

RZECZPOSPOLITA
POLSKA



Urząd Patentowy
Rzeczypospolitej Polskiej

(12) **OPIS PATENTOWY** (19) **PL** (11) **234072**
(13) **B1**

(21) Numer zgłoszenia: **428465**

(22) Data zgłoszenia: **31.12.2018**

(51) Int.Cl.
A01G 7/04 (2006.01)
A01C 1/00 (2006.01)

(54)

Sposób stymulacji roślin zielnych

(43) Zgłoszenie ogłoszono:

06.05.2019 BUP 10/19

(45) O udzieleniu patentu ogłoszono:

31.01.2020 WUP 01/20

(73) Uprawniony z patentu:

POLITECHNIKA LUBELSKA, Lublin, PL
UNIWERSYTET PRZYRODNICZY W LUBLINIE,
Lublin, PL

(72) Twórca(y) wynalazku:

JOANNA PAWŁAT, Zemborzyce Podleśne, PL
MAREK KOPACKI, Lublin, PL
MICHAŁ KWIATKOWSKI, Lublin, PL
PIOTR TEREKUN, Lublin, PL

(74) Pełnomocnik:

rzecz. pat. Maciej Nowicki

PL 234072 B1

Opis wynalazku

Przedmiotem wynalazku jest sposób stymulacji roślin zielnych, który to sposób poprawia przyrost korzeni.

W dokumencie patentowym nr RU2016122792 (A) pt. METHOD FOR ROOT FORMATION STIMULATION OF VITIS AMURENSIS GRAPE CUTTINGS opisano stymulację ukorzeniania winorośli dzięki zanurzeniu obciętych pędów w roztworze, w którym zanurzono elektrody bimetaliczne, zawierającym jony srebra i miedzi.

Zastosowanie elektrod stałego napięcia umieszczonych w ziemi w celu poprawy wzrostu korzeni przedstawiono w dokumencie patentowym nr DE2841933 (A1) pt. ELECTRICAL STIMULATION FOR CELL GROWTH PROMOTION – BY APPLYING DIRECT CURRENT IN PULSES OR WITH CONTINUOUS POLARITY CHANGES, TO ROOT AREA OR TO MEDIA CONTG. NUTRIENTS.

Wykorzystywanie emulsji zawierających wyciągi z *Abies Sibirica* w celu ochrony przedstawiono przed grzybami oraz stymulacji ukorzeniania przedstawiono w dokumencie patentowym nr RU2010124306 (A) pt. SIBERIA FIR EMULSIVE AGENT FOR DISEASE CONTROL, GROWTH STIMULATION AND ROOTFORMATION OF GRAIN, VEGETABLE AND ORNAMENTAL PLANTS ON OPEN AND CLOSED GROUND.

Do oprysków nasion oraz roślin użyto roztwór zawierający glicynę w celu stymulacji wzrostu kormienia buraka cukrowego, a ujawniono to w dokumencie patentowym nr RU2337544 (C1) pt. METHOD OF STIMULATION OF SUGAR BEET ROOT GROWTH AND DEVELOPMENT.

W dokumencie patentowym nr US5883048 (A) pt. THIOL STIMULATION OF ROOT FORMATION oraz w dokumencie patentowym nr AU4344199 (A) pt. THIOL ACTIVATION OF CYTOTOXIC AGENTS AND ROOT FORMATION STIMULATION zastosowano tiol do zwiększenia przyrostu korzeni.

W dokumencie patentowym nr BG50628 (A1) pt. DEVICE FOR ROOT FORMATION STIMULATION zastosowano mieszkankę zawierającą kwasy tłuszczowe zawierające idol oraz witaminę K3 do rozmnażania wegetatywnego drzew wiśni i moreli.

Znany jest reaktor plazmowy typu GlidArc pracujący pod ciśnieniem atmosferycznym z użyciem gazu procesowego w postaci azotu lub powietrza opisany w publikacji Mazurek P., Pawłat J., Kwiatkowski M., Badanie zaburzeń przewodzących w torze zasilania reaktorów DBD i GlidArc, Przegląd Elektrotechniczny 2015, 11, strony 50–53.

Celem wynalazku jest stymulacja roślin zielnych zwiększająca przyrost korzeni metodą elektrotechniczną przy użyciu nietermicznej plazmy atmosferycznej.

Istotą sposobu stymulacji roślin zielnych jest to, że do reaktora typu GlidArc o częstotliwości od 10 do 200 Hz i o napięciu od 3,7 do 18 kV podaje się gaz procesowy i po przejściu przez łuk elektryczny kieruje się strumień gazu opuszczający reaktor na pędy roślin zielnych umieszczone na podajniku przez okres od 60 do 300 s.

