

## Nanohissəciklərin Bitki Hüceyrələrinin Plazmatik Membranında Elektrogen İon Nasoslarının Fəallığına Təsiri

I.S. Əhmədov\*, V.N. Ramazanlı, N.C. Ağayeva, M.Ə. Ramazanov

Bakı Dövlət Universiteti, akademik Z.Xəlilov küçəsi, 23, Bakı AZ1148, Azərbaycan;

\*E-mail: ismetahmadov@mail.ru

Təqdim olunan araşdırmalarda nanohissəciklərin bitki hüceyrələri ilə qarşılıqlı təsiri zamanı plazmatik membranda  $H^+$ -ATFaza və redoks elektrogen ion nasoslarının fəaliyyətinin dəyişmə kinetikasına baxılmışdır. Müəyyən edilmişdir ki, nanohissəciklər növündən, konsentrasiyasından və ekspozisiya müddətindən asılı plazmatik membrannın elektrik parametrlərini dəyişir. 21 nm  $ZrO_2$  və Al+Ni nanohissəcikləri MP daha çox depolyarizasiya edir və əsasən  $H^+$ -ATFaza elektrogen proton pompanının fəaliyyətinə təsir edir. Nanohissəciklər redoks tipli proton pompaya ciddi təsir etmir.

**Açar sözlər:** Nanohissəciklər, plazmatik membran, membran potensialı, membran müqaviməti, ion nasosları,  $H^+$ -ATFaza, redoks sistem

### GİRİŞ

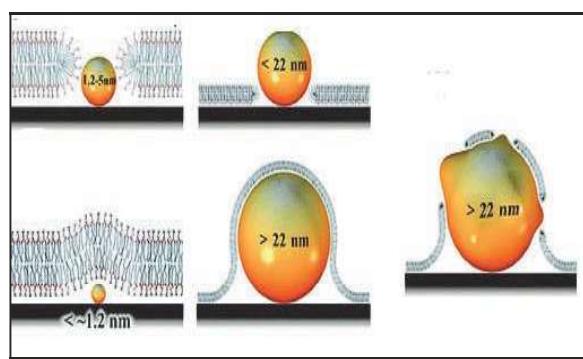
Nanohissəciklərin canlı sistemlərlə qarşılıqlı təsirinin öyrənilməsində bitkilərlə aparılan təcrübələr mühüm əhəmiyyət kəsb edir. Nanohissəciklərin bitkilərə təsirini, onların toksikliyini müəyyən etmək üçün ilk növbədə onların bitkilər tərəfindən mənim-sənilməsi mexanizmini, onların orqanlarında hərəkətini, hüceyrələrdə və toxumallarda toplanmasını aşdırmaq tələb olunur. Son illərin tədqiqatlar göstərir ki, nanohissəciklər bitki hüceyrələrinə iki yolla daxil ola bilir. Ölçüləri 5 nm-dən az olan nanohissəciklər hüceyrə membranını birbaşa, bundan böyük olanlar isə endositoz yolu ilə keçirlər (Jaspreet and Vinod, 2008).

Odur ki, nanohissəciklərin plazmatik membranla qarşılıqlı təsiri zamanı onun struktur və funksiyasında müəyyən dəyişikliklər yaranır bilir. Amerikalı alımlar müəyyən etmişlər ki, ölçüləri 1-22 nm tərtibində olan sferik və hamar nanohissəciklər ikiqat lipid təbəqəsindən ibarət membranın integrallığını saxlamaq şərtilə deşik əmələ gətirir və membrani keçə bilir (Şəkil 1). Lakin sferik, amma səthi kələkötür olan nanohissəciklər lipid membranının integrallığını pozur və membran dağılır (Roiter et al., 2008). Həssas elektrofizioloji üsüldən istifadə edərək müəyyən etmişlər ki, femtomol konsentrasiyada bütün növ sferik silisium nanohissəcikləri ikiqat lipid membranını keçə bilir.

Nanohissəciklərin konsentrasiyası artıqca ikiqat lipid təbəqənin stabilliyi azalır və plazmatik membran zədələnir (Maurits and Planque et al., 2011). Səth yükleri müxtəlif olan Au nanohissəciklərinin insanın nəfəs yollarının əzələ hüceyrəsində və yumurtalığın xərçəng hüceyrələrində (CP70 və A2780) membran potensialını, konsentrasiya və ekspozisiya müddətindən asılı olaraq depolyariza-

siya etdiyini müşahidə etmişlər. Bu depolyarizasiyanın miqdarı 40 mM KCl məhlulunun yaratdığı depolyarizasiya ilə müqayisə oluna bilər (Arvizo et al., 2010).

Ölçüləri 13 və 22 nm tərtibində olan  $Al_2O_3$  nanohissəciklərinin insanların bronxial alveol xərçəng hüceyrələrində (A549) yaratdığı toksik effektlər 20 nm  $CeO_2$  və 40 nm  $TiO_2$  nanohissəciklərin toksik effektləri ilə müqayisə edilərkən müəyyən edilmişdir ki, nanohissəciklər membran potensialını depolyarizasiya edir. Depolyarizasiyanın miqdarı nanohissəciklərin ölçüsündən asılı olmuşdur. 13 nm tərtibində olan  $Al_2O_3$  nanohissəciklərinin yaratdığı depolyarizasiya 30 nm tərtibində olan nanohissəciklərin yaratdığı depolyarizasiyadan çox olmuşdur. Ən çox depolyarizasiya  $CeO_2$  nanohissəciklərinin təsiri zamanı müşahidə edilmişdir (Lin et al., 2008).



