



Raport științific și tehnic

privind implementarea proiectului: IMBUNĂTĂȚIREA TEHNOLOGIEI DE IMOBILIZARE ENZIMATICĂ A ALCALIN FOSFATAZEI ÎN VEDEREA CREȘTERII PERFORMANTELOR UNOR MATERIALE IMPLANTABILE

Cod: PN-III-P2-2.1-PED-2016-1337

Contract: **190PED/2017**

Acronim: **ECHITECH**

Perioada: ianuarie 2018 – decembrie 2018

Etapa a II-a. Caracterizarea unor formule îmbunătățite de membrane pe baza de chitosan și chitosan/gelatină/ALP prin introducerea de ioni metalici. Realizarea de model experimental în vederea utilizării biopolimerilor studiați pentru aplicații terapeutice, conform standardelor ISO”.

REZUMATUL ETAPEI

Activitățile de cercetare planificate pentru anul 2018, conform planului de realizare a proiectului, au fost îndeplinite în totalitate de către CO (UPB) și P1 (INCDSB), iar rezultatele obținute sunt în concordanță cu obiectivele propuse de fiecare activitate. A fost utilizată o gamă largă de tehnici de caracterizare, care au demonstrat că soluția propusă de imobilizare a ALP în prezența ionilor metalici de Mg sau Zn conduce la obținerea de membrane polimerice performante. A fost stabilită compoziția optimă a membranelor care prezintă activitate enzimatică, caracter non-hemolitic și care asigură o foarte bună adeziune și proliferare a celulelor fibroblaste și efect antibacterian împotriva a două bacterii. În perioada derulării etapei a 2-a, membrii echipei de cercetare de la CO (UPB) și P1 (INCDSB) au depus împreună o cerere de brevet de invenție și au diseminat rezultate printr-un articol publicat într-o revistă ISI de prestigiu internațional și prin participarea la conferința internațională “The International Symposium on Inorganic and Environmental Materials 2018”(ISIEM2018), desfășurată în Belgia (Ghent), cu două lucrări prezentate sub formă de poster.

Descrierea activităților:

A2.1. Caracterizarea spectroscopică (FTIR) și testarea proprietăților morfologice (AFM), mecanice, gradul de gonflare și unghiul de contact al membranelor pentru a găsi forma adecvată pentru utilizare în terapie ART 1 12, 27, 29

Pornind de la rezultatele prezentate anterior, în scopul obținerii unor membrane cu proprietăți îmbunătățite s-a procedat pe de o parte la creșterea concentrației de $MgCl_2$ (membranele M10 și M11) și la înlocuirea $MgCl_2$ cu $ZnSO_4$ (membranele M9Zn, M10Zn, M11Zn), iar pe de altă parte s-a înlocuit agentul de reticulare sintetic, GA, cu un agent de reticulare natural, Genipin (GP), fără adaos și cu adaos de glicerina (GLI) (1mL) și s-a înlocuit $MgCl_2$ cu $ZnSO_4$ (M5GP, M8GP, M9GPZn, M10GPZn, M11GPZn, M3G, M5GPG, M8GPG, M9GPGZn, M10GPGZn, M11GPGZn).

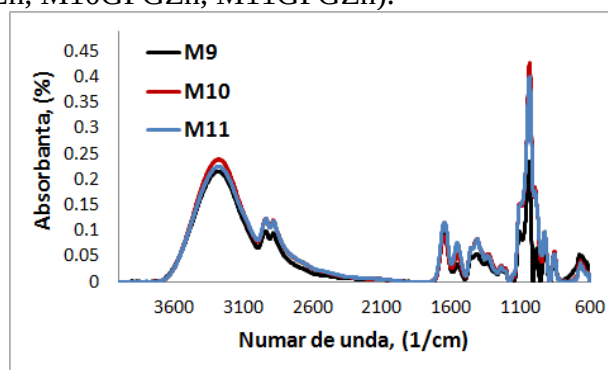


Fig. 1. Spectre IR pentru membrane pe baza de CHI, G, ALP, GA și concentrații diferite de $MgCl_2$ [1]

Pe baza rezultatelor spectrale inregistrate pentru membranele M9, M10 si M11 s-a observat ca banda Amida II se deplaseaza de la 1584 cm^{-1} (in CHI standard) spre numere de unda mai mici 1555 cm^{-1} (Fig. 1). Adaosul de Mg^{2+} in compozitia membranelor demonstreaza o mai buna interactie intre componente. Mai mult, prezenta Mg^{2+} in compozitia membranelor, precum si influenta ionului metalic sunt demonstrate prin metode de analiza prezentate in urmatoarele activitati.

Avand in vedere obtinerea de membrane polimerice care sa prezinte o buna activitate antimicrobiana, dar si o buna biocompatibilitate, agentul de reticulare sintetic (GA) s-a inlocuit cu un agent de reticulare natural (GP) [2-4]. Pentru a demonstra reticularea in prezenta GP sunt prezentate in paralel spectrele IR (Fig. 2 a-e) [1, 5, 6].

Comparand spectrele IR se observa o buna reticulare atat in cazul utilizarii GA, cat si GP. In cazul reticularii cu GA se poate vorbi despre formarea legaturilor de hidrogen intra si intermoleculare si chiar despre o atractie electrostatica intre $-\text{COO}^-$ din G si $-\text{NH}_3^+$ din CHI, precum si despre deplasarea benzilor de absorbtie corespunzatoare Amidei I si Amidei II, din CHI standard. In prezenta agentului de reticulare natural (GP), mecanismul de reticulare implica doua tipuri de reactii: gruparile amino ale chitosanului ataca atomul de carbon olefinic la C-3 din GP, conducand la deschiderea inelului de dehidropiran cu formarea unei amine terciare si o a doua reactie are loc intre grupele amino din CHI si grupa ester din GP cu formarea unei amide monosubstituite. Aceste reactii sunt evidentiata prin deplasarea benzilor corespunzatoare Amidei I si Amidei II spre numere de unda mai mici fata de CHI standard.