Korzystnie gazem procesowym jest azot albo powietrze.

Korzystnym skutkiem sposobu według wynalazku wykorzystującego jest poprawa procesu ukorzeniania wynikająca ze zwiększenia masy oraz długości wytworzonych korzeni oraz wpływające pozytywnie na proces gojenia ran roślin po zabiegach pielęgnacyjnych. Dodatkowym korzystnym skutkiem jest dekontaminacja mikrobiologiczna wpływająca na redukcję chorobotwórczej mikroflory, co w konsekwencji ogranicza infekcje roślin. Stymulacja plazmowa pozwala na ograniczenie ilości stosowanych w rolnictwie środków chemicznych, przez co jest przyjazna dla środowiska. Proponowany sposób obróbki plazmowej daje w perspektywie realne oszczędności ekonomiczne oraz przyczynia się do poprawy jakości oferowanych na rynku produktów roślinnych.

Przykład 1

Stymulację młodych niezdrewniałych pędów *Pleioblastus variegatus* pobranych jesienią, naciętych i przygotowanych zgodnie z praktyką szkółkarską przeprowadzono w następujący sposób: do reaktora typu GlidArc zasilanego prądem o zadanej częstotliwości i zadanym napięciu podano azot o przepływie od 1 do 30 l/min i skierowano strumień gazu opuszczającego reaktor na powierzchnię boczną pędów zielnych umieszczonych na podajniku przez zadany czas. Następnie pędy stymulowane plazmą oraz kombinacja kontrolna zostały poddane ukorzenianiu w mieszance torfu z piaskiem i perlitem w warunkach fitotronowych w temperaturze pokojowej i sztucznym oświetleniu lamp sodowych. Przed stymulacją plazmową oraz po okresie 4 tygodni od zastosowania plazmy zważono pędy zaś długość powstających korzeni została zmierzona po okresie kontrolnym. Wykonano 4 powtórzenia.

Zadane parametry oraz dane biometryczne korzeni i pędów *Pleiblastus variegatus* dla azotu podano w Tabeli 1.

Przykład 2

Stymulację młodych niezdrewniałych pędów *Pleiblastus variegatus* pobranych jesienią, naciętych i przygotowanych zgodnie z praktyką szkółkarską przeprowadzono w następujący sposób: do reaktora typu GlidArc zasilanego prądem o zadanej częstotliwości i zadany napięciu podano powietrze o przepływie od 1 do 30 l/min i skierowano strumień gazu opuszczającego reaktor na powierzchnię boczną pędów zielnych umieszczonych na podajniku przez zadany czas. Następnie pędy stymulowane plazmą oraz kombinacja kontrolna zostały poddane ukorzenianiu w mieszance torfu z piaskiem i perlitem w warunkach fitotronowych w temperaturze pokojowej i sztucznym oświetleniu lamp sodowych. Przed stymulacją plazmową oraz po okresie 4 tygodni od zastosowania plazmy zważono pędy zaś długość powstających korzeni została zmierzona po okresie kontrolnym. Wykonano 4 powtórzenia.

Zadane parametry oraz dane biometryczne korzeni i pędów *Pleiblastus variegatus* dla powietrza podano w Tabeli 2.

Przykład 3

Stymulację młodych niezdrewniałych pędów *Rhaphidophora aurea* pobranych jesienią, naciętych i przygotowanych zgodnie z praktyką szkółkarską przeprowadzono w następujący sposób: do reaktora typu GlidArc zasilanego prądem o zadanej częstotliwości i zadany napięciu podano azot o przepływie od 1 do 30 l/min i skierowano strumień gazu opuszczającego reaktor na powierzchnię boczną pędów zielnych umieszczonych na podajniku przez zadany czas. Następnie pędy stymulowane plazmą oraz kombinacja kontrolna zostały poddane ukorzenianiu w mieszance torfu z piaskiem i perlitem w warunkach fitotronowych w temperaturze pokojowej i sztucznym oświetleniu lamp sodowych. Przed stymulacją plazmową oraz po okresie 4 tygodni od zastosowania plazmy zważono pędy zaś długość powstających korzeni została zmierzona po okresie kontrolnym. Wykonano 4 powtórzenia.

Zadane parametry oraz dane biometryczne korzeni i pędów *Rhaphidophora aurea* dla azotu podano w Tabeli 3.

