

PROCEDURA POBIERANIA PRÓB GLEBOWYCH

nexbio
next generation bioscience

ZALECENIA OGÓLNE

- Jeśli to możliwe zaleca się pobieranie próbek gleby z obszarów, gdzie rosnące rośliny prezentują lub prezentowały objawy chorobowe.
- W przypadku pobierania próbek z większej ilości pól/upraw unikaj zanieczyszczenia krzyżowego próbek poprzez używanie jednorazowego sprzętu bądź jego czyszczenie w wybielaczu (zawartość podchlorynu sodu co najmniej 2,5%) przez 10 min i płukanie czystą wodą z pozostałości wybielacza. Czyszczenie należy wykonywać każdorazowo przed pobieraniem roślin przeznaczonych do kolejnej, osobnej analizy.
- Ewentualny **sprzęt przeznaczony do pobierania próbek** musi być wykonany z materiałów, które nie zanieczyszczą pobieranego materiału badawczego.
- Należy unikać zanieczyszczenia pobieranych próbek na wszystkich etapach procesu pobierania próbki, ze względu na możliwość wywarcia wpływu na wynik analizy.

ILOŚĆ POBIERANYCH PRÓBEK

Na pojedynczą próbę składa się gleba, pobrana z różnych lokalizacji na terenie danego pola (min. 3 lokacje). Należy zwrócić szczególną uwagę na lokalizacje, gdzie uprawa prezentuje lub prezentowała gorszą kondycję. Optymalna liczba lokacji do poboru gleby, uzależniona jest od powierzchni pola.

Zaleca się wykonanie 1 analizy na każde 10 ha uprawy w przypadku:

- Pszenicy, żyta, pszenżyta, jęczmienia, rzepaku, kukurydzy.

Zaleca się wykonanie 1 analizy na każde 0,25 ha uprawy w przypadku:

- Maliny, truskawki, borówki, papryki, cebuli, czosnku, buraka, papryki, rabarbaru i żeńszenia.

Dla większej powierzchni pola zaleca się wykonanie większej ilości analiz będącej wielokrotnością maksymalnego arealu pola dla pojedynczej analizy.

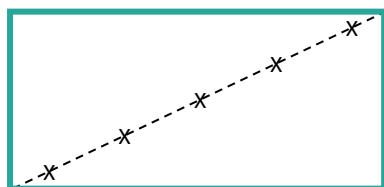
Dla pól mniejszych zaleca się pobieranie reprezentatywnej próby gleby z co najmniej 3 lokacji.

Ilość lokacji do poboru gleby przedstawia poniższa tabela.

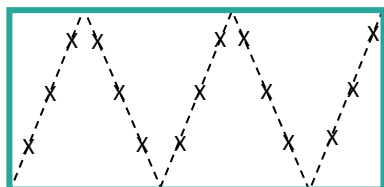
Gleba z uprawy	Maksymalny areał pola dla pojedynczej analizy [ha]	Ilość miejsc poboru gleby na każdy hektar uprawy
Pszonica	10	5
Żyto	10	5
Pszonżyto	10	5
Jęczmień	10	5
Rzepak	10	5
Kukurydza	10	5
Iglaki	10	5
Ziemniak	10	5
Malina	0,25	20
Truskawka	0,25	20
Borówka	0,25	20
Papryka	0,25	20
Cebula	0,25	20
Czosnek	0,25	20
Burak	0,25	20
Marchew	0,25	20
Pietruszka	0,25	20
Rabarbar	0,25	20
Żeńszeń	0,25	20

ROZMIESZCZENIE PUNKTÓW POBIERANIA GLEBY

Punkty pobierania gleby należy wyznaczyć losowo możliwie w równych odstępach od siebie w zależności od kształtu pola, zgodnie z jednym z następujących sposobów:



- po przekątnej powierzchni pola



- zakosami wzdłuż powierzchni pola

gdzie: X oznacza miejsce poboru próbki

Droga ustalona podczas pobierania gleby powinna obejmować wszystkie części pola. Kluczowe jest **równomierne rozłożenie punktów pobierania materiału**. Pobierając pojedyncze próbki gleby należy **unikać lokalizacji** umiejscowionych na obrzeżach pola, w zagłębieniach i ostrych wzniesieniach terenu oraz w miejscach, gdzie uprzednio umiejscowione były stogi lub kopce.