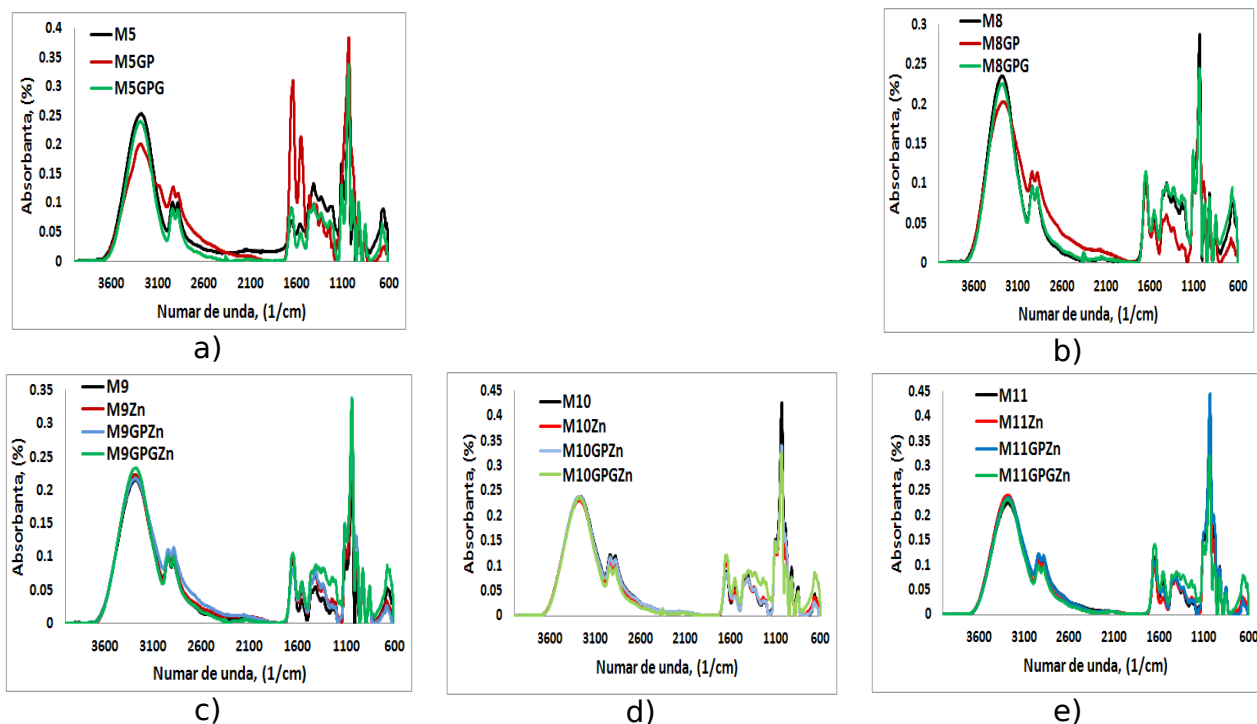


Fig. 2. Spectre IR pentru membranele polimerice pe baza de CHI, G, cu si fara GLI, cu enzima si fara enzima imobilizata, reticulate cu GA sau GP, cu diferite concentratii de MgCl_2 sau ZnSO_4 :

a) M5, M5GP, M5GPG; b) M8, M8GP, M8GPG; c) M9, M9Zn, M9GPZn, M9GPGZn; d) M10, M10Zn, M10GPZn, M10GPGZn; e) M11, M11Zn, M11GPZn, M11GPGZn

Testarea proprietatilor morfologice ale membranelor prin AFM

Pentru investigarea proprietatilor de suprafata ale membranelor s-a utilizat microscopia de forta atomica (AFM) cu echipamentul AFM A100-SGS de la A.P.E. Research (Italia), cu modul de lucru "in contact". Aceasta analiza s-a efectuat pe membrana M3 si pe membranele reticulate cu GP, fara enzima (M5GP) si cu enzima inglobata (M8GP) si cu adaos de Zn^{2+} (M9GPZn), toate aceste membrane fiind mai plane, mai elastice si mai flexibile decat membranele reticulate cu GA.

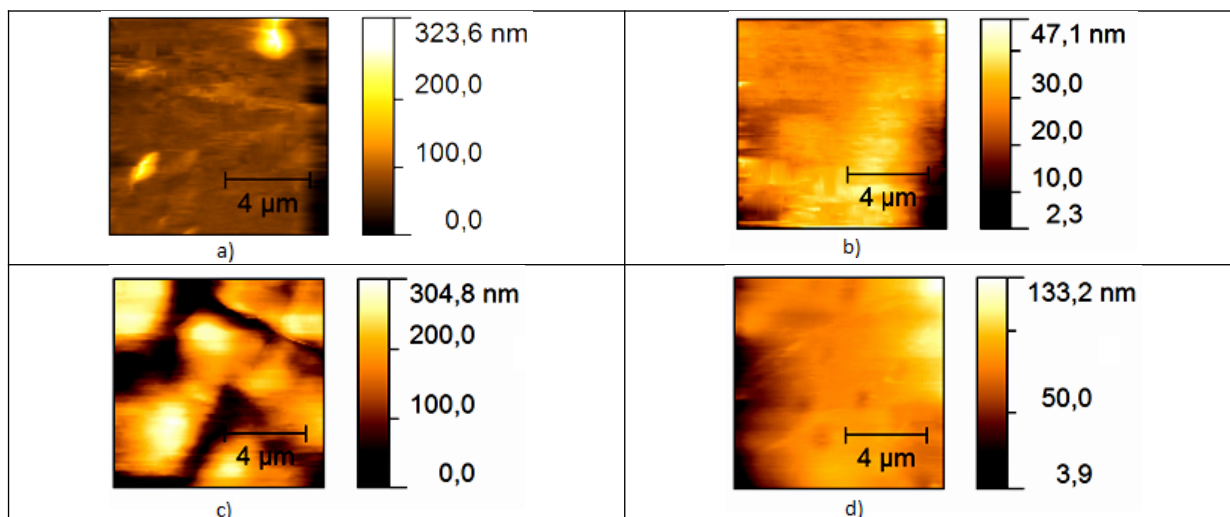


Fig.3. Imagini AFM pentru membrane: a) M3; b) M5GP; c) M8GP; d) M9GPZn

Imaginile AFM (Fig. 3) arata ca membranele M3 si M5GP sunt plane, formate din platouri fara o forma determinata, cu pante line intre unitati. Rugozitatea medie R_a este 14,7 nm si, respectiv, 16,0 nm. Inglobarea enzimei (membrana M8GP) conduce la formarea de zone bombate, bine delimitate de forme neregulate si separate prin santuri cu pante abrupte. Rugozitatea medie R_a a membranei M8GP este 57,4 nm. Ingloband Zn^{2+} in compozitie, se obtine membrana M9GPZn ce prezinta platouri fara o forma determinata, cu pante line intre unitati si cu rugozitatea medie R_a de 12,7 nm. Ca urmare a inglobarii enzimei ALP, rugozitatea membranei creste, dar ulterior, la incorporarea ionilor de Zn, rugozitatea revine la valori asemanatoare celor inregistrate in cazul membranelor M3 si M5GP.

Testarea proprietatilor mecanice ale membranelor polimerice

Duritatea unui material este definita ca rezistenta la deformarea locala si depinde de morfologia suprafetei. Testarea duritatii membranelor polimerice s-a realizat prin utilizarea aparatului Wilson hardness Tukon 1102-Vickers Hardness Tester, echipat cu softul DiaMet™. Metoda Vickers este o metoda standard pentru masurarea duritatii materialelor cu suprafata extrem de dura sau cu suprafata foarte putin dura: suprafata este supusa unei presiuni standard pentru o durata standard de timp cu ajutorul unui diamant in forma de piramida. Notarea duritatii Vickers se face folosind simbolul HV urmat de un indice care indica durata de mentinere a sarcinii (daca aceasta difera de 10 s). Pentru toate membranele analizate s-a aplicat o sarcina de 0,01 Kgf pe o durata de 10 s.

Pentru toate membranele analizate duritatea are valori foarte mici, intre 0,101 HV si 0,180 HV. Se inregistreaza o usoara crestere a duritatii in cazul membranelor cu enzima inglobata in prezenta sau in absenta ionilor metalici si o scadere usoara a duritatii la utilizarea glicerinei. Cu toate acestea, toate probele prezinta o duritate foarte mica, diferentele fiind aproape nesemnificative din acest punct de vedere.

