie osiągnięcia przez warzywa dojrzałości konsumpcyjnej. Wśród zoocydów stosowanych w zwalczaniu szkodników pierwszeństwo mają środki biologiczne i środki selektywne, czyli takie, które działają na określoną grupę organizmów szkodliwych. Decyzję o zastosowaniu zoocydów należy podjąć w oparciu o progi zagrożenia i na podstawie lustracji roślin lub monitoringu za pomocą pułapek.

Zasady stosowania zoocydów

Wszystkie zabiegi ochrony roślin należy wykonywać w warunkach optymalnych dla ich działania i w taki sposób, aby maksymalnie wykorzystać ich biologiczną aktywność, przy jednoczesnej minimalizacji dawek. Stosując pestycydy należy wybierać sposób wykonania zabiegów jak najbezpieczniejszy dla organizmów pożytecznych, np. poprzez ograniczenie użycia pestycydów do okresu, gdy rośliny są jeszcze młode, stosowanie pestycydów w formie

zapraw nasiennych lub do podlewania rozsady. Innym sposobem ograniczenia ilości używanego środka ochrony roślin jest jego precyzyjne stosowanie - w miejscu występowania szkodnika.

Ze względu na ochronę środowiska i konieczność zachowania różnorodności biologicznej, należy unikać wielokrotnego stosowania tych samych substancji aktywnych w danym obiekcie, gdyż może to powodować wystąpienie „zjawiska kompensacji” lub pojawienia się biotypów uodpornionych.

Nie wolno mieszać różnych środków ochrony roślin ze sobą oraz płynnymi nawozami dolistnymi, jeżeli nie jest to wyraźnie zaznaczone w Programie Ochrony Warzyw i/lub w etykietach poszczególnych środków.

Podczas wykonywania zabiegu, temperatura powietrza w czasie opryskiwania dla większości środków powinna wynosić 10-20°C. W dniach o wyższej temperaturze zabieg należy wykonać wczesnym rankiem lub późnym popołudniem, gdy rośliny są w pełnym turgorze.

Wykaz dopuszczonych w Polsce środków ochrony roślin jest publikowany w rejestrze środków ochrony roślin. Informacje o zakresie stosowania pestycydów w poszczególnych uprawach zamieszczane są w instrukcjach stosowania. Narzędziem pomocniczym przy wyborze pestycydów jest wyszukiwarka środków ochrony roślin (<https://www.gov.pl/web/rolnictwo/wyszukiwarka-srodkow-ochrony-roslin---zastosowanie>). Aktualne informacje dotyczące stosowania środków ochrony roślin można znaleźć na stronach MRiRW pod adresem <https://www.gov.pl/web/rolnictwo/ochrona-roslin>.

Lista środków ochrony roślin do integrowanej produkcji jest opracowywana przez Instytut Ogrodnictwa w Skierniewicach - PIB i publikowana w Programie Ochrony Roślin Warzywnych. Wykaz dopuszczonych do IP środków ochrony roślin jest również dostępny na stronie internetowej Instytut Ogrodnictwa - PIB pod adresem <http://arc.inhort.pl/serwis-ochrony-roslin>.

Ponadto, informacja dotycząca środków ochrony roślin do integrowanej produkcji publikowana jest na Platformie Sygnalizacji Agrofagów pod adresem <https://www.agrofagi.com.pl/143,wyzkaz-srodkow-ochrony-roslin-dla-integrowanej-produkcji.html>.

3.4 Ochrona organizmów pożytecznych i stwarzanie warunków sprzyjających ich rozwojowi

mgr inż. Mikołaj Borański

Chemiczne środki ochrony roślin, jak i niektóre zabiegi mechaniczne mogą mieć niekorzystny wpływ na organizmy pożyteczne, które spełniają ważną rolę w ograniczaniu występowania szkodników. Zwiększanie różnorodności roślin w otoczeniu pola ma pozytywny wpływ na organizmy pożyteczne i sprzyja ich rozwojowi. Ograniczanie zachwaszczenia do niezbędnego minimum, które nie zagraża obniżce plonu rośliny uprawnej pozwala zwiększyć bioróżnorodność w środowisku rolniczym. Ochrona organizmów pożytecznych, m.in. pasożytniczych i drapieżnych owadów, pajaków (sieciowe i kosarze), czy

ptaków owadożernych polega na stworzeniu im korzystnego siedliska do rozwoju. Skupiska drzew i krzewów nektarodajnych oraz roślin zielnych kwitnących w pobliżu pól uprawnych nazywane refugiami, zapewniają organizmom pożytecznym duże ilości nektaru i pyłku bogatego w białko niezbędne do prawidłowego ich rozwoju. W tych miejscach wskazane jest także stworzenie miejsc lęgowych dla ptaków owadożernych. Znajomość biologii szkodnika i jego wrogów naturalnych pozwala na ustalenie terminu zwalczania bezpiecznego dla organizmów pożytecznych. Wśród zoocydów stosowanych do zwalczania szkodników, pierwszeństwo mają środki biologiczne i środki selektywne, czyli takie, które działają na określoną grupę organizmów szkodliwych i są bezpieczne dla organizmów pożytecznych. W uprawach warzyw warunki takie spełniają biopreparaty zawierające bakterie zarodnikujące np. *Bacillus thuringiensis*, które polecane są do zwalczania gąsienic i nicienie entomopatogeniczne - *Steinernema feltiae*.

Kierunki działań ochronnych

Na polach uprawnych występują liczne roztocze i owady drapieżne oraz pasożytnicze. Spośród drapieżnych owadów, najliczniej występują chrząszcze z rodzin: biegaczowatych (Carabidae), kusakowatych (Staphylinidae), biedronkowatych (Coccinellidae) i omomiłkowatych (Cantharididae), z rzędu siatkoskrzydłych - złotooki (*Chrysopa* spp.) oraz pluskwiki z rodzin tasznikowatych (Miridae) i zażartkowatych (Nabidae), muchówki z rodzin: bzygowatych (Syrphidae), rączycowatych (Tachinidae), przyszczarkowatych (Cecidomyiidae), muchowatych (Muscidae) i łowikowatych (Asylidae), a także szereg gatunków pajaków z rodzaju *Trombidium*. Wśród owadów pasożytniczych pospolicie występują błonkówki z rodzin: gąsienicznikowatych (Ichneumonidae), męczelkowatych (Braconidae) i bleskotkowatych (Chalcididae).