**Şəkil 1.** I- $\alpha$ -dimyristoyl phosphatidylcholine ikiqat lipid membranı ilə nanohissəciklərin qarşılıqlı təsiri zamanı lipid membranının strukturunda əmələ gələn dəyişikliklər (Roiter et al., 2008).

Nanohissəciklərin hüceyrə membranları ilə qarşılıqlı təsirinə həsr olunmuş elmi ədəbiyyatın icmalindən aydın olur ki, səth yükün-

dən, forma və tipindən asılı olaraq nanohissəciklər müxtəlif membran effektləri yarada bilirlər. Onlar bioloji membranların ikiqat lipid təbəqəsində məsamələr əmələ gətirir, onu dağında bilir, birbaşa keçə bilir, membran potensialını depolyarizasiya edir və s. Hüceyrələrdə nanohissəciklərin yaratdığı toksik effektlərin əksəriyyəti məhz bioloji membranlarda əmələ gələn struktur və funksional dəyişikliklərin nəticəsində olur. Odur ki, istənilən toksik amilin effekti bioloji membranlarda əmələ gələn zədələnmələrin nəticəsində olur.

## MATERIAL VƏ METODLAR

*Tədqiqat obyektləri olaraq elektrofizioloji təcrübələrdə geniş tətbiq edilən Hydrocharitaceae fəsiləsindən olan ali su bitkiləri Elodea Canadensis yarpaqlarından, və Trianea bogotensis bitkisinin kök hüceyrələrindən istifada edilmişdir. Təcrübələrdə istifadə edilən nanohissəciklərin dispers məhlulu ( $\text{pH}=7$ ) tərkibi  $10^{-3}$  M NaCl,  $10^{-4}$  M KCl,  $10^{-4}$  M CaCl<sub>2</sub> olan süni göl suyunda (IPV) hazırlanmışdır.*

Təcrübələrdə Fe<sub>2</sub>O<sub>3</sub> (8 nm), TiO<sub>2</sub> (10 nm), ZnO (30 nm), CuO (40 nm), Al, Al+Ni (100 nm) və ZrO<sub>2</sub> (21, 42 və 100 nm) nanohissəciklərindən istifadə edilmişdir.

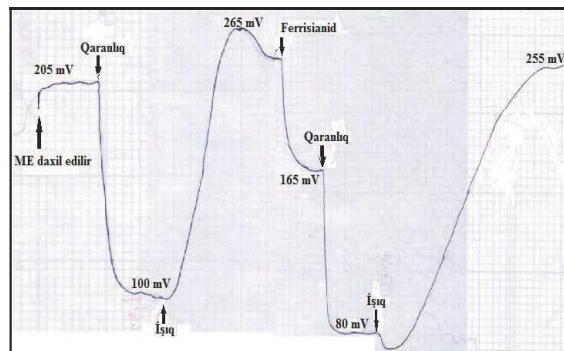
Plazmatik membranın elektrik parametrləri – membran potensialı (MP) və membran müqaviməti (MM) mikroelektrodlar üsulu ilə ölçülmüşdür.

## NƏTİCƏLƏR VƏ ONLARIN MÜZAKİRƏSİ

Mikroelektrodlarla aparılan ölçmələrin nəticələri göstərir ki, elodea hüceyrələrində MP-nin işıqda qiyməti 200-300 mV, trianeanın kök hüceyrələində isə 100-180 mV intervalında olur. Bitki hüceyrələrində mikroelektrodlarla ölçülən MP qiyməti Nernst və Qoldman tənliklərinə görə nəzəri hesablanan qiymətdən (110-130 mV) xeyli çox olur və bu da onu göstərir ki, MP-nin generasiyasında aktiv ion daşınmasının rolü xeyli böyükdür.

İllkin təcrübələrdə Elodeanın yarpaq hüceyrələrində işıq-qaranlıq keçidləri və Ferrisianidin (Fe(CN)<sub>6</sub>) təsiri zamanı MP-nin dəyişmə kinetikasına baxılmışdır. Bunun üçün mikroskop altında mikroelektrod elodea hüceyrəsinə daxil edildikdən 5 dəqiqə sonra, MP stabil qiymətində işıq söndürülmüş və 10 dəqiqədən sonra yenidən yandırılmışdır. Bu zaman MP depolyarizasiya olunaraq 205 mV-dan 100 mV qədər azalmışdır. Sonra işıq yandırıldıqda yenidən hiperpolyarizasiya olunaraq 265 mV qiymətini almışdır. İşıq rejimində IPV+  $5 \cdot 10^{-4}$  M ferrisianidin təsiri zamanı 90 mV depolyarizasiya müşahidə edilmişdir. Təcrübələrin nəticələri Şəkil 2-də verilmişdir. Bu təcrübələrdə əsas məqsəd MP-nin

generasiyasında iştirak edən H<sup>+</sup>-ATFaza və redox elektrogen pompalarının normal şəraitdə fəallığını yoxlamaq olmuşdur.