Stabilirea gradului de gonflare a membranelor polimerice

Pentru a stabili capacitatea de absorbtie a apei (Tab. 2), membranele au fost pregatite sub forma de esantioane cu diametru de 5 mm. Acestea au fost cantarite (W_d), iar apoi imersate in apa distilata la 25 °C pentru diferite intervale de timp (W_w). Absorbtia de apa WA (%) a membranelor preparate a fost determinata conform ecuatiei (1). Testul a fost efectuat in triplicat.

$$WA (\%) = [(W_w - W_d)/W_d] \times 100 \quad (1)$$

unde: W_d - masa de proba uscata; W_w - masa de proba cu apa.

Dupa 1 h de imersie in apa, membranele polimerice prezinta o capacitate mare de absorbtie a apei, dintre acestea M9 si M10 avand cea mai mare valoare de WA %, iar M10GPZn, M11GPZn si M10GPGZn, M11GPGZn cea mai mica valoare de WA %. Analizand comportamentul pana la 7 zile, se observa ca toate membranele continua sa absoarba apa, dar incepand cu 8 h si pana la 168 h, membrana M5 prezinta cel mai

mare procent de absorbție a apei. Acest lucru indică faptul că prezenta enzimei și a ionilor metalici, în special a celor de Zn, determină scăderea capacității de absorbție a apei de către membrane.

Având în vedere aplicarea finală a acestor membrane, gradul de gonflare în prezența apei este foarte important. O valoare mare înregistrată pentru absorbția apei nu este un fenomen dorit, de aceea, prin înglobarea enzimei și adăugarea ionilor metalici se pot obține membrane cu capacitate optimă de absorbție a apei.

Determinarea unghiului de contact al membranelor polimerice

Capacitatea hidrofil/hidrofobă a unui biomaterial are un rol semnificativ în controlul creșterii și proliferării celulare, fiind bine cunoscut faptul că adeziunea celulară este facilitată de suporturi cu caracter hidrofil. Hidrofilicitatea membranelor biopolimerice s-a determinat prin măsuratori ale unghiului de contact (UC), prin picurarea unei picături de apă distilată pe suprafața probei, utilizând echipamentul KSV CAM 100. Prin imobilizarea ALP și incorporarea de ion metallic, caracterul hidrofob al membranei se modifică în caracter hidrofil moderat sau pronunțat, care este adecvat pentru utilizarea acestor membrane ca suport pentru creșterea și proliferarea celulară. Totuși, deși valorile UC înregistrate pentru membranele M6 și M7 arată un caracter hidrofil bun, necesar pentru o bună fixare și proliferare a celulelor, acesta nu poate fi suficient dacă suportul nu a fost reticulat, iar acest lucru se va observa în activitatea A.2.10.

În cazul membranei M5GP, în care CHI și GEL au fost reticulate cu GP, UC are valoarea $62,27^\circ \pm 0,23$, indicând caracterul moderat hidrofil al acesteia. Imobilizarea de ALP în membrana pe bază de CHI și GEL reticulată cu GP (M8GP) determină scăderea UC la $27,05^\circ \pm 0,32$. Ulterior, la incorporarea Zn^{2+} , UC scade foarte puțin, ajungând la $21,71^\circ \pm 0,48$ (M9GPZn), $25,16^\circ \pm 0,28$ (M10GPZn) și respectiv $23,42^\circ \pm 0,17$ (M11GPZn).

Se poate spune astfel, că imobilizarea enzimei în membranele pe bază de CHI și GEL reticulate fie cu GA fie cu GP și introducerea ionilor metalici determină obținerea de membrane polimerice cu caracter hidrofil, caracter necesar pentru aceste membrane care sunt destinate aplicațiilor biomedicale.

A2.2. Evaluarea proprietăților morfologice ale membranelor prin SEM

Pe lângă structura chimică a suporturilor polimerice, morfologia suprafeței este un alt factor important pentru a obține o bună adeziune și proliferare celulară [7]. Efectul incorporării ionilor metalici asupra morfologiei membranelor pe bază de CHI a fost evaluat prin SEM.

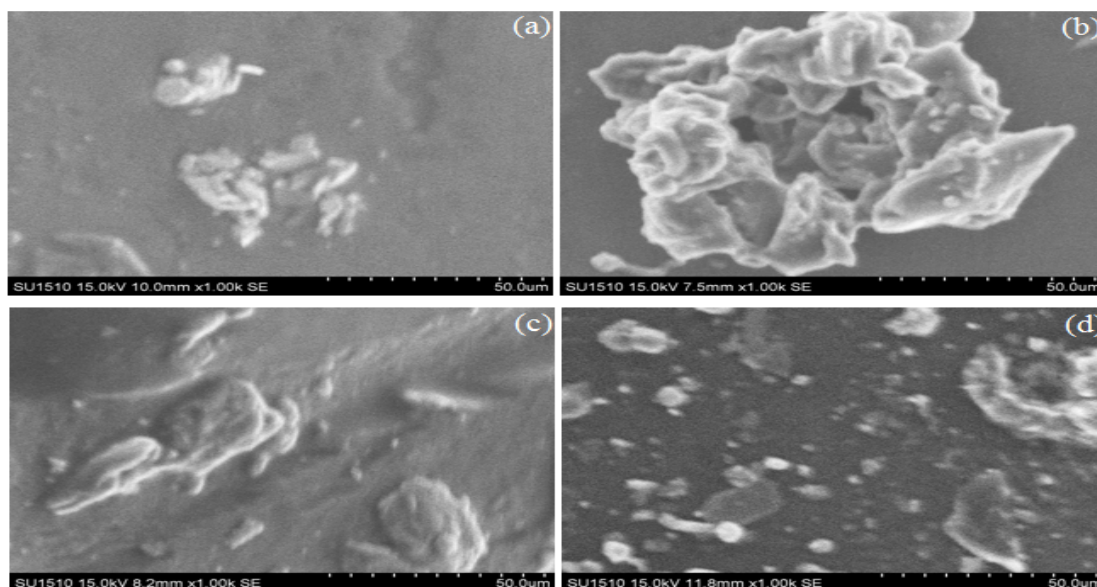


Fig.4. Imagini SEM pentru membrane polimerice: a) membrane M8; b) membrane M9; c) membrane M10; d) membrana M11. Scala: 50 μ m.

Imaginile SEM evidențiază formarea de microparticule pe suprafețele membranelor analizate. Așa cum reiese din figura 4a, pe suprafața membranei M8 s-au format câteva agregate cu aria cuprinsă între 4 μ m și 56 μ m. În cazul membranelor M9, M10 și M11 (Fig. 4b-d), în care s-au adăugat diferite concentrații de $MgCl_2$,

se observa agregate de diferite dimensiuni si cu distributie diferita. In imaginea SEM a membranei M9 (Fig. 4b), cu 0,01 % MgCl_2 , se observa un agregat cu aria de 6,6 μm , constand in particule cu arii cuprinse intre 11 μm si 250 μm . Figura 4c evidentiaza pe suprafata membranei M10, care contine 0,1 % MgCl_2 , distributia a cateva agregate cu arii cuprinse intre 7 μm si 555 μm . La adaugarea solutiei MgCl_2 in concentratie de 0,2 % (M11), ca si in cazul membranei M10, se observa pe intreaga suprafata distribuirea de agregate cu 2 tipuri de dimensiuni, de aproximativ 4 μm si 188 μm (Fig. 4d).