Zasady ochrony gatunków pożytecznych:

- Stosowanie środków ochrony roślin po przekroczeniu progu szkodliwości, w terminach bezpiecznych dla organizmów pożytecznych.
- Unikanie stosowania zoocydów o szerokim spektrum działania i wysokiej szkodliwości dla środowiska.
- Rezygnacja ze zwalczania chemicznego przy małej liczebności szkodnika, gdy nie zagraża on drastycznemu obniżeniu plonu, a na polu występują liczne organizmy pożyteczne.
- Zwalczanie szkodników na obrzeżach uprawy lub punktowo, jeżeli nie występują na całej powierzchni pola.
- Ograniczanie liczby zabiegów do koniecznych, aby zminimalizować mechaniczne uszkodzenie roślin stosowanym sprzętem, co można uzyskać stosując mieszaniny środków ochrony roślin lub gotowe preparaty dwuskładnikowe.
- Pozostawianie miedz, refugium, zadrzewień śródpolnych i innych pasów zieleni, które są miejscem bytowania wielu organizmów pożytecznych.
- Zapoznanie się przed zabiegiem z treścią etykiety środka ochrony roślin zwracając szczególną uwagę na ostrzegawcze piktogramy i zwroty.
- Nie stosowanie środków w okresie kwitnienia roślin podczas oblotu pszczół. Zasada ta dotyczy również środków mało toksycznych dla pszczół lub przy zapisie na etykiecie:

okres prewencji pszczół - nie dotyczy. Każdy środek, nawet ten „bezpieczny” dla pszczół ma specyficzny zapach. Utrwalony na robotnicach wracających z pożytku do ula, stanowi informację dla strażniczek, które nie pozwalają im wejść do ula, gdyż pachną inaczej niż pszczoły z tej rodziny.

- Nie wykonywanie zabiegów chemicznych na polach, na których kwitną chwasty chętnie odwiedzane przez pszczoły. Dotyczy to nie tylko upraw warzywnych, ale także innych miejsc otaczających dane pole, na które może być znoszona ciecz użytkowa środka.
- Stosowanie mało toksycznych środków, bezpiecznych dla pszczół i in. organizmów zapylających.
- Bezwzględne przestrzeganie okresu prewencji.
- Stosowanie odpowiednich dysz lub osłon zapobiegających znoszeniu cieczy użytkowej podczas zabiegu.
- Wykonywanie zabiegów ochronnych w okresach, kiedy pszczoły nie są aktywne ze względu na porę dnia lub warunki pogodowe.
- Odpowiednie zabezpieczenie uli w sytuacji zagrożenia naniesienia do ich wnętrza cieczy użytkowej środka. Pszczoły podlegają ochronie, dlatego producenci, którzy przez nierozmyślnie lub celowe działanie powodują śmierć pszczół podlegają karze finansowej. Kontrolę nad poprawnym stosowaniem środków ochrony roślin sprawują Powiatowe Inspektoraty Ochrony Roślin, które przyjmują zgłoszenia o zatruciach pszczół i prowadzą postępowanie zobowiązujące producenta do pokrycia strat. Szczególnie niebezpieczne są zatrucia matek dzikich pszczół i innych owadów zapylających (trzmiele, pszczoły samotnice, murarki) wiosną, kiedy matki zakładają gniazda i są w trakcie rozrodu. Śmierć owadów zapylających w tym okresie uniemożliwia rozwój kolejnego pokolenia.

Wysokość i jakość plonu warzyw zależy istotnie od obecności owadów zapylających, takich jak błonkówki, muchówki i motyle. Ze względów ekonomicznych, najważniejszą grupę błonkówek stanowią pszczoły, wśród których wyróżniamy pszczołę miodną, trzmiele i pszczoły samotnice (np. murarkę ogrodową). Obecność zapylaczy w okolicy upraw warzyw, w tym dyni, można wspierać pozostawiając lub tworząc dla nich miejsca obfitujące w pokarm, np. pasy kwiatne, a także miejsca schronienia i gniazdowania jak **domki dla murarek oraz budki lub kopce dla trzmieli w liczbie przynajmniej 1 na 5 ha, a w przypadku większych plantacji - kilku sztuk**. Preferowanym miejscem do ustawienia domków dla murarek i trzmieli jest skraj plantacji, tak by wyjścia były skierowane w południową stronę. Wnętrze domku dla murarek powinny stanowić przede wszystkim rurki trzciny pospolitej o długości 18-20 cm i zmiennej średnicy, 6-8 mm. Każdą rurkę trzeba przygotować tak, aby była ona z jednej strony szczelnie zamknięta (odcinając ją tuż za kolankiem), a z drugiej otwarta. Następnie, rurki łączy się w pakiety po kilkadziesiąt sztuk i umieszcza poziomo w domku. Otwory wylotowe powinny być zabezpieczone przed ptakami siatką o średnicy oczek 8-10 mm.

Budkę lęgową dla trzmieli powinna stanowić drewniana skrzynka o wymiarach ok. 15×15×15 cm. Przednia, ruchoma ścianka budki musi być zaopatrzona w otwór wylotowy o średnicy 2 cm. Wnętrze domku należy wyścielić suchym materiałem do budowy gniazda, np. trawą, trocinami lub mchem. Budkę umieszcza się bezpośrednio na ziemi lub wkopuje do gruntu do połowy jej wysokości, tworząc tzw. kopce.