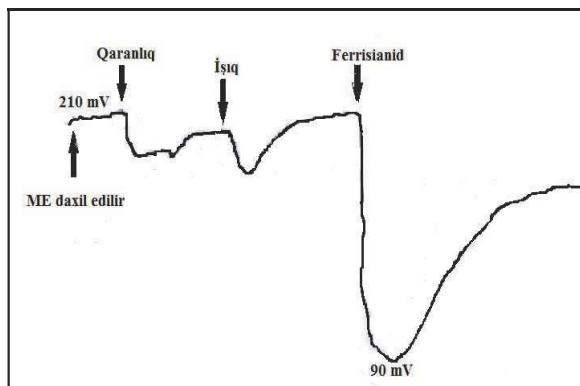


Şəkil 2. Elodea hüceyrələrində MP-nin işıq-qaranlıq keçidlərində və Ferrisianidin təsiri zamanı dəyişmə kinetikası.

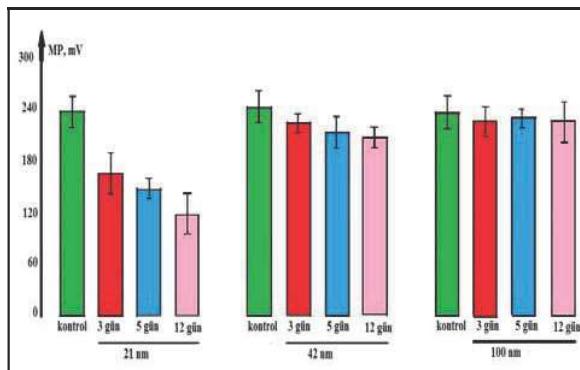
Sonrakı təcrübədə nanohissəciklərin qısamüddətli təsirinə (5-10 dəq) baxılmışdır. Təcrübələr göstərmışdır ki, bir neçə dəqiqə ərzində təsir zamanı nanohissəciklər MP və MM təsir etmir. Ədəbiyyat məlumatlarından aydın olduğu kimi nanohissəciklər plazmatik membranı endositoz yolu ilə keçərək hüceyrəyə daxil ola bilirlər. Odur ki, nanohissəciklərin təsirini öyrənmək üçün elodea yarpaqları və trianeanın kökləri (gövdədən ayrılmadan) 3; 5; 7 və 10 gün nanohissəciklər daxi edilmiş IPV məhlulunda saxlanılmışdır.

Əvvəlcə ZrO<sub>2</sub> nanohissəciyinin ölçülərindən, qatılığından və ekspozisiya müddətindən asılı olaraq plazmatik membranın elektrik parametrlərinin dəyişmə kinetikası öyrənilmişdir. Şəkil 3-də ölçüləri 21 nm olan ZrO<sub>2</sub> nanohissəciyinin suspensiyalı məhlulunda 3 gün adı işıqdə saxlanmış elodea yarpaqlarında qaranlıq-işıq keçidlərində və ferrisianidin təsirindən MP dəyişmə kinetikası göstərilmişdir. Şəkildən göründüyü kimi ZrO<sub>2</sub> nanohissəcikləri elodea hüceyrələrində MP elə də ciddi təsir etməmişdir. Lakin qaranlıq-işıq keçidləri zamanı normal yarpaqlarda müşahidə edilən depolyarizasiya və hiperpolyarizasiya ciddi dəyişikliyə uğramışdır. Ferrisianidin təsiri normal hüceyrələrdə olduğu kimi olmuşdur. Şəkil 4-də ZrO<sub>2</sub> nanohissəciklərin ölçülərindən və ekspozisiya müddətindən asılı olaraq MP dəyişməsini göstərən təcrübələrin nəticələri verilmişdir. Elodea yarpaqları müxtəlif ölçülü nanohissəciklərdə 3, 5, 12 gün saxlanılmışdır. Şəkil 4-dən göründüyü kimi MP-nin qiymətinin dəyişməsi ən çox ölçüləri 21 nm olan nanohissəciklərdə müşahidə olunur. Təcrübələrdə digər nanohissəciklərin Fe<sub>3</sub>O<sub>4</sub>, Al, Al+Ni elodea yarpaqlarında MP-nin qiymətinə təsiri də öyrənilmişdir. Elodea yarpaqlarını üzün müddət 20 gün Al və Al+Ni, Fe<sub>3</sub>O<sub>4</sub> nanohissəciklərinin məhlulunda saxladıqdan sonra qaranlıq-