A2.3. Determinarea porozitatii si a rugozitatii biomaterialelor obtinute in vederea evaluarii difuziei eficiente a lichidelor biologice

Contributia rugozitatii si a porozitatii suporturilor polimerice in procesul de osteointegrare si absorbtie a biomoleculelor este strans legata de adeziunea, proliferarea si viabilitatea celulara [8, 9].

Valorile rugozitatii membranelor polimerice sunt cuprinse intre 2,193 μm si 7,587 μm , in functie de compozitie. Utilizarea agentului de reticulare natural, GP, in locul utilizarii agentului de reticulare sintetic, GA, determina cresterea rugozitatii membranelor, in timp ce prezenta ionilor metalici de Mg sau Zn determina scaderea rugozitatii acestora. Cu toate acestea, testele de vabilitate MTT de la activitatea A 2.10 demonstreaza ca membranele polimerice obtinute sunt biocompatibile, dar o viabilitate celulara mult mai buna se observa la membranele reticulate cu GP si cu enzima inglobata in prezenta de ZnSO_4 (M9GP, M10GPZn, M11GPZn).

In ceea ce priveste parametrii legati de porozitate, se observa o usoara crestere a suprafetei specifice si a dimensiunii porilor, pe masura ce creste concentratia de ZnSO_4 , acest lucru influentand pozitiv si viabilitatea celulara.

Dintre membranele analizate, cele reticulate cu GP, cu enzima imobilizata in prezenta de Zn, care au demonstrat o capacitate mare de absorbtie de apa (dar mai mica decat in cazul membranelor reticulate cu GA, cu enzima imobilizata in prezenta de Mg) si un caracter hidrofil pronuntat, sunt poroase si rugoase. Toate aceste caracteristici sunt necesare membranelor polimerice ce urmeaza a fi utilizate in domeniul biomedical.

A2.4. Determinarea activitatii enzimatice a ALP absorbite functie de parametrii de reactie (temperatura si pH). Determinarea concentratiei de activare sau inhibare a activitatii enzimatice de catre ionii metalici inglobati Zn si Mg. Determinarea activitatii statice si operationale. Stabilitatea in timp a enzimei imobilizate.

In ultimele decenii, numeroase studii de cercetare s-au axat atat pe imobilizarea biomoleculelor active pe suporturi polimerice solide, cat si pe identificarea metodelor de activare/inhibare a activitatii enzimatice [10, 11]

In prezentul studiu, activitatea enzimatica atat pentru ALP libera cat si imobilizata pe membranele polimerice studiate s-a determinat prin metoda Ghiaci M. si colab., adaptata [12]. Astfel, 1mL solutie enzimă (1mg/mL) s-a amestecat cu 1 mL solutie tampon 2-amino-2-metil-1 propanol (AMP) 0.1 M, (ROTH), MgSO_4 2 mM, ZnSO_4 1 mM adus la pH=10 si 0.5 mL pNPP (p-nitrofenilfosfat) 0,11 M (SIGMA) dizolvat in tampon AMP. ALP catalizeaza hidroliza pNPP si produce pNP (p-nitrofenol), compus de culoare galbena. Probele s-au incubat la 37 °C, 1 h, iar reactia a fost stopata prin adaugarea a 2,5 mL NaOH 0.5 M. Absorbanta pNP eliberat s-a masurat spectrofotometric la 410 nm, folosind spectrofotometrul UV/VIS T80. Toate analizele s-au realizat in triplicat. Curba de calibrare s-a obtinut prin variatia concentratiei de pNP cu citirea absorbantei la 410 nm. O unitate (U) activitate enzimatica catalizeaza transformarea a 1 μmol de pNPP/minut in conditiile de testat. S-a studiat influenta ionilor metalici asupra activitatii enzimatice a ALP din mucoasa intestinala de bovina, la 37 °C si pH 10, iar rezultatele sunt prezentate in tabelul 4.

Comparand rezultatele inregistrate pe membranele polimerice reticulate cu GA, respectiv membrana M8 (fara adaos de Mg^{2+}) cu cele inregistrate pe membranele M9, M10 si M11 (cu adaos de ion Mg^{2+}), se observa un comportament diferit. Adaugarea in compozitia membranelor a aceluiasi volum de solutie apoasa de MgCl_2 de diferite concentratii (0,01 %, 0,1 % si 0,2 %) conduce la cresterea activitatii fosfatazei alcaline. Valoarea cea mai mare este inregistrata in cazul membranei M10 cu adaos de MgCl_2 in concentratie de 0,1 %.

Tab. 4. Activitatea enzimatica a fosfatazei alcaline libera si imobilizata

| Proba | Activitatea enzimatica (U/mg/min) |
|-----------------------------------------------|-----------------------------------|
| ALP libera | 474 |
| M8 - CHI:G (1:1), ALP, GA | 91 |
| M9 - CHI:G (1:1), ALP, GA, Mg 0,01% | 122 |
| M10 - CHI:G (1:1), ALP, GA, Mg 0,1% | 286 |
| M11 - CHI:G (1:1), ALP, GA, Mg 0,2% | 237 |
| M9Zn - CHI:G (1:1), ALP, GA, Zn 0,01% | 107,46 |
| M10Zn- CHI:G (1:1), ALP, GA, Zn 0,1% | 96,97 |
| M11Zn - CHI:G (1:1), ALP, GA, Zn 0,2% | 48,70 |
| M8GP – CHI:G (1:1), ALP, GP | 102,89 |
| M9GPZn – CHI:G (1:1), ALP, GP, Zn 0,01% | 84,9 |
| M10GPZn – CHI:G (1:1), ALP, GP, Zn 0,1% | 39,45 |
| M11GPZn – CHI:G (1:1), ALP, GP, Zn 0,2% | 59,05 |
| M8GPG – CHI:G (1:1), GLI, ALP, GP; | 139,52 |
| M9GPGZn – CHI:G (1:1), GLI, ALP, GP, Zn 0,01% | 102,85 |
| M10GPGZn – CHI:G (1:1), GLI, ALP, GP, Zn 0,1% | 35,03 |
| M11GPGZn – CHI:G (1:1), GLI, ALP, GP, Zn 0,2% | 71,44 |

Din analiza rezultatelor obtinute pentru membranele M8, M8GP si M8GPG se observa ca utilizarea agentului de reticulare natural (M8GP) si in plus si adaugarea glicerinei (M8GPG) determina o activitate enzimatica mai buna decat in cazul membranei preparate prin reticulare cu GA (M8).

In ceea ce priveste influenta adaosului de ion metalic de Zn asupra activitatii enzimatice a ALP s-au analizat in paralel membranele polimerice reticulate atat cu GA cat si cu GP, fara adaos de Zn^{2+} cu cele in care s-a adaugat acelasi volum de solutie apoasa de $ZnSO_4$ de diferite concentratii. Cresterea concentratiei solutiei de $ZnSO_4$ in compozitia membranelor studiate determina inhibarea activitatii enzimatice indiferent de tipul de agent de reticulare utilizat.