IV. ZBIÓR I PRZECHOWYWANIE DYNI OLBRZYMIEJ, OLEISTEJ I PIŻMOWEJ

dr inż. Maria Grzegorzewska

4.1. Zbiór

Zarówno dynia olbrzymia, oleista jak i piżmowa powinny być zbierane w fazie pełnej dojrzałości. W zależności od odmiany, okres wegetacji tych warzyw wynosi 90-120 dni. Zewnętrznym objawem pełnej dojrzałości jest stwardnienie skórki. Często wygląd skórki zmienia się z błyszczącej na matową. Kolor skórki zależy od odmiany. Dominującym jest pomarańczowy, ale może być również zielony, biały, czerwony i brązowy. Innym wskaźnikiem dojrzałości jest korkowacenie i brązowienie szypułki, a także często jej niewielkie zmarszczenie. Tylko dojrzała dynia nadaje się do długiego przechowywania, a ponadto dopiero po osiągnięciu pełnej dojrzałości charakteryzuje się wysokimi wartościami sensorycznymi. Owoce zebrane zbyt wcześnie (niedojrzałe) mają delikatną skórkę, szybko wędzną i marszczą się oraz są bardzo podatne na obicia i inne uszkodzenia w czasie zbioru, co z kolei przyczynia się do gnicia. Pomimo, że dynia wytrzymuje lekkie przymrozki, to jednak przechłodzenie owoców mocno obniża jej trwałość przechowalniczą. Nawet temperatura utrzymująca się poniżej 10°C w końcowym okresie wegetacji może być niekorzystna dla trwałości pozbiorczej dyni. Warzywo to jest wrażliwe na uszkodzenia chładowe, które mają charakter kumulatywny i ich rozwój zależy od czasu i natężenia działania niskich temperatur w czasie wegetacji i w czasie przechowywania.

Zbiór dyni powinien być wykonany w bezdeszczową pogodę. Owoce wycina się ostrym nożem lub tasakiem pozostawiając szypułkę o długości ok. 8-10 cm. Nie należy wyłamywać całej szypułki, bowiem pełni ona funkcję ochronną przed wnikaniem patogenów chorobotwórczych do wnętrza owocu. Nie należy również obijać ani kaleczyć owoców, bowiem uszkodzenia te obniżają ich trwałość przechowalniczą. Rzucanie owoców na przyczepę lub ułożenie zbyt wysokiego stosu powoduje obijanie, odgniecienia i późniejsze szybkie gnienie. W przypadku bardzo brudnych owoców można je delikatnie umyć wodą. Dynię zwyczajną (oleistą) z przeznaczeniem na same nasiona można zbierać mechanicznie. W czasie zbioru następuje rozdrobnienie miąższu owoców, który pozostawia się w polu, a pozyskuje się tylko nasiona. Następnie, nasiona poddawane są suszeniu i mieleniu i po podgrzaniu tłoczy się z nich olej. Nasiona z dyni oleistej, bezłupinowej, przeznacza się również na przekąski oraz dodatki do wypieków pieczywa. Owoce popularnej odmiany dyni oleistej Olga są przeznaczone również do spożycia, na marynaty, przeciery i soki.

Bezpośrednio po zbiorze dynia powinna być przez 2-3 tygodnie składowana w temperaturze 24-27°C i wilgotności względnej powietrza na poziomie ok. 80%. W takich warunkach następuje zabliznianie się ran na powierzchni oraz postępuje dalsze twardnienie skórki. Zwiększa się również poziom cukrów w miąższu, co poprawia smak dyni. Przy sprzyjających warunkach, można po wycięciu pozostawić dynie na polu, ale należy owoce zabezpieczyć przed mocnym promieniowaniem słonecznym, np. przykryć liśćmi. W nocy temperatura nie powinna spadać poniżej 16°C. W warunkach klimatycznych Polski bezpieczniej jest jednak ułożyć owoce w przewiewnym i ciepłym pomieszczeniu.

4.2. Warunki przechowywania

Optymalne warunki do przechowania dyni to temperatura 10-13°C i wilgotność względna powietrza na poziomie około 60%. W takich warunkach można dynie przechować od 2 do 6 miesięcy (w zależności od odmiany). Wyższa temperatura przyczynia się do szybszej utraty twardości i jędrności miąższu, natomiast niższa temperatura sprzyja rozwojowi wcześniej wspomnianych uszkodzeń chładowych. Na skutek skumulowania zbyt dużej ilości chłodu, na powierzchni owocu powstają wodniste zagłębienia i zaczyna się gnicie. Składując dynie w 5°C objawy te mogą być widoczne już po jednym miesiącu, a w 0°C jeszcze wcześniej. W zbyt wysokiej wilgotności dynia szybko gnije, natomiast w zbyt niskiej owoce wysychają i po pewnym czasie na powierzchni widoczne stają się zmarszczenia skórki.

Dynie zalicza się do warzyw mało wrażliwych na działanie etylenu, ale jednak stwierdzono, że podwyższony poziom tego gazu przyczynia się do żółknięcia owoców zielonych, odpadania szypułki od owocu oraz przyspieszenia starzenia miąższu. Nie poleca się, aby dynie przechowywać razem z pomidorami, jabłkami i gruszkami. W przeprowadzonych licznych badaniach nie stwierdzono wpływu kontrolowanej atmosfery na trwałość dyni o pomarańczowej skórce. Jedynie w przypadku dyni zielonej podniesienie stężenia CO₂ do poziomu 7% hamowało nieco degradację chlorofilu i tym samym przyczyniało się do opóźnienia starzenia owoców.

Dynia najlepiej przechowuje się, gdy jest ułożona na półkach pojedynczą warstwą. Towar jest wówczas lepiej wentylowany i obserwuje się mniejsze gnicie. W czasie przechowywania należy wykonywać regularny przegląd owoców i usuwać wszystkie owoce z oznakami pleśnienia i gnicia. Zapobiega to szybkiemu rozprzestrzenianiu się mikroorganizmów patogenicznych w pomieszczeniach przechowalniczych.