Dla ułatwienia procesu pobierania próbek zaleca się skorzystanie z bezpłatnej aplikacji na androida „Soil Sampler”.

POBIERANIE ROŚLIN

1. Przed przystąpieniem do pobierania próbek należy założyć jednorazowe rękawiczki lateksowe lub nitylowe.
2. Próbki pobierać za pomocą laski glebowej (lub szpadła) umytej i oczyszczonej w wybielaczu (zawartość podchlorynu sodu co najmniej 2,5%) przez 10 min i dokładnie wypłukanym wodą z pozostałości wybielacza.
3. Próbki pobierać do wiaderka wyścielanego workiem foliowym.
4. Próbki pobierać z wierzchniej warstwy gleby od 8 cm do 30 cm głębokości w miejscu wybranym do pobrania pojedynczej próbki.
5. Z każdego punktu poboru materiału pobrać próbkę gleby o masie ok. 200g, blisko stref ryzosfery (korzenia) dotkniętych roślin (jeśli występują na polu).
6. Pobrane próby pojedyncze należy **wymieszać**, a uzyskaną w ten sposób próbę uśrednioną w ilości 500g umieścić w worku strunowym z grubego plastiku oraz opisać w sposób umożliwiający późniejszą identyfikację pochodzenia.
7. Unikać pobierania próbek z takich obszarów, jak stosy wapna, wycieki nawozów lub zespoły, obszary gromadzenia zwierząt gospodarskich, słabo osuszone obszary, martwe bruzdy i obszary w pobliżu dróg lub ścieżek.
8. Nie należy pobierać próbek gleby bezpośrednio po zastosowaniu nawozów mineralnych czy organicznych, wapnowaniu, wystąpieniu obfitych opadów, deszczowaniu lub podlewaniu.
9. Nie próbkować szczególnie suchej lub mokrej gleby.
10. Pobieranie większej ilości próbek powinno odbywać się w krótkim odstępie czasu przed wysłaniem najlepiej tego samego dnia.
11. Jeśli nie jest możliwe pobranie próbek w dniu wysyłki, upewnić się, że próbki są przechowywane bez wilgoci i przechowywane są w lodówce.
12. Nie zamrażać próbek ani nie dopuszczać do ich zamoczenia.

13. Przed przystąpieniem do pobierania próbek z kolejnego pola zmienić rękawiczki oraz umyć i oczyścić narzędzia wielokrotnego użytku w wybielaczu (zawartość podchlorynu sodu co najmniej 2,5%) przez 10 min i dokładnie wypłukanie wodą z pozostałości wybielacza.
14. Próbki opisać nieścieralnym atramentem w sposób umożliwiający późniejszą identyfikację (pola, uprawy, miejsca pobrania). Oznaczenie zostanie użyte w raporcie i umożliwi przyporządkowanie wyników do konkretnej uprawy.

SOSÓB PAKOWANIA ROŚLIN DO TRANSPORTU

- Szczelnie zamknięty worek strunowy umieścić w tekturowym pudle lub foli bąbelkowej i wysłać na adres laboratorium.
- Dołączyć wypełniony formularz zamówienia próbki.
- Wszystkie próbki przeznaczone do analiz powinny być dostarczone do laboratorium w możliwie najkrótszym czasie od ich pobrania.
- Próbki można przewozić wszystkimi środkami komunikacji umożliwiającymi zachowanie niezmienności ich składu podczas transportu.
- Nie należy wysłać próbek, w dni wolne poprzedzające dni wolne od pracy oraz weekendy.
- W trakcie panowania ekstremalnych temperatur próbki należy wysłać w styropianowym pudełku, aby zapobiegać degradacji.