In concluzie, utilizarea ionilor metalici de Mg, respectiv de Zn poate determina activarea, respectiv inhibarea activitatii enzimatice. Cu toate acestea, toate membranele polimerice obtinute, fie cu adaos de Mg^{2+} fie cu adaos de Zn^{2+} prezinta activitate enzimatica. Practic, se urmareste realizarea de membrane care sa prezinte activitate enzimatica, iar utilizarea Zn^{2+} , desi a determinat scaderea activitatii, a fost necesara pentru a asigura atat adeziunea si proliferarea celulara, hemocompatibilitatea cat si activitatea antimicrobiana.

Variatia activitatii enzimatice functie de temperatura de reactie si pH

In vederea testarii activitatii enzimatice a membranelor la variatii de temperatura si pH, din membranele obtinute si analizate au fost selectate 2: membrana M8 pe baza de CHI si GEL reticulata cu GA, in care s-a inglobat ALP si membrana M10 pe baza de CHI si GEL reticulata cu GA, in care s-a inglobat ALP in prezenta de $MgCl_2$, pentru care s-a inregistrat cea mai mare valoare a activitatii enzimatice la 37 °C si pH 10.

A fost determinata activitatea enzimatica a ALP imobilizata in membranele M8 si M10 la pH constant, pH = 10, variand temperatura intre 37 °C si 40 °C (Tab. 5). De asemenea, a fost determinata activitatea enzimatica a ALP imobilizata in aceleasi membrane M8 si M10 pastrand constanta temperatura de 37 °C si variand pH-ul de la 9,5 la 11,5 (Tab. 6).

Tabel 5. Activitatea enzimatica a ALP imobilizata in membranele M8 si M10 la pH 10 functie de temperatura de reactie

| Temperatura (°C) | Activitate Enzimatica (U/mg/min) | |
|-------------------|----------------------------------|--------|
| | M8 | M10 |
| 37 | 91,00 | 286,00 |
| 38 | 113,34 | 180,88 |
| 39 | 146,08 | 153,09 |
| 40 | 37,94 | 58,12 |

Tabel 6. Activitatea enzimatică a ALP imobilizată în membranele M8 și M10 la 37 °C funcție de pH

| pH | Activitate Enzimatică (U/mg/min) | |
|------|----------------------------------|--------|
| | M8 | M10 |
| 9.5 | 37,72 | 36,15 |
| 10 | 91,00 | 286,00 |
| 10.5 | 24,31 | 142,22 |
| 11 | 178,30 | 27,78 |
| 11.5 | 48,50 | 17,52 |

Comparând valorile activității enzimatică a ALP în membrane cu sau fără adaos de Mg^{2+} , se observă că înglobarea Mg^{2+} activează enzima, obținând o valoare de 286 U/mg/min, la 37°C și pH 10. Pastrand pH-ul 10, dar variând temperatura, activitatea enzimatică se modifică astfel: la M8 activitatea enzimatică crește până la 39 °C, iar apoi scade, în timp ce la M10, activitatea începe să scadă pe măsură ce crește temperatura. Cu toate acestea, valorile activității enzimatică sunt mai mari în cazul M10 decât în cazul M8, subliniind impactul pozitiv la Mg^{2+} asupra activării ALP.

Ulterior, menținând constantă temperatura la 37 °C, dar modificând pH-ul, se constată că pH-ul optim pentru activarea enzimei este 10 pentru proba M10 și 11 pentru M8.

Activitatea operațională și activitatea statică

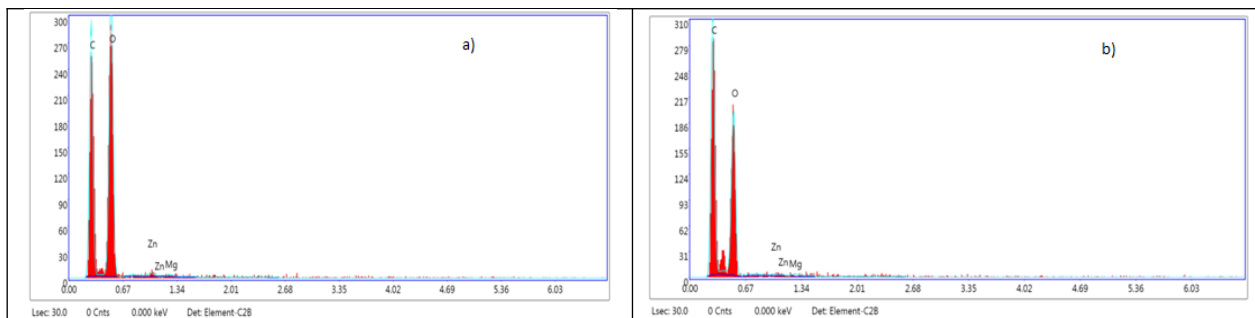
Activitatea operațională a membranei M8 este stabilă după un număr de 10 cicluri de reacție. Activitatea enzimatică a acestei probei scade cu 20,78 %. **Activitatea statică** prezintă un timp de înjumătățire după 60 de zile de la imobilizare în condiții de păstrare la temperatura camerei în exicator.

Activitatea operațională a membranei M10 este stabilă după 10 cicluri de reacție. Activitatea enzimatică a probei scade cu 23,70 %. Prin adăugarea ionilor de Mg, **activitatea statică** prezintă un timp de înjumătățire după 90 de zile de la imobilizare în condiții de păstrare la temperatura camerei în exicator.

A2.5. Teste de bioactivare (SEM-EDAX)

Numeroase studii de literatură au demonstrat îmbunătățirea capacității de osteoinducție a CHI prin imobilizarea de enzime [13-15]. Pentru a induce biomineralizarea și pentru a promova creșterea și proliferarea celulară, în membranele preparate pe baza de CHI s-a imobilizat ALP. Activitatea ALP depinde atât de tipul de ioni metalici utilizați, cât și de concentrația acestora. Pentru a confirma prezența ionilor metalici în compoziția membranelor și influența lor asupra activării/inhibării activității enzimatică, membranele obținute s-au analizat prin SEM-EDAX.

Analiza probelor s-a efectuat folosind microscopul electronic cu baleiaj (SEM) Quanta 650 FEG echipat cu o sursă de electroni cu emisie de câmp de tip Schottky Field Emission (FEG) cu înaltă stabilitate a curentului de emisie, aplicând o tensiune de accelerare a fasciculului de electroni de 10 KeV în vid înalt. Prealabil, probele au fost tăiate și așezate pe o bandă conductoare în camera SEM. Microscopul SEM include un spectrometru EDAX de dispersie după energie (EDS) pentru cartografierea elementelor atomice și deconvoluția spectrelor conform standardului ISO 15632:2012. Spectrometrul EDAX este complet integrat din punct de vedere hardware și software cu microscopul SEM.