4.3. Wymagania jakościowe i przygotowanie dyni do sprzedaży

Warzywa do handlu powinny być przygotowane zgodnie z wymaganiami sieci sklepowych, czy innych odbiorców. Obecnie muszą spełniać wymagania nie tylko dotyczące wyglądu, ale również te uwzględniające bezpieczeństwo dla konsumentów. Ogólnie, warzywa kierowane do handlu powinny być zdrowe, czyste, wolne od szkodników i uszkodzeń przez nie spowodowanych, bez obcych zapachów, smaków, nadmiernego zawilgocenia, wystarczająco rozwinięte i odpowiednio dojrzałe. Towar powinien dotrzeć w dobrym stanie do miejsca przeznaczenia i być oznakowany. Na etykiecie należy umieścić informację o kraju jego pochodzenia.

W czasie transportu dyni powinna być utrzymana odpowiednia temperatura i wilgotność względna powietrza. Ustawienie opakowań z warzywami w samochodach lub kontenerach transportowych, powinno zapewnić dobrą cyrkulację powietrza, pozwalającą na utrzymanie tych warunków na jednolitym i stałym poziomie.

4.4. Zasady higieniczno-sanitarne

W trakcie zbiorów oraz przygotowania do sprzedaży owoców wyprodukowanych w systemie integrowanej produkcji roślin producent zapewnia utrzymanie zasad higieniczno-sanitarnych.

Higiena osobista pracowników

Osoba pracująca przy zbiorze i przygotowaniu do sprzedaży płodów rolnych:

- nie może być nosicielem ani nie chorować na choroby mogące przenosić się przez żywność,
- powinna utrzymywać czystość osobistą, przestrzegać zasad higieny, a w szczególności często w trakcie pracy myć dłonie,
- powinna nosić czyste ubrania, a gdzie konieczne - ubrania ochronne,
- powinna opatrywać wodoszczelnym opatrunkiem wszelkie skaleczenia i otarcia skóry.

Producent zapewnia pracownikom przy zbiorze i przygotowaniu do sprzedaży owoców:

- nieograniczony dostęp do umywalk i ubikacji, środków czystości, ręczników jednorazowych lub suszarek do rąk itp.,
- przeszkolenie w zakresie higieny.

Wymagania higieniczne w odniesieniu do płodów rolnych przygotowywanych do sprzedaży

Producent roślin podejmuje odpowiednio do potrzeb działania zapewniające:

- wykorzystanie do mycia płodów rolnych, według potrzeb, wody czystej lub w klasie wody przeznaczonej do spożycia,
- zabezpieczenie płodów rolnych w trakcie zbiorów i po zbiorach przed zanieczyszczeniem fizycznym, chemicznym i biologicznym.

Wymagania higieniczne w odniesieniu do opakowań i środków transportu oraz miejsc do przygotowywania płodów rolnych do sprzedaży

Producent podejmuje odpowiednio do potrzeb działania zapewniające:

- utrzymanie czystości pomieszczeń (wraz z wyposażeniem), środków transportu oraz opakowań,
- niedopuszczanie zwierząt gospodarczych i domowych do pomieszczeń, pojazdów i opakowań,
- eliminowanie organizmów szkodliwych (agrofagów roślin i organizmów niebezpiecznych dla ludzi) mogących być przyczyną powstających zanieczyszczeń lub zagrożeń zdrowia ludzi np. mykotoksynami,
- nieskładowanie odpadów i substancji niebezpiecznych razem z przygotowywanymi do sprzedaży płodami rolnymi.

V. OGÓLNE ZASADY WYDAWANIA CERTYFIKATÓW IP

Zamiar stosowania integrowanej produkcji roślin zainteresowany producent roślin zgłasza corocznie podmiotowi certyfikującemu, **w terminie określonym w art. 55 ust. 2 ustawy z dnia 8 marca 2013 r. o środkach ochrony roślin.**

System integrowanej produkcji roślin jest systemem otwartym dla wszystkich producentów. Zgłoszenie zamiaru uczestnictwa w systemie możliwe jest zarówno w formie papierowej pocztą tradycyjną, w formie elektronicznej, jak i bezpośrednio.

Szkolenia w zakresie integrowanej produkcji są ogólnie dostępne, a z obowiązku odbycia szkolenia podstawowego wyłączane są osoby, które uzyskały odpowiednią wiedzę w procesie edukacji (co potwierdza szkoła ponadpodstawowa lub wyższa).

Podmiot certyfikujący prowadzi kontrolę producentów roślin stosujących integrowaną produkcję roślin. Czynności kontrolne obejmują w szczególności:

- potwierdzenie ukończenia szkolenia z zakresu IP,
- prowadzenie produkcji zgodnie z metodykami zatwierdzonymi przez Głównego Inspektora Ochrony Roślin i Nasiennictwa,
- sposoby i systematyczność dokumentowania (zasady dokumentowania ulegną zmianie 1 stycznia 2026 w związku ze stosowaniem przepisów rozporządzenia wykonawczego (UE) 2023/564);
- pobieranie próbek i kontrolę najwyższych dopuszczalnych pozostałości środków ochrony roślin oraz poziomów azotanów, azotynów i metali ciężkich w roślinach i produktach roślinnych,
- przestrzeganie zasad higieniczno-sanitarnych.

Badaniom pod kątem najwyższych dopuszczalnych pozostałości środków ochrony roślin oraz poziomów azotanów, azotynów i metali ciężkich w roślinach poddaje się rośliny lub produkty roślinne u nie mniej niż 20% producentów roślin wpisanych do rejestru producentów prowadzonych przez podmiot certyfikujący, przy czym w pierwszej kolejności badania przeprowadza się u producentów roślin, w przypadku których istnieje podejrzenie niestosowania wymagań integrowanej produkcji roślin.

Badania przeprowadza się w laboratoriach posiadających akredytację w odpowiednim zakresie udzieloną w trybie przepisów ustawy z dnia 30 sierpnia 2002 r. o systemie oceny zgodności lub przepisów rozporządzenia (WE) nr 765/2008.

Producenci towarów roślinnych przeznaczonych do spożycia przez ludzi powinni znać wartości najwyższych dopuszczalnych pozostałości pestycydów (Rozporządzenie (WE) nr 396/2005 Parlamentu Europejskiego i Rady z dnia 23 lutego 2005 r. w sprawie najwyższych dopuszczalnych poziomów pozostałości pestycydów w żywności i paszy pochodzenia roślinnego i zwierzęcego oraz na ich powierzchni. Powinni oni dążyć do ograniczania i minimalizacji pozostałości, poprzez wydłużanie okresu pomiędzy stosowaniem pestycydów a zbiorem.