Przykład 4

Stymulację młodych niezdrewniałych pędów *Rhaphidophora aurea* pobranych jesienią, naciętych i przygotowanych zgodnie z praktyką szkółkarską przeprowadzono w następujący sposób: do reaktora typu GlidArc zasilanego prądem o zadanej częstotliwości i zadany napięciu podano powietrze o przepływie od 1 do 30 l/min i skierowano strumień gazu opuszczającego reaktor na powierzchnię boczną pędów zielnych umieszczonych na podajniku przez zadany czas. Następnie pędy stymulowane plazmą oraz kombinacja kontrolna zostały poddane ukorzenianiu w mieszance torfu z piaskiem i perlitem w warunkach fitotronowych w temperaturze pokojowej i sztucznym oświetleniu lamp sodowych. Przed stymulacją plazmową oraz po okresie 4 tygodni od zastosowania plazmy zważono pędy zaś długość powstających korzeni została zmierzona po okresie kontrolnym. Wykonano 4 powtórzenia.

Zadane parametry oraz dane biometryczne korzeni i pędów *Rhaphidophora aurea* dla powietrza podano w Tabeli 4.

Tabela 1. Parametry oraz dane biometryczne korzeni i pędów dla pierwszego przykładu wykonania.

Czas [s]	Napięcie [kV]	Częstotliwość [kHz]	Średnia liczba wytworzonych korzeni po 28 dniach [szt.]	Średnia suma długości korzeni z 1 sadzonki [mm]	Średnia masa sadzonek przed plazmowaniem [g]	Średnia masa sadzonek 28 dni po plazmowaniu [g]
0	0	0	2,25	6,7	0,95	1,17
60	18,00	10	2,43	6,93	0,81	1,19
120	3,76	50	2,21	7,59	0,74	1,32
300	3,70	200	2,18	2,53	0,75	0,93

Tabela 2. Parametry oraz dane biometryczne korzeni i pędów dla drugiego przykładu wykonania.

Czas [s]	Napięcie [kV]	Częstotliwość [kHz]	Średnia liczba wytworzonych korzeni po 28 dniach [szt.]	Średnia suma długości korzeni z 1 sadzonki [mm]	Średnia masa sadzonek przed plazmowaniem [g]	Średnia masa sadzonek 28 dni po plazmowaniu [g]
0	0	0	2,25	6,7	0,95	1,17
60	18,00	10	2,01	4,75	0,91	1,1
120	3,74	50	1,84	4,36	0,86	1,28
300	3,70	200	2,42	7,18	0,87	1,29

Tabela 3. Parametry oraz dane biometryczne korzeni i pędów dla trzeciego przykładu wykonania.

Czas [s]	Napięcie [kV]	Częstotliwość [kHz]	Średnia liczba wytworzonych korzeni po 28 dniach [szt.]	Średnia suma długości korzeni z 1 sadzonki [mm]	Średnia masa sadzonek przed plazmowaniem [g]	Średnia masa sadzonek 28 dni po plazmowaniu [g]
0	0	0	3,67	7,52	2,19	2,39
60	18,00	10	3,12	4,93	2,16	2,41
120	3,76	50	3,22	7,33	2,11	2,51
300	3,70	200	2,96	4,7	2,09	2,37

Tabela 4. Parametry oraz dane biometryczne korzeni i pędów dla czwartego przykładu wykonania.

Czas [s]	Napięcie [kV]	Częstotliwość [kHz]	Średnia liczba wytworzonych korzeni po 28 dniach [szt.]	Średnia suma długości korzeni z 1 sadzonki [mm]	Średnia masa sadzonek przed plazmowaniem [g]	Średnia masa sadzonek 28 dni po plazmowaniu [g]
0	0	0	3,67	7,52	2,19	2,39
60	18,00	10	3,15	8,22	2,03	2,38
120	3,74	50	2,26	5,21	2,69	2,94
300	3,70	200	3,86	7,93	2,04	2,52

Zastrzeżenia patentowe

1. Sposób stymulacji roślin zielnych, **znamienny tym**, że do reaktora typu GlidArc o częstotliwości od 10 do 200 Hz i o napięciu od 3,7 do 18 kV podaje się gaz procesowy i po przejściu przez łuk elektryczny kieruje się strumień gazu opuszczający reaktor na pędy roślin zielnych umieszczone na podajniku przez czas od 60 do 300 s.
2. Sposób według zastrz. 1, **znamienny tym**, że gazem procesowym jest azot.
3. Sposób według zastrz. 1, **znamienny tym**, że gazem procesowym jest powietrze.