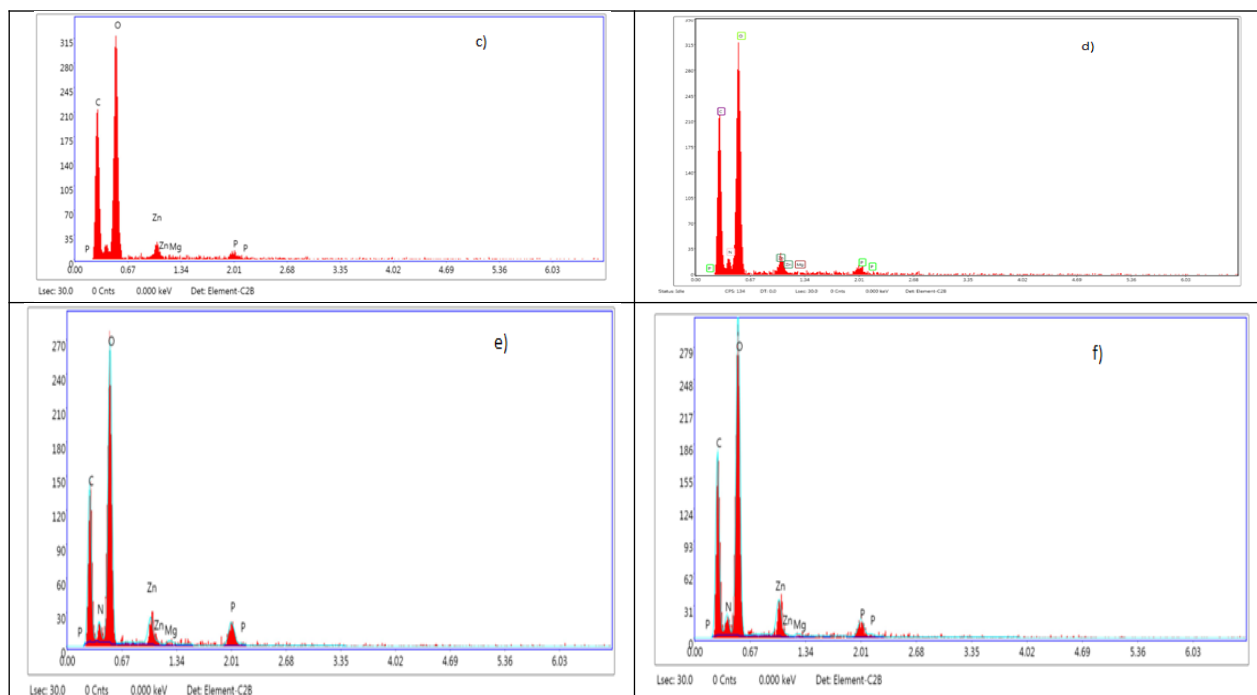


Fig. 5. Spectre EDAX pentru membrane: a) M1; b) M2; c) M8; d) M9Zn; e) M10Zn; f) M11Zn.

Tab. 7. Concentratia de Mg^{2+} si Zn^{2+} conform EDAX

| Membrana | Concentratie Mg (%) | Concentratie Zn (%) |
|----------------------------------------------|---------------------|---------------------|
| M1 – CHI | 0,32 | 1,02 |
| M2 – G | 0,28 | 0,35 |
| M8 - CHI:G (1:1), ALP, GA | 0,48 | 4,23 |
| M9Zn - CHI:G (1:1), ALP, GA, Zn 0,01% | 0,39 | 4,51 |
| M10Zn- CHI:G (1:1), ALP, GA, Zn 0,1% | 0,57 | 5,60 |
| M11Zn- CHI:G (1:1), ALP, GA, Zn 0,2% | 0,38 | 7,68 |

Analiza SEM-EDAX confirma prezenta ionilor metalici in compozitia membranelor (Fig. 5, Tab. 7). Se observa cresterea concentratiei ionilor de Zn, pe masura ce in membrane se utilizeaza o concentratie mai mare de $ZnSO_4$, crestere ce a condus la inhibarea activitatii enzimatice, asa cum s-a notat la activitatea A 2.4.

A2.6. Testarea *in vitro* a biodegradabilitatii membranelor folosind colagenaza bacteriana (*Clostridium histolyticum*)

Masuratorile efectuate pentru degradarea enzimatica utilizand colagenza *Clostridium histolyticum* (Sigma Aldrich) si solutie tampon fosfat (PBS) cu pH = 7,4 [16] demonstreaza ca in absenta unui agent de reticulare, membranele se degradeaza rapid, pana la 100 %. Comparand membranele reticulate cu GA cu cele reticulate cu GP se inregistreaza rezistenta mai buna la degradare in cazul reticularii cu GA. Procentul de degradare este de maxim 10 % la 168 h pentru membranele reticulate cu GA, cu adaos de ALP si ion metalic, in timp ce pentru membranele reticulate cu GP, cu adaos de ALP si ion metalic degradarea ajunge la ~ 50 % la 48 h si ~ 73 % la 168 h. Pentru membranele reticulate tot cu GP, cu adaos de ALP si ion metalic, dar in prezenta de glicerina, degradarea enzimatica ajunge la 100 % la 168 h.

Practic, toate membranele polimerice preparate in prezenta de agent de reticulare necesita un timp indelungat pentru a se degrada.

A2.7. Determinarea efectului antibacterian al membranelor in conditiile mentinerii unei biocompatibilitati ridicate la introducerea unui ion metalic selectat

Studiile au aratat ca activitatea de chelare a CHI a fost implicata ca un posibil mod de actiune sau ca CHI ar putea avea tinte intracelulare, cum ar fi ADN [17]. In acelasi timp, CHI poate actiona si ca o membrana perturbatoare [18].

Activitatea antibacteriana a membranelor polimerice preparate a fost determinata pentru urmatoarele bacterii: *Escherichia coli* ATCC 25922 (American Type Culture Collection) si *Staphylococcus aureus* ATCC 25923, utilizand metoda turbidimetrica.

Evaluand membranele nereticulate si cele reticulate cu GA, cea mai eficienta activitate antibacteriana pentru ambele tipuri de bacterii se obtine in cazul membranei M1 pe baza de CHI. In ceea ce priveste membranele polimerice reticulate cu GA si cu adaos de ioni metalici de Mg, care au demonstrat si o buna reticulare intre componente, cea mai eficienta activitate antibacteriana a fost obtinuta in cazul membranelor M10 si M11. In cazul membranelor polimerice reticulate tot cu GA, dar cu adaos de ion metalic de Zn, activitatea antibacteriana a crescut, evidentiand astfel efectul pozitiv al Zn. Comparand insa toate cele 3 probe cu Zn^{2+} , in care s-au folosit concentratii diferite de $ZnSO_4$, cel mai bun efect antibacterian s-a inregistrat la membrana M9Zn cu $ZnSO_4$ in concentratie de 0,01 %. Aceste rezultate sunt in acord cu datele de literatura care demonstreaza ca prezenta Zn^{2+} determina imbunatatirea efectului antibacterian.

Schimbând agentul de reticulare GA din membranele M9Zn, M10Zn si M11Zn, cu agentul de reticulare natural, GP, dar pastrand toate celelalte componente in aceleasi concentratii si acelasi raport gravimetric in membranele M9GPZn, M10GPZn si M11GPZn, se inregistreaza cresterea efectului antibacterian. Aceste rezultate demonstreaza atat importanta introducerii ionului de Zn cat si a reticularii cu un compus natural, precum GP. In continuare, pentru a obtine membrane polimerice mai netede si mai elastice, in compozitia membranelor reticulate cu GP, cu enzima imobilizata si cu adaos de ioni de Zn, s-a adaugat glicerina (M9GPGZn, M10GPGZn, M11GPGZn). Se obtine in aceste cazuri o crestere semnificativa a efectului antibacterian impotriva ambelor tipuri de bacterii.