Aktualnie obowiązujące wartości najwyższych dopuszczalnych poziomów pozostałości pestycydów na obszarze Wspólnoty Europejskiej publikowane są pod adresem internetowym: http://ec.europa.eu/sanco_pesticides/public/index.cfm

Poświadczeniem stosowania integrowanej produkcji roślin jest certyfikat wydawany na wniosek producenta roślin.

Certyfikat poświadczający stosowanie integrowanej produkcji roślin wydaje się, jeżeli producent roślin spełnia następujące wymagania:

- ukończył szkolenie w zakresie integrowanej produkcji roślin i posiada zaświadczenie o ukończeniu tego szkolenia, z zastrzeżeniem art. 64 ust. 4, 5, 7 i 8 ustawy o środkach ochrony roślin,
- prowadzi produkcję i ochronę roślin według szczegółowych metodyk zatwierdzonych przez Głównego Inspektora i udostępnionych na stronie internetowej administrowanej przez Główny Inspektorat Ochrony Roślin i Nasiennictwa,
- stosuje nawożenie na podstawie faktycznego zapotrzebowania roślin na składniki pokarmowe, określone w szczególności na podstawie analiz gleby lub roślin,
- przestrzega przy produkcji roślin wymagań z zakresu ochrony roślin przed organizmami szkodliwymi, w szczególności określonych w metodykach,
- dokumentuje prawidłowo prowadzenie działań związanych z integrowaną produkcją roślin,
- przestrzega przy produkcji roślin zasad higieniczno-sanitarnych, w szczególności określonych w metodykach,
- w próbkach roślin i produktów roślinnych pobranych do badań, nie stwierdzono przekroczenia najwyższych dopuszczalnych pozostałości środków ochrony roślin oraz poziomów azotanów, azotynów i metali ciężkich.

Certyfikat poświadczający stosowanie integrowanej produkcji roślin wydaje się na okres niezbędny do zbycia roślin, jednak nie dłużej niż na 12 miesięcy. Producent roślin, który otrzymał certyfikat poświadczający stosowanie integrowanej produkcji roślin, może używać Znaku Integrowanej Produkcji Roślin do oznaczania roślin, dla których został wydany ten certyfikat. Wzór znaku Główny Inspektor udostępnia na stronie internetowej administrowanej przez Główny Inspektorat Ochrony Roślin i Nasiennictwa.

**VI. LISTA OBLIGATORYJNYCH CZYNNOŚCI I ZABIEGÓW W SYSTEMIE
INTEGROWANEJ PRODUKCJI DYNI OLBRZYMIEJ, PIŹMOWEJ
I OLEISTEJ**

Wymagania obligatoryjne (zgodność 100% tj. 13 punktów)			
Lp.	Punkty kontrolne	TAK/NIE	Komentarz
1.	Stosowanie płodozmianu - nie uprawianie dyni po roślinach dyniowatych i psiankowatych na tym samym polu częściej niż co 4 lata (patrz rozdział II.2.1).	<input type="checkbox"/> /	
2.	Określenie odczynu gleby w roku poprzedzającym uprawę, wykonanie wapnowania, jeśli taką potrzebę wykaże analiza gleby (patrz rozdział II.2.1).	<input type="checkbox"/> /	
3.	Wykonanie analizy zasobności gleby przed rozpoczęciem uprawy i określenie potrzeb nawozowych (potwierdzone wynikami analizy gleby) oraz zastosowanie optymalnego nawożenia (patrz rozdział II.2.3).	<input type="checkbox"/> /	
4.	Produkcja rozsady z materiału siewnego kategorii kwalifikowany lub standard (lub wysiew w pole takiego materiału), przechowywanie etykiet oraz dowodów zakupu materiału siewnego; w przypadku zakupu rozsady – przechowywanie dokumentu dostawcy i paszportu roślin (patrz rozdz. II, III.3.2). W przypadku dyni piżmowej użycie nasion dostępnych w obrocie handlowym, przechowywanie opakowania oraz dowodu zakupu, a przy zakupie rozsady przechowywanie dowodu zakupu i paszportu roślin.	<input type="checkbox"/> /	
5.	Produkcja rozsady w substratach torfowych, wolnych od patogenów, potwierdzona dowodem zakupu substratu. Wysadzanie rozsady i siew bezpośredni w pole muszą być przeprowadzone z uwzględnieniem nie przekroczenia progów szkodliwości agrofagów (pędraków) w glebie (patrz rozdz. II, III.3.3).	<input type="checkbox"/> /	
6.	Lustracje plantacji dyni, przynajmniej raz w tygodniu, na obecność następujących chorób: choroby wirusowe, kanciasta plamistość bakteryjna, mączniak rzekomy, mączniak prawdziwy, szara pleśń, czarna zgnilizna zawiązków i pędów roślin dyniowatych (patrz rozdz. III.3.2).	<input type="checkbox"/> /	

7.	Monitorowanie występowania wciornastków za pomocą niebieskich lub żółtych tablic lepowych (4 szt./ha) (patrz rozdz. III.3.3).	<input type="checkbox"/> /	
8.	Lustracje plantacji na obecność wciornastków i mszyc przynajmniej raz w tygodniu (patrz rozdz. III.3.3).	<input type="checkbox"/> /	
9.	Usuwanie roślin lub ich części z objawami porażenia przez patogeny oraz z objawami zaburzeń fizjologicznych w stopniu uniemożliwiającym dalszy wzrost roślin (deformacje, objawy gnicia liści, zaawansowane nekrozy liści) (patrz rozdz. III.3.2).	<input type="checkbox"/> /	
10.	Rozpoznawanie gatunków chwastów na polu przeznaczonym pod uprawę dyni, w roku poprzedzającym ich uprawę i wpisanie ich nazw do notatnika integrowanej produkcji (patrz rozdz. III.3.1).	<input type="checkbox"/> /	
11.	Koszenie należących do tego samego gospodarstwa nieuprawianych terenów wokół plantacji (np. miedze, rowy, drogi), co najmniej 2 razy w roku (koniec maja/początek czerwca oraz koniec lipca/ początek sierpnia) w celu zapobiegania wydaniu nasion przez chwasty (patrz rozdz. III.3.1).	<input type="checkbox"/> /	
12.	Stworzenie odpowiednich warunków do obecności ptaków drapieżnych, tj. ustawienie tyczek spoczynkowych w ilości przynajmniej 1 na 5 ha, a w przypadku większych plantacji – kilku sztuk (patrz rozdz. III.3.3).	<input type="checkbox"/> /	
13.	Umieszczenie „domków” dla murarek lub kopców/budek dla trzmieli w liczbie przynajmniej 1 na 5 ha, a w przypadku większych plantacji – kilku sztuk (patrz rozdz. III).	<input type="checkbox"/> /	