ışık keçidlərində MP dəyişməsi öyrənilmişdir. Nəticələr göstəmişdir ki, nanohissəciklərin təsiri yarpaqların işqida və ya qaranlıqda qalmasından, ekspozisiya müddətindən asılı olur. 0,1 mg/ml dozada İPV-də həll edilmiş  $\text{Fe}_3\text{O}_4$  nanohissəciklərinin qısa-müddətli təsiri zamanı hüceyrələrdə elə bir dəyişiklik müşahidə edilmir, MP qiyməti dəyişmir. Maraqlı nəticələr  $\text{Fe}_3\text{O}_4$  nanohissəciklərinin uzunmüddətli təsiri zamanı müşahidə edilmişdir. Məlum olmuşdur ki,  $\text{Fe}_3\text{O}_4$  nanohissəciklərinin uzunmüddətli təsiri işq qaranlıq rejimindən asılıdır. İşqida  $\text{Fe}_3\text{O}_4$  nanohissəciklərində saxlanmış elodea yarpaqları daha tez nativliyini itirir, hüceyrələrdə metabolizm dayanır və yarpaqlar saralır. Lakin yarpaqlar qaranlıqda  $\text{Fe}_3\text{O}_4$  nanohissəciklərində saxlandıqda 20 gün ərzində öz nativliyini saxlayır. Hüceyrələrdə proto-plazmanın hərəkəti stabil qalır.



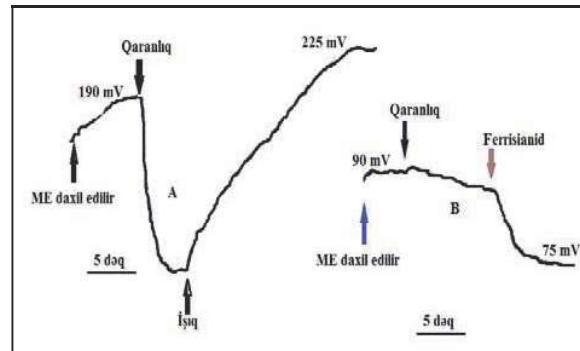
Şəkil 3. Üç gün ölçüləri 21 nm olan  $\text{ZrO}_2$  nanohissəciklərinin məhlulunda saxlanmış Elodea yarpaqlarında MP dəyişmə kinetikası.



Şəkil 4.  $\text{ZrO}_2$  nanohissəciklərinin ölçülərindən və ekspozisiya müddətindən asılı olaraq elodea yarpaqlarında MP-nin dəyişməsi.

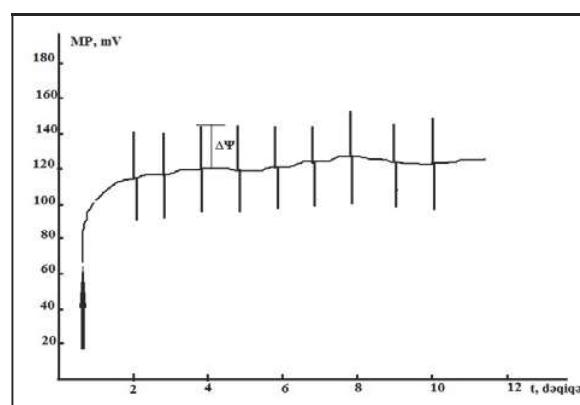
Şəkil 5-də 20 gün  $\text{Fe}_3\text{O}_4$  nanohissəciklərinin məhlulunda işqda (A) və qaranlıqda (B) saxlanmış elodea yarpaqlarında qaranlıq-ışq keçidləri zamanı və ferrisanidin təsirindən MP dəyişmə kinetikası verilmişdir. Bu təcrübələrin nəticəsi göstərmüşdür ki,  $\text{Fe}_3\text{O}_4$  nanohissəciklərinin məhlulunda qaranlıqda

saxlanmış yarpaqlarda MP qiyməti yarpaqları işq-landıran zaman 190-200 mV intervalında olur. MP-nin bu qiyməti normal yarpaqlardan çox da fərqlənmir. İşq-qaranlıq keçidi zamanı MP depolyarizasiya olunur və onun qiyməti 100 mV tərtibində olur və yarpaqlar işqlandırdıandan sonra yenidən hiperpol-yarizasiya olunaraq 225 mV qədər yüksəlir.



Şəkil 5. 20 gün  $\text{Fe}_3\text{O}_4$  nanohissəciklərinin məhlulunda işqda (A) və qaranlıqda (B) saxlanmış elodea yarpaqlarında MP dəyişmə kinetikası verilmişdir.

Eyni təcrübələr işqda saxlanmış yarpaqlarla da aparılmışdır. Məlum olmuşdur ki, işqda  $\text{Fe}_3\text{O}_4$  nanohissəciklərinin məhlulunda qalmış elodea yarpaqlarında MP-nin aktiv hissəsi tamamilə itmiş, onun yalnız passiv hissə qalmışdır. MP qiyməti 80-110 mV intervalında olmuşdur. Hüceyrələrin əksəriyyətində işq – qaranlıq keçidi zamanı MP-nin cüzi depolyarizasiyası müşahidə edilmişdir. Bəzi hüceyrələrdə isə bu reaksiya tamamilə itmişdir. Lakin ferrisanid reaksiyası müşahidə edilmişdir (Şəkil 5, B).



Şəkil 6. Trianea kök hüceyrələrində MP və membran müqavimətinin dəyişmə kinetikası.