Studiul experimental demonstreaza astfel ca utilizarea agentului de reticulare natural (GP) si incorporarea ionilor metalici de Zn determina cresterea efectului antibacterian pentru ambele tipuri de bacterii *Escherichia coli* si *Staphylococcus aureus* in conditiile mentinerii biocompatibilitatii ridicate, conform activitatii A 2.10.

A2.8. Identificarea ionilor metalici detasati din membrane prin ICP-MS

Concentrația ionilor metalici prezenti in enzima libera, dar si in membranele cu continut de enzima si adaos de ioni metalici a fost evidentiata prin spectrometria de masa plasma cuplata (ICP-MS). Probele au fost mineralizate in 1 mL HNO_3 concentrat, timp de o ora, apoi diluate pana la 10 mL cu apa distilata. Au fost analizate cu ajutorul curbelor de calibrare efectuate cu ajutorul unui standard multielement care contine Mg si Zn in concentratie de 10 $\mu g/mL$ (ppm) [1]. Solutia ALP a fost considerata proba de referinta (control, blank). Rezultatele obtinute sunt prezentate in Tab. 9:

Tab. 9. Concentratiile ionilor metalici din ALP si din membrane polimerice

| Proba | Concentratia Mg ($\mu g/mL$) | Concentratia Zn ($\mu g/mL$) |
|-------------------------------------|--------------------------------|--------------------------------|
| ALP-proba control | 0,151 | 0,107 |
| M8 - CHI:G (1:1), ALP, GA | 0,068 | 0,038 |
| M9 - CHI:G (1:1), ALP, GA, Mg 0,01% | 0,091 | 0,049 |
| M10 - CHI:G (1:1), ALP, GA, Mg 0,1% | 3,750 | 0,057 |
| M11 - CHI:G (1:1), ALP, GA, Mg 0,2% | 5,812 | 0,081 |

Ca urmare a imobilizarii ALP, se constata prezenta ionilor metalici de Mg si de Zn in membranele analizate, cu precizarea ca Zn se regaseste in cantitate foarte mica, in domeniul ppb. De asemenea, la introducerea unui volum egal de solutie apoasa de $MgCl_2$, dar in concentratii diferite, se inregistreaza cresterea importanta a concentratiei ionului de Mg, care a determinat si activarea enzimei ALP, conform activitatii A 2.4.

A2.9. Teste de hemocompatibilitate pe membranele obtinute

Compatibilitatea membranelor cu sangele are o mare relevanta in toate procedurile clinice, sangele fiind cel mai important fluid din corp care vine in contact cu pansamentul pentru rani, supapele cardiace sau implantul. Interactiunea sangelui cu materialele artificiale este foarte complicata si nu a fost explicata pe deplin [19]. Cand sangele este expus unei suprafete artificiale, elementele sanguine sufera modificari majore, una dintre cele mai interesante fiind distrugerea membranei celulelor rosii urmata de liza celulara.

In studiul de fata, pentru a evalua interactiunea dintre celulele sanguine umane si diferite forme de materiale pe baza de CHI, au fost efectuate teste de hemocompatibilitate in conformitate cu indicatiile ISO 10993-4 [20], utilizand metoda de contact direct asa cum este descrisa in ASTM F 756-00 [21].

Toate probele au fost incubate la 37 ° C, timp de 72 h in solutie CMF-PBS (calcium and magnezium free - phosphate buffered saline). Pentru determinarea indicelui hemolitice, sangele a fost colectat in conditii sterile, de la grupul de voluntari sanatosi prin venopunctie in vacutainere Beckton-Dickinson ce contin citrat de sodiu (3,8 %), in proportie de 9:1, iar cel pentru prepararea frotiurilor in vacutainere ce contin K₃EDTA. Grupul de voluntari a fost ales cu acelasi sex si aproximativ aceeasi varsta, iar voluntarii au semnat un consimtamant cu privire la datele privind confidentialitatea si utilizarea lichidului biologic ramas in scopuri stiintifice. Dupa incubare in CMF-PBS, esantioanele au fost plasate in tuburi de polpropilena peste care s-au adaugat cate 0,5 mL sange integral. S-au preparat martori pozitivi si negativi prin amestecarea a 0,5 mL de sange integral cu 3,5 mL PBS si, respectiv, 3,5 mL apa distilata. Toate tuburile au fost incubate timp de 3 ore la 37 ° C. Pentru un contact mai bun intre sange si membrane, probele au fost agitate prin inversie usoara la fiecare 30 de minute. Dupa incubare, tuburile au fost centrifugate la 2000 rpm, timp de 15 minute. Supernatantul astfel obtinut a fost separat si introdus in analizor. Absorbanta controlului negativ, a controlului pozitiv si a plasmei obtinute in urma contactului cu probele a fost citita la 545 nm folosind un spectrofotometru Chemwell 6010. Indicele hemolitic (IH%) a fost calculat folosind ecuatia 4.

$$IH (\%) = [(ODproba - ODcontrol negativ)/(ODcontrol pozitiv - ODcontrol negativ)] \times 100 \quad (4)$$

unde: OD reprezinta densitatea optica la 545 nm.

Conform ASTM F 756-00 (2000), materialele pot fi clasificate in 3 categorii: materialele cu un procent de hemoliza mai mare de 5 % sunt hemolitice, intre 2 % si 5 % sunt slab hemolitice, sub 2 % sunt non-hemolitice.

Testele de hemoliza s-au efectuat in triplicat, iar valorile medii ale indicelui hemolytic \pm Deviatia Standard sunt urmatoarele: 2,9 % \pm 0,31 pentru membrana M1, care se incadreaza in categoria usor hemolitica si 0,22 % \pm 0,12 pentru membrana M2, care intra in categoria de non-hemolitic. La omogenizarea CHI si GEL (M3) si apoi CHI si GEL cu GA (M5) sau cu ALP (M6), indicele hemolitic creste semnificativ la 5,4 % \pm 0,17 (M3), 5,1 % \pm 0,21 (M5) si la 8,0 % \pm 0,52 (M6), indicand caracterul hemolitic al acestora. Indicele hemolitic scade la 1,97 % \pm 0,08 pentru membrana M7 in care s-a utilizat mai mult GEL si la 2,19 % \pm 0,21 pentru membrana M8 in care CHI, GEL si ALP au fost reticulate cu GA. Mai mult, adaugarea de Mg²⁺ la membranele M9, M10 si M11 a condus la obtinerea de suporturi non-hemolitice, indicele hemolitic fiind 1,6 % \pm 0,09 (M9), 1,5 % \pm 0,1 (M10) si respectiv 0,5 % \pm 0,17 (M11).

Chiar daca s-au inregistrat indici hemolitici scazuti si in cazul membranelor M2, M7 si M8, membranele de interes, care au demonstrat o buna reticulare si mai ales o buna activitate enzimatica raman M9, M10 si M11, acestea prezentand si caracter non-hemolitic.