VII. LISTA KONTROLNA DLA POŁOWYCH UPRAW WARZYWNYCH

Wymagania podstawowe (zgodność 100% tj. 28 punktów)			
Lp.	Punkty kontrolne	TAK/NIE	Komentarz
1.	Czy producent prowadzi produkcję i ochronę roślin według szczegółowych metodyk zatwierdzonych przez Głównego Inspektora?	<input type="checkbox"/> /	
2.	Czy producent posiada aktualne szkolenie IP potwierdzone zaświadczeniem z zastrzeżeniem art. 64 ust. 4, 5, 7 i 8 ustawy o środkach ochrony roślin?	<input type="checkbox"/> /	
3.	Czy w gospodarstwie znajdują się i są przechowywane wszystkie wymagane dokumenty (np. metodyki, notatniki)?	<input type="checkbox"/> /	
4.	Czy notatnik IP jest prowadzony prawidłowo i na bieżąco?	<input type="checkbox"/> /	
5.	Czy producent stosuje nawożenie na podstawie faktycznego zapotrzebowania roślin na składniki pokarmowe, określone w szczególności na podstawie analiz gleby lub roślin?	<input type="checkbox"/> /	
6.	Czy producent systematycznie dokonuje obserwacji kontrolnych upraw i odnotowuje je w notatniku?	<input type="checkbox"/> /	
7.	Czy producent postępuje z pustymi opakowaniami po środkach ochrony roślin i środkami przeterminowanymi zgodnie z obowiązującymi przepisami prawa?	<input type="checkbox"/> /	
8.	Czy ochrona chemiczna roślin jest zastępowana metodami alternatywnymi wszędzie tam, gdzie jest to uzasadnione?	<input type="checkbox"/> /	
9.	Czy ochrona chemiczna roślin jest prowadzona w oparciu o progi ekonomicznej szkodliwości i sygnalizację organizmów szkodliwych (tam, gdzie to jest możliwe)?	<input type="checkbox"/> /	
10.	Czy zabiegi środkami ochrony roślin są wykonywane wyłącznie przez osoby posiadające aktualne, na czas wykonywania zabiegów, zaświadczenie o ukończeniu szkolenia w zakresie stosowania środków ochrony roślin lub doradztwa dotyczącego środków ochrony roślin, lub integrowanej produkcji roślin, lub innego dokumentu potwierdzającego uprawnienia do stosowania środków ochrony roślin?	<input type="checkbox"/> /	
11.	Czy aplikowane środki ochrony roślin są dopuszczone do stosowania w danej uprawie - roślinie?	<input type="checkbox"/> /	
12.	Czy każde zastosowanie środków ochrony roślin jest zanotowane w notatniku IP z uwzględnieniem powodu stosowania, daty i miejsca stosowania oraz powierzchni uprawy, dawki i ilości cieczy użytkowej na jednostkę powierzchni?	<input type="checkbox"/> /	

13.	Czy zabiegi ochrony roślin były przeprowadzane w odpowiednich warunkach (optymalna temperatura, wiatr poniżej 4 m/s)?	<input type="checkbox"/> /	
14.	Czy przestrzega się rotacji substancji czynnych środków ochrony roślin wykorzystywanych do wykonywania zabiegów – jeżeli jest to możliwe?	<input type="checkbox"/> /	
15.	Czy producent ogranicza liczbę zabiegów i ilość stosowanych środków ochrony roślin do niezbędnego minimum?	<input type="checkbox"/> /	
16.	Czy producent posiada urządzenia pomiarowe pozwalające dokładnie określić ilość odmierzanego środka ochrony roślin?	<input type="checkbox"/> /	
17.	Czy warunki bezpiecznego stosowania środków określone w etykietach są przestrzegane?	<input type="checkbox"/> /	
18.	Czy producent przestrzega zapisów etykiety dotyczących zachowania środków ostrożności związanych z ochroną środowiska naturalnego tj. np. zachowania stref ochronnych i bezpiecznych odległości od terenów nieużytkowanych rolniczo?	<input type="checkbox"/> /	
19.	Czy przestrzegane są okresy prewencji i karencji?	<input type="checkbox"/> /	
20.	Czy nie są przekraczane dawki oraz maksymalna liczba zabiegów w sezonie wegetacyjnym określona w etykiecie środka ochrony roślin?	<input type="checkbox"/> /	
21.	Czy opryskiwacze wymienione w notatniku IP są sprawne i mają aktualne badania techniczne?	<input type="checkbox"/> /	
22.	Czy producent przeprowadza systematyczną kalibrację opryskiwacza/-y?	<input type="checkbox"/> /	
23.	Czy producent posiada wydzielone miejsce do napełniania i mycia opryskiwacza?		
24.	Czy postępowanie z resztkami cieczy użytkowej jest zgodne z zapisami etykiet środków ochrony roślin?	<input type="checkbox"/> /	
25.	Czy środki ochrony roślin są przechowywane w oznakowanym zamkniętym pomieszczeniu w sposób zabezpieczający przed skażeniem środowiska?	<input type="checkbox"/> /	
26.	Czy wszystkie środki ochrony roślin są przechowywane wyłącznie w oryginalnych opakowaniach?	<input type="checkbox"/> /	
27.	Czy producent IP przestrzega przy produkcji roślin zasad higieniczno-sanitarnych, w szczególności określonych w metodykach?	<input type="checkbox"/> /	
28.	Czy są zapewnione odpowiednie warunki dla rozwoju i ochrony pożytecznych organizmów?	<input type="checkbox"/> /	
Suma punktów			