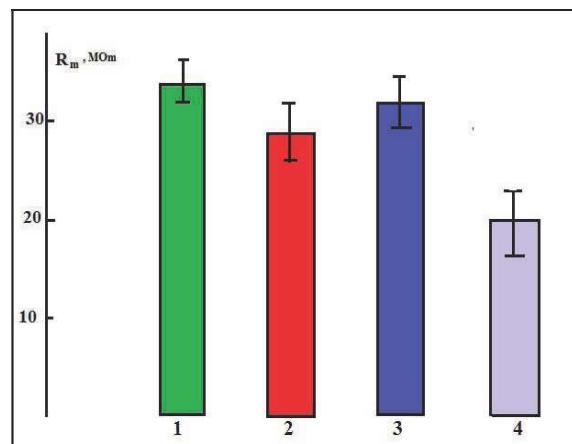
Təcrübələrdə  $\text{Fe}_3\text{O}_4$ , Al, Al+Ni nanohissəciklərin MM təsiri də öyrənilmişdir. Trianeanın trixoblast hüceyrələrinin ölçüləri böyük olduğundan onları zədələmədən iki mikroelektrod daxil etməklə eyni zamanda həm MP və həm də plazmatik membranın elektrik müqavimətini ölçmək olur. Bunun

üçün hüceyrəyə iki mikroelektrod daxil edilir. Mikroelektrodlardan biri MP qiymətini ölçür, ikinci mikroelektrod vasitəsilə sabit cərəyan impulsları verilir. Hüceyrəyə daxil edilən sabit cərəyanın miqdarı çox kiçik olur –  $10^{-9}$  A. Bu zaman MP sürüşməsi qeyd edilir. Cərəyan həm müsbət və həm də mənfi istiqamətdə impuls şəkilində verilir. Impulsun davam etmə müddəti 3-5 san olur. Membran müqaviməti  $\Omega$  qanuna görə

$$R = \Delta\Psi/I$$

düsturu ilə hesablanır. Burada  $\Delta\Psi$  membran potensialının cərəyan daxil edilən zaman sürüşməsi,  $I$  isə sabit cərəyanın miqdardır (Şəkil 6).

Nanohissəciklərin MM təsirini öyrənmək üçün Trianəa bitkisi nanohissəciklərin İPV-də hazırlanmış məhlullarında 24 saat və daha çox müddətdə saxlanılmışdır. Müşahidələr göstərmişdir ki, trianəa bitkisində kökün inkişafına nanohissəciklər təsir etmir. Lakin uzun müddət qaldıqda  $Al+Ni$  nanohissəcik kompozitinin məhlulunda köklərin inkişafı, hüceyrələrin bölünməsi ləngiyir. MM qiyməti əsasən  $Al$  və  $Ni$  nanohissəciklərində azalır. Təcrübələrin nəticələri şəkil 7-də göstərilmişdir.



Şəkil 7. Nanohissəciklərdə 24 saat saxlanmış Trianəanın kök hüceyrələrində membran müqavimətinin dəyişməsi:

1 – kontrol; 2-  $Fe_3O_4$ ; 3- Al; 4- $Al+Ni$ .

Nanohissəciklərin fiziki və kimyəvi bir amil kimi bitki hüceyrələrində plazmatik membranın strukturuna və funksiyasına təsir mexanizminin araşdırılması bir tərəfdən onların toksik xüsusiyyətlərini müəyyən etməyə, digər tərəfdən isə nanohissəciklərlə qarşılıqlı təsir zamanı plazmatik membranda əmələ gələn dəyişikliklərin təbiətini aydınlaşdırmağa imkan verir. Hüceyrənin MP onun fizioloji vəziyyətinin integrallı göstəricisidir və hüceyrə metabolizm-dən asılıdır. Bitki hüceyrələrində membran potensiali həm aktiv ion nasosları və həm də passiv diffuziya kanallarının fəaliyyəti nəticəsində generasiya edilir. Aktiv ion nasoslarının fəaliyyəti hüceyrədə metabolizmin səviyyəsindən asılıdır və onun dəyişməsi bir səra fundamental proseslərin (otosintez, tənəffüs və s.)

pozulması nəticəsində baş verir. Odur ki, hüceyrədə bu və ya digər amilin təsiri ilə MP kinetikasının öyrənilməsi plazmatik membranda olan aktiv ion nasoslarının funksiyası haqqında məlumat verir. Yuxarıda qeyd etdiyimiz kimi bitki hüceyrələrində paralel olaraq iki tip aktiv proton nasosu fəaliyyət göstərir. Bunlardan biri H-ATFaza proton kompleksi, ikincisi isə qısa elektron zənciridir (redoks sistem). Nanohissəciklər hər iki proton nasosunun fəaliyyətinə təsir edə bilir. Bir sıra təcrübələrin nəticələri göstərir ki, nanohissəciklər sərbəst radikallar əmələ gətirir, hüceyrə membranlarında lipidləri oksidləşdirir, onun strukturunu və funksiyasını dəyişdirir, hüceyrə daxilinə sorularaq mühüm proseslərə, o cümlədən fotosintez, tənəffüs, zülal sintezi, transport, genlərin ekspressiyası kimi mühüm hüceyrə-daxili proseslərə təsir edir. Nanohissəciklərin hüceyrə səviyyəsində təsirinin öyrənilməsində ən məraqlı sahə onların plazmatik membranla qarşılıqlı təsirinin təbiətinin aydınlaşdırılmasına həsr olunan təcrübələrdir.