Wymagania dodatkowe dla polowych upraw warzywniczych (zgodność min. 50% tj. 11 punktów)			
Lp.	Punkty kontrolne	TAK/NIE	Komentarz
1.	Czy uprawiane odmiany roślin zostały dobrane pod kątem integrowanej produkcji roślin?	<input type="checkbox"/> / <input type="checkbox"/>	
2.	Czy każde pole jest oznaczona zgodnie z wpisem w notatniku IP?	<input type="checkbox"/> / <input type="checkbox"/>	
3.	Czy producent stosuje prawidłowy płodozmian?	<input type="checkbox"/> / <input type="checkbox"/>	
4.	Czy producent wykonał wszystkie niezbędne zabiegi agrotechniczne zgodnie z metodykami IP?	<input type="checkbox"/> / <input type="checkbox"/>	
5.	Czy zastosowany materiał siewny (nasiona, rozsada) spełnia normy jakościowe i posiada dokumenty potwierdzające jego zdrowotność?	<input type="checkbox"/> / <input type="checkbox"/>	
6.	Czy w uprawach jest stosowany zalecany międzyplon?	<input type="checkbox"/> / <input type="checkbox"/>	
7.	Czy w gospodarstwie prowadzi się działania ograniczające erozję gleby?	<input type="checkbox"/> / <input type="checkbox"/>	
8.	Czy w magazynie środków ochrony roślin przeterminowane środki ochrony roślin są przechowywane oddzielnie?	<input type="checkbox"/> / <input type="checkbox"/>	
9.	Czy do wykonania zabiegu zostały użyte opryskiwacze wyszczególnione w notatniku IP?	<input type="checkbox"/> / <input type="checkbox"/>	
10.	Czy przy pracach pielęgnacyjnych, zwłaszcza opryskiwaniu, stosowana jest odzież ochronna i przestrzegane są zasady BHP?	<input type="checkbox"/> / <input type="checkbox"/>	
11.	Czy maszyny do stosowania nawozów są utrzymane w dobrym stanie technicznym?	<input type="checkbox"/> / <input type="checkbox"/>	
12.	Czy maszyny do stosowania nawozów umożliwiają dokładne ustalenie dawki?	<input type="checkbox"/> / <input type="checkbox"/>	
13.	Czy każde zastosowane nawożenie jest zanotowane z uwzględnieniem formy, rodzaju, daty stosowania, ilości oraz miejsca stosowania i powierzchni?	<input type="checkbox"/> / <input type="checkbox"/>	
14.	Czy nawozy są magazynowane w oddzielnym, wyznaczonym do tego celu pomieszczeniu, w sposób zabezpieczający przed skażeniem środowiska?	<input type="checkbox"/> / <input type="checkbox"/>	
15.	Czy producent zabezpiecza puste opakowania po środkach ochrony roślin przed dostępem osób postronnych?	<input type="checkbox"/> / <input type="checkbox"/>	
16.	Czy do mycia warzyw używana jest woda w klasie wody pitnej?	<input type="checkbox"/> / <input type="checkbox"/>	
17.	Czy dostęp zwierząt do miejsc przechowywania, pakowania i innej obróbki płodów jest ograniczony?	<input type="checkbox"/> / <input type="checkbox"/>	
18.	Czy producent posiada odpowiednio przygotowane miejsce do zbierania resztek organicznych i od sortowanych warzyw?	<input type="checkbox"/> / <input type="checkbox"/>	

19.	Czy w pobliżu miejsc pracy znajdują się apteczki pierwszej pomocy medycznej?	<input type="checkbox"/> / <input type="checkbox"/>	
20.	Czy w gospodarstwie są wyraźnie oznaczone miejsca niebezpieczne np. miejsca przechowywania środków ochrony roślin?	<input type="checkbox"/> / <input type="checkbox"/>	
21.	Czy producent korzysta z usług doradczych?	<input type="checkbox"/> / <input type="checkbox"/>	
Suma punktów			

Zalecenia (realizacja min. 20% tj. 3 punktów)			
Lp.	Punkty kontrolne	TAK/NIE	Komentarz
1.	Czy dla gospodarstwa są sporządzone mapy glebowe?	<input type="checkbox"/> / <input type="checkbox"/>	
2.	Czy nawozy nieorganiczne są magazynowane w czystym i suchym pomieszczeniu?	<input type="checkbox"/> / <input type="checkbox"/>	
3.	Czy wykonano analizę chemiczną nawozów organicznych na zawartość składników pokarmowych?	<input type="checkbox"/> / <input type="checkbox"/>	
4.	Czy w gospodarstwie jest system nawadniający, zapewniający optymalne zużycie wody?	<input type="checkbox"/> / <input type="checkbox"/>	
5.	Czy woda do nawodnienia jest badana laboratoryjnie, na zanieczyszczenia mikrobiologiczne i chemiczne?	<input type="checkbox"/> / <input type="checkbox"/>	
6.	Czy oświetlenie w pomieszczeniu, gdzie przechowywane są środki ochrony roślin umożliwia odczytywanie informacji zawartych na opakowaniach środków ochrony roślin?	<input type="checkbox"/> / <input type="checkbox"/>	
7.	Czy producent wie jak należy postępować w przypadku rozlania lub rozsypania się środków ochrony roślin i czy ma narzędzia do przeciwdziałania takiemu zagrożeniu?	<input type="checkbox"/> / <input type="checkbox"/>	
8.	Czy producent ogranicza dostęp do kluczy i magazynu, w którym przechowuje środki ochrony roślin, osobom niemającym uprawnień w zakresie ich stosowania?	<input type="checkbox"/> / <input type="checkbox"/>	
9.	Czy producent przechowuje w gospodarstwie tylko środki ochrony roślin dopuszczone do stosowania w uprawianych przez siebie gatunkach?	<input type="checkbox"/> / <input type="checkbox"/>	
10.	Czy woda używana do przygotowywania cieczy użytkowej ma odpowiednią jakość, w tym właściwy odczyn?	<input type="checkbox"/> / <input type="checkbox"/>	
11.	Czy do cieczy użytkowej środków dodawane są zwilzacze lub adiuwanty, poprawiające skuteczność zabiegów?	<input type="checkbox"/> / <input type="checkbox"/>	
12.	Czy producent pogłębia wiedzę na spotkaniach, kursach lub konferencjach poświęconych integrowanej produkcji roślin?	<input type="checkbox"/> / <input type="checkbox"/>	
Suma punktów			

VIII. LITERATURA

- Adamczewski K. 2000. Rozwój metod zwalczania i perspektywy ograniczania chwastów. *Progress in Plant Protection/Postępy w Ochronie Roślin*, 40 (1): 101-112.
- Adamczewski K., Dobrzański A. 1997. Regulowanie zachwaszczenia w integrowanych programach uprawy roślin. *Progress in Plant Protection/Postępy w Ochronie Roślin*, 37 (1): 58-65.
- Adamczewska-Sowińska K., Adamicki F., Biesiada A., Borowy A., Dąbrowska B., Frąszczak B., Gajewski M., Hołubowicz R., Kaniszewski S., Knaflowski M., Kołota E., Krawiec M., Mazur S., Piróg J., Rekowski E., Siwek P., Słodkowski P., Spizewski T. 2007. Ochrona przed chwastami. W: *Ogólna uprawa warzyw*. Red. M. Knaflowski, PWRiL Poznań: 263-278.
- Adamicki F., Czerko Z. 2002. Przechowalność warzyw i ziemniaka. PWRiL, Poznań, 324 pp.
- Balcerzak J., Legańska Z. 2000. *Warzywnictwo*, Hortpress, Warszawa: 188-202.
- Biesiada A., Kołota E., Orłowski M. 2007. *Warzywnictwo UWP*, Wrocław: 392-396.
- Boczek J. i wsp. 1985. *Szkodniki i choroby roślin warzywnych*. PWRiL, Warszawa, 415 pp.
- Boczek J. 1992. Wrażliwość wrogów naturalnych na insektycydy. Niechemiczne metody zwalczania szkodników roślin. Wydawnictwo SGGW, Warszawa, 243 pp.
- Boczek J. 2001. *Nauka o szkodnikach roślin uprawnych*. Wydanie IV, Wydawnictwo SGGW, Warszawa, 443 pp.
- COBORU Lista odmian roślin warzywnych wpisanych do krajowego rejestru w Polsce: https://coboru.gov.pl/Publikacje_COBORU/Listy_odmian/lo_warzywne_2023.pdf
- Dobrzański A. 1996. Krytyczne okresy konkurencji chwastów, a racjonalne stosowanie herbicydów w uprawie warzyw. *Progress in Plant Protection/Postępy w Ochronie Roślin*, 36 (1): 110-116.
- Dobrzański A. 1999. *Ochrona warzyw przed chwastami*. PWRiL, Warszawa, 199 pp.
- Dobrzański A., Adamczewski K. 1998. Fazy rozwojowe roślin, a racjonalne zwalczanie chwastów. *Progress in Plant Protection/Postępy w Ochronie Roślin*, 38 (1): 56-63.
- Dobrzański A., Anyszka Z., Pałczyński J. 2004. Biomasa chwastów w zależności od gatunku roślin warzywnych i sposobu uprawy. *Pamiętnik Puławski*, 134: 51-58.
- Doruchowski G., Hołownicki R. 2009. *Przewodnik Dobrej Praktyki Organizacji Ochrony Roślin. Kodeks DPOOR z komentarzem*. Wyd. II uzupełnione i poprawione. ISK, Skierniewice, ISBN 978-83-60573-31-0, 96.
- Dyrektywa Parlamentu Europejskiego i Rady 2009/128/WE z dn. 21 października 2009 r. ustanawiająca ramy wspólnotowego działania na rzecz zrównoważonego stosowania pestycydów. Dz. U. UE L 309/71, 24.11.2009.
- Gajc-Wolska J., Przybył J. 2005. *Warzywa dyniowate*. Działkowiec, 64 pp.
- Kochman J. 1967. *Fitopatologia*. PWRiL, Warszawa, 685 pp.
- Kołota E., Orłowski M., Biesiada A. 2007. *Warzywnictwo*. Wyd. UP we Wrocławiu, Wrocław, 557 pp.

- Korzeniewska A., Witek M., Gałęcka T., Niemirowicz-Szczyt K. 2013. Ocena wybranych cech dyni zwyczajnej (*Cucurbita pepo* subsp. *pepo* var. *styriaca* Greb.) o nasionach bezłupinowych. Polish Journal of Agronomy, 12: 32-37.
- Kryczyński S., Weber Z. 2011. Fitopatologia. PWRiL, Poznań, 488 pp.
- MRiRW. 2002. Rozporządzenie Ministra Rolnictwa i Rozwoju Wsi z dn. 24 czerwca 2002 r. w sprawie bezpieczeństwa i higieny pracy przy stosowaniu i magazynowaniu środków ochrony roślin oraz nawozów mineralnych i organiczno-mineralnych. Dz. U. Nr 99, poz. 896.
- Rogowska M., Sobolewski J. 2018. Choroby i szkodniki warzyw. Pantpress, 279 pp.
- Skąpski H., Dąbrowska B. 1994. Uprawa warzyw w polu. Wyd. SGGW, Warszawa, 436 pp.
- Starck J., Hołubowicz T., Jabłoński B., Kropisz A., Pudelski T. 1984. Uprawa roli i nawożenie roślin ogrodniczych. PWRiL, Warszawa, 195 pp.
- Woźnica Z. 2008. Herbologia. Podstawy biologii, ekologii i zwalczania chwastów. PWRiL, Poznań, 430 pp.