Nanohissəciklərin bitki hüceyrələrinə daxil olması zamanı onların plazmatik membranla qarşılıqlı təsiri zamanı üç mexanizm təklif olunur. I mexanizm: nanohissəciklər plazmatik membrani keçə bilmir, onun səthində toplanır. Plazmatik membranın səthində toplanan nanohissəciklər onun strukturunda elə də ciddi dəyişiklik yarada bilməsə də funksiyasına ciddi təsir edə bilir. Nanohissəciklərin səthi çox aktiv olur, onlar elektron mübadiləsi edə bilir, sərbəst radikallar əmələ gətirir, membranın səth yüksəklərini dəyişə bilir. Odur ki, nanohissəciklər, xüsusilə metal nanohissəcikləri plazmatik membranda ion daşınmasına cavabdeh olan passiv və aktiv kanalların funksiyasında dəyişikliklər yarada bilir. Nanohissəciklərin MP və MM təsirinin öyrənilməsindən aydın olur ki, götürülmüş nanohissəciklərin bəziləri ( $Fe_3O_4$ , Al və  $Al+Ni$ ,  $ZrO_2$ ) membranı keçə bilir, bəziləri isə keçə bilmir. I mexanizmə görə nanohissəciklər plazmatik membrani keçə bilmədikdə onun səthində oturaraq redoks sistemlə elektron mübadiləsi edə bilər. Nanohissəciklərin bu xüsusiyyəti imkan verir ki, onlar plazmatik membranda olan redoks proton pompasının fəaliyyətini dəyişdirsin.  $Al+Ni$  nanokompozitinin MP depolyarizasiya etməsi onu göstərir ki, o redoks sistemdən elektronları alır və onun fəaliyyətini dayandırır. II mexanizm nanohissəciklərin plazmatik membranda məsamələr əmələ gətməklə və zülal tərkibli kanallardan keçməsidir. Bu zaman nanohissəciklər bir başa ikiqat lipid təbəqəsini dağıdaraq keçə bilər və ya zülal molekülləri ilə birləşərək ikiqat lipid təbəqəsini keçə bilər. Nanohissəciklərin zülallarla örtülrək membranı keçməsi xüsusiyyətdən istifadə edərək onların plazmatik membranı asanlıqla keçməsi üçün onları spesifik zülallarla örtürlər. Belə nanohissəciklər membranı asanlaşmış daşınma prosesi

mexanizmi ilə keçirlər. Nanohissəciklər membrani keçərkən aktiv və passiv ion kanallarının funksiyasını dəyişə bilir.  $ZrO_2$  nanohissəcikləri ilə olan təcrübələrdə onların ölçülərində asılı olaraq MP dəyişmə kinetikasında müxtəlif nəticələr alınmışdır. 21 nm ölçülü  $ZrO_2$  nanohissəciklərində saxlanmış yarpaqlarda qaranlıq-işiq-qaranlıq keçidlərində MP dəyişmə kinetikası xeyli dəyişkiliyə uğrayır. Normal hüceyrələrdən fərqli olaraq  $ZrO_2$  nanohissəciklərində saxlanan hüceyrələrdə işıqla inuksiya olunmuş MP yox olur. Lakin ferrisianidin təsiri normal hüceyrələrdə olduğu kimi qalır (Şəkil 3,5). 42 nm  $ZrO_2$  nanohissəciklərində saxlanmış yarpaqlarda isə işıqla induksiya olunmuş MP normal hüceyrələrdə olduğu kimi qalır. Bu təcrübənin nəticəsinə əsasən demək olar ki, 21 nm  $ZrO_2$  nanohissəcikləri plazmatik membranı ikinci mexanizm ilə keçir. Bu zaman züllal təbiətli ion kanallarında, xüsusil passiv kanallarda ciddi dəyişklik törədir. Ola bilsin ki, H-ATFaza kompleksini də zədələyir. Ferrisianidin təsiri zamanı MP güclü depolyarizasiyası isə redoks sistemin zədələnmədiyini göstərir. 100 nm ölçülü nanohissəciklər isə bu halda çox ehtimal ki, plazmatik membranın səthində toplanaraq ona mexaniki təsir etmişdir. Belə ki, həm işiq-qaranlıq və həm də ferrisianidin təsiri zamanı qeyri-müəyyən dəyişkliklər müşahidə edilmişdir (Şəkil 3, 4, 5).

Maraqlı təcrübələrdən biri də dəmir nanohissəciklərilə olan təcrübələrdir. *Elodea* yarpaqlarını  $Fe_2O_3$  nanohissəciklərinin suspenzion məhlulunda uzun müddət saxladıqda onda ciddi fizioloji dəyişkliklər müşahidə olunur. Bu dəyişkliklər yarpaqların işqda və ya qaranlıqda saxlanmasından asılıdır. Belə ki, yarpaqları dəmir nanohissəciyinin məhlulunda işqda saxladıqda onlarda metabolizm pozulur, piqment tərkibi dağılır, yarpaqlar tez bir zamanda saralır. Bu halda ehtimal olunur ki, dəmir nanohissəcikləri daxilə III mexanizm – endositoz yolu ilə keçə bilir və fotosintez prosesini ciddi zədələyir. Bu fenton reaksiyasının güclənməsi nəticəsində də ola bilər. Uzun müddət işqda dəmir nanohissəciklərinin məhlulunda qalmış yarpaqlarda MP-nin aktiv hissəsi tamamilə yox olur. MP qiyməti 90-100 mV tərtibində olur, lakin ferrisianidin təsiri hələ də müşahidə edilir (Şəkil 3, 4). Qaranlıqda dəmir nanohissəciklərində qalan yarpaqlarda isə elə bir ciddi fizioloji dəyişkliklər müşahidə olunmur. MP potensialının qiyməti 190-200 mV tərtibində olur, qaranlıq-işiq keçidlərində MP dəyişmə kinetikası normal hüceyrələrdə olduğu kimi qalır. Bu zaman redoks sistemin funksiyası da dəyişmir. Maraqlı odur ki, *Elodea* yarpaqları uzun müddət qaranlıqda nanohissəciklərdə qaldıqda redoks sistem daha güclü işləyir. Bu fikri təsdiq etmək üçün əlavə təcrübələrə ehtiyac olduğunu demək lazımdır.

Plazmatik membranın müqavimətinin ölçülülməsi isə onun strukturunda baş verən proseslərin nəticəsi

ola bilər. Təcrübələrin nəticələrində aydın olur ki, Al+Ni nanokompozitinin təsiri plazmatik membranda struktur dəyişmələri ilə nəticələnir. Belə ki, Al+Ni nanokompozitində saxlanmış trianea hüceyrələrində MM kəskin azalır. Bu isə membranda olan lipid təbəqəsində deşiklərin əmələ gəlməsi səbəbindən ola bilər. Əgər nanohissəciklər MP və MM dəyişdirmirsə deməli onlar hüceyrəyə endositoz yolu ilə daxil olurlar. Təcrübələrimizdə dəmir və alüminum nanohissəcikləri MP və MM elə də kəskin dəyişdirmir. Nanohissəciklər membrani keçməsə belə onun səthində “oturaraq” ion kanallarını qapayar, onların potensialdan asılılıq funksiyasını poza bilər. Nanohissəciklər səthi aktiv maddələr olduğundan elektron donoru və ya akseptoru rolunda çıxış edə bilər. Bu da redoks sistemin fəallığında mühüm dəyişkliklər yarada bilər. Uzun müddət ekspozisiyadan sonra nanohissəcik MP-nin qiymətini dəyişdirirəsə bu o deməkdir ki, nanohissəcik hüceyrəyə daxil olaraq mühüm fizioloji prosesləri (otosintez, tənəffüs, zülal sintezi və s.) pozmuşdur. Membranın strukturunda baş verən dəyişklikləri membranın elektrik müqavimətini MP ilə birlikdə ölçükdə daha yaxşı aydınlaşdırmaq olur. Odur ki, mütləq nanohissəciklərin təsirini öyrənən zaman MP ilə birlikdə membran müqavimətini də izləmək lazımdır. Nanohissəciklərlə olan təcrübələrin əsas məqsədi həm də nanohissəciklərin membran sistemləri ilə qarşılıqlı təsir mexanizminin təbiətini aydınlaşdırmaqdır. Bu təcrübələrdə nanohissəciklərin nə dərəcədə toksik olduğunu və ya onların hüceyrədə hansı bioloji prosesləri stimullaşdırıldıqını aydınlaşdırmaq olar.

Beləliklə, təcrübələrin analizi və təhlilində belə bir nəticəyə gəlmək olar ki, nanohissəciklər bitki hüceyrələrinin plazmatik membranı ilə qarşılıqlı təsirdə olduqda əsasən onun xarici amillərə daha hössas olan H-ATFaza elektrogen proton pompası və redoks sistemi ilə qarşılıqlı təsirdə olur. Onların fəallığına təsir edərək hüceyrənin mineral qidalanmasını dəyişdirir. Plazmatik membranla qarşılıqlı təsirdə olan nanohissəciklərin nə dərəcədə toksik olmasını hüceyrə üçün letal effektlər yaratmasından əvvəl qiymətləndirmək olar. Çünkü plazmatik membranda baş verən zədələnmələr sonradan hüceyrənin həyat fəaliyyətində mühüm rol oynaya bilir.

## ƏDƏBİYYAT

- Ahmadov I.S., Ramazanov M.A., Sienkiewicz A., Forro L.** (2014) Uptake and intracellular trafficking of superparamagnetic iron oxide nanoparticles (spions) in plants. *Digest Journal of Nanomaterials and Biostructures*, **9(3)**: 1149-1157
- Ahmadov I., Crittin M., Khalilov R., Ramazanov M., Schaer M., Matus P., Digigow R., Fink A., Forró L., Sienkiewicz A.** (2013) Tracking

- up-conversion nano-phosphors and superparamagnetic iron oxide nanoparticles in aquatic plants: ESR and confocal microscopy assays. SSD 10th edition. Paul Scherrer Institute, Villigen.
- Fleischer A., O'Neill M.A., Ehwald R.** (1999) The pore size of non-graminaceous plant cell walls is rapidly decreased by borate ester cross-linking of the pectic polysaccharide rhamnogalacturonan II. *Plant Physiology*, **121**(3): 829-838
- Carpita N., McCann** (2000) Cell Walls. Chapter 2. In *Biochemistry & Molecular Biology of Plants*.
- Cyren M.R., Majumdar S., Duarte-Gardea M., Peralta-Videa J.R., Gardea-Torresdey J.L.** (2011) Interaction of nanoparticles with edible plants and their possible implications in the food chain. *J. Agric. Food Chem.*, **59**: 3485-3498.
- Jaspreeet K.V., Vinod L.** (2008) Quantification of the force of nanoparticle-cell membrane interactions and its influence on intracellular trafficking of nanoparticles. *Biomaterials*, **29**(31): 4244-4252
- Fleischer A., Titel C., Ehwald R.** (1998) The boron requirement and cell wall properties of growing- and stationary-phase suspension-cultured *Chenopodium album* L. cells. *Plant Physiol.*, **117**: 1401-1410.
- Lin W., Stayton I., Huang M., Yinfia** (2008). Cytotoxicity and cell membrane depolarization induced by aluminum oxide nanoparticles in human lung epithelial. *Toxicological and Environmental Chemistry*, **90**(5): 983-996
- Lin C., Fugetsu B., Su Y., Watari F.** (2009) Studies on toxicity of multi-walled carbon nanotubes on *Arabidopsis* T87 suspension cells. *J. Hazard. Mater.*, **170**: 578-583.
- Lin S., Reppert J., Hu Q., Hudson J.S., Reid M.L., Ratnikova T.A., Rao A.M., Luo H., Ke P.C.** (2009) Uptake, translocation, and transmission of carbon nanomaterials in rice plants. *Small*, **5**: 1128-1132.
- de Planque M.R.R., Aghdaei S., Roose T., Morgan H.** (2011). Electrophysiological characterization of membrane disruption by nanoparticles. *ACS Nano*, **5**(5): 3599-360.
- Read S.M., Bacic A.** (1996) Cell wall porosity and its determination. In: *Modern Methods of Plant Analysis* (eds.: Linskens H-F., Jackson J.F.) Berlin, Springer Verlag; *Plant Cell Wall Analysis*: **17**: 63-80.
- Roiter Y., Ornatska M., Rammohan A.R., Balakrishnan J. et al.** (2008) Interaction of nanoparticles with lipid membrane. *Nano Lett.*, **8**(3): 941-944.
- Wang Q.D.** (2012) Phytotoxicity of silver nanoparticles to *Arabidopsis thaliana* in hydroponic and soil systems. *MAI 50/01*, February

## Влияние Наночастиц На Активности Ионных Насосов В Плазматической Мембране Клеток Растений

И.С. Ахмедов, В.Н. Рамазанлы, Н.Дж. Агаева, М.А. Рамазанов

Бакинский государственный университет, Азербайджан

В данном исследовании было изучено влияние наночастицы на активность  $H^+$ -ATФазы и окислительно-восстановительной системы в процессе их взаимодействия с плазматическими мембранами растительных клеток. Было установлено, что наночастицы изменяют электрические параметры плазматической мембранны в зависимости от типа, концентрации и продолжительности воздействия. Обнаружено, что  $ZrO_2$  (21 нм) и наночастицы Al + Ni более всего влияют на деполяризацию МП и существенно влияют на активность протонных насосов H-ATФазы. Наночастицы не действуют на активность протонных насосов окислительно-восстановительного типа.

**Ключевые слова:** Наночастицы, плазмамембран, мембранный потенциал, сопротивление мембранны, ионные насосы,  $H^+$ ATФаза, редокс помпа

**Effect Of Nanoparticles On The Activity Of The Ion Pumps  
In Plasma Membrane Of Plant Cells**

**I.S. Ahmadov, V.N. Ramazanli, N.J. Agayeva, M.A. Ramazanov**

*Baku State University, Azerbaijan*

In the given research the effect of nanoparticles on the activity of H-ATFase and redox system during their interaction with plasma membrane of plant cells have been studied. It was found that nanoparticles change the electrical parameters of plasma membrane depending on the type, concentration and duration of exposure. The much depolarization of MP was detected with the influence of ZrO<sub>2</sub> (21 nm) and Al + Ni nanoparticles affected the depolarization of MP more frequently and affected the activity of H<sup>+</sup>-ATFase proton pumps significantly. Nanoparticles did not influence on the activity of redox-type proton pumps.

**Keywords:** *Nanoparticles, plasma membrane, membrane potential, membrane resistance, ion pumps, H<sup>+</sup>-ATFase, redox pump*