Inlocuind ionii metalici de Mg cu Zn atat in membranele reticulate cu GA cat si in cele reticulate cu GP se obtin urmatoarele valori care demonstreaza caracterul non-hemolitic al membranelor: 2,01 % (M9Zn), 1,76 % (M10Zn), 1,94 % (M11Zn), 1,93 % (M9GPZn), 1,82 % (M10GPZn), 1,25% (M11GPZn), 1,86 % (M9GPGZn), 1,97 % (M10GPGZn), 0,93 % (M11GPGZn).

Valorile inregistrate in urma testului de hemocompatibilitate evidentiaza caracterul non-hemolitic al membranelor polimerice reticulate atat cu GA cat si cu GP, prin imobilizarea fosfatazei alcaline si inglobarea ionilor metalici.

A2.10. Testarea in vitro a biocompatibilitatii membranelor obtinute

Testul de viabilitate MTT ((*bromura 3-(4, 5-dimetiltiazol-2-il)-2,5-difeniltetrazoliu*) s-a utilizat pentru a evidentia viabilitatea culturilor celulare tratate cu membranele testate. Analiza MTT a constatat in reducerea dehidrogenazei mitocondriale in celule metabolice active. In reactie s-au obtinut cristale de formazan albastru-inchis si s-au solubilizat in izopropanol pentru masurarea absorbantei [22, 23]. Pentru analiza viabilitatii si examinarea morfologiei celulare s-a utilizat o linie stabilizata de celule fibroblaste de soarece NCTC (L 929). Celulele NCTC s-au cultivat la o densitate de 4×10^4 celule/mL in Minimum Essential Medium (MEM) (de la Sigma-Aldrich), suplimentat cu 10 % ser fetal bovin (de la Biochrom) si 1 % antibiotic (penicilina, streptomycina si neomicina de la Sigma-Aldrich). Hematoxilina, eozina, acidul picric si formaldehida folosite pentru determinarea morfologiei celulare si, de asemenea, sarea MTT utilizata pentru analiza viabilitatii celulare, s-au achizitionat de la Sigma-Aldrich.

Pentru a induce adeziunea celulara, acestea s-au insamantat in placi cu 24 godeuri si s-au incubat in conditii de atmosfera umeda, 5 % CO₂ si 37 °C, 24 h. Dupa 24 h, s-a inlocuit mediul de cultura cu un mediu proaspat, iar membranele au fost asezate in godeuri. Toate probele s-au testat in triplicat. S-au utilizat trei godeuri cu celule netratate in rol de control negativ. Testul de viabilitate celulara prin MTT si morfologia celulara a celulelor tratate s-au efectuat la 24 h si 48 h de la incubare. Pentru testul de viabilitate, mediul de cultura din fiecare godeu a fost inlocuit cu solutie MTT, iar placile au fost incubate 3 h, la 37 °C. Solutia MTT din godeuri a fost inlocuita cu izopropanol si a urmato o agitare usoara pentru a dizolva cristalele de formazan. Absorbanta solutiei colorate a fost citita la 570 nm utilizand un cititor de microplaci Berthold Mithras LB 940 (Germania). Densitatea optica masurata este direct proportionala cu numarul de celule viabile prezente in cultura celulara testata, iar rezultatele au fost calculate cu ecuatia 5:

$$\text{Viabilitate celulara (\%)} = (\text{Absorbanta proba} / \text{Absorbanta control}) \times 100 \quad (5)$$

Celulele netratate cu membrane polimerice au fost utilizate ca proba control, cu celule viabile 100 %.

Examinarea morfologiei celulare a culturii tratate a fost efectuata prin inlocuirea mediului si a probelor din godeuri cu solutie Bouin (7,5 ml acid picric umectat cu apa, ≥ 98 % si 2,5 mL formaldehida 40 %) pentru fixarea celulelor, urmata de colorarea cu hematoxilina-eozina. Morfologia celulara a fost vizualizata cu microscopul optic Carl Zeiss Axio Observer D1 (Germania), iar imaginile au fost realizate cu camera digitala Axio Cam MRc (Germania).

Rezultatele inregistrate in Tab. 10 arata ca dupa **24 h**, toate probele testate au avut valori ale viabilitatii celulare peste 75 %, ceea ce indica biocompatibilitatea buna a membranelor, exceptie facand proba M7, care s-a dovedit a fi usor citotoxica (74,06 %) si care a demonstrat rezistenta mica la degradarea cu colagenaza.

La **48 h**, membranele M6 si M7 au prezentat rezultate ale viabilitatii celulare sub 75 %, ceea ce indica efect usor citotoxic, toate celelalte membrane prezentand efect necitotoxic.

Aspectul morfologic al celulelor tratate cu membrane reticulate cu GA, cu enzima imobilizata si cu Mg²⁺ inglobat este similar cu cel al celulelor NCTC netratate (Control). Densitatea celulara pentru cultura tratata cu membrana M8 a avut un nivel comparabil cu cea de la celulele netratate, in timp ce nivelul proliferarii celulare pentru cultura tratata cu membranele M9, M10 si M11 a fost usor mai scazut, dar fara modificari ale morfologiei celulelor, indicand faptul ca aceste membrane sunt biocompatibile cu celulele NCTC. Inlocuind Mg²⁺ cu Zn²⁺ se obtin membranele M9Zn, M10Zn si M11Zn cu viabilitate celulara asemanatoare cu cele obtinute la utilizarea Mg²⁺ sau foarte putin scazute.

Si in cazul celulelor tratate cu membrane reticulate cu GP, in absenta sau in prezenta de glicerina, cu enzima imobilizata si cu Zn²⁺ inglobat, aspectul morfologic este similar cu cel al celulelor NCTC netratate (Control). Din punctul de vedere al viabilitatii celulelor pentru culturile tratate cu membranele M9GPZn, M10GPZn si M11GPZn s-au obtinut procente de 100 % la 24 h si peste 92 % la 48 h. Utilizarea glicerinei a determinat scaderea viabilitatii celulelor.

A2.11. Stabilirea compozitiei optime a membranelor

In scopul obtinerii de materiale polimerice cu aplicatii biomedicale, initial, s-au selectat materiile prime cele mai avantajoase din punct de vedere tehnic si economic, s-au preparat materiale polimerice sub forma de membrane, cu rapoarte diferite intre componentele individuale, chitosan si gelatina, utilizand ca agent de reticulare glutaraldehida, pentru a asigura stabilitatea chimica si mecanica a suporturilor polimerice si s-au selectat parametri optimi de lucru. Ca noutate, gelul de CHI este trecut printr-un proces de dializa, timp de 24 h, in scopul imbunatatirii biocompatibilitatii membranelor. Pentru a stabili potentialul aplicativ al membranelor polimerice s-au selectat metode de caracterizare specifice formularilor materialelor implantabile. Ulterior, in compozitia membranelor s-a imobilizat fosfataza alcalina pentru a induce osteointegrarea si a imbunatatii cresterea si proliferarea celulara. Pentru imbunatatirea activitatii enzimatice, dar si pentru a obtine un efect antibacterian al suporturilor polimerice, biotehnologia de imobilizare a enzimei a inclus etapa de adaugare a ionilor metalici de Mg si Zn.

Desi testele de determinare a activitatii enzimatice au aratat ca prezenta ionilor metalici de Mg imbunatateste activitatea enzimatica, in timp ce prezenta ionilor de Zn o inhiba, totusi la concentratiile de ZnSO₄ utilizate se inregistreaza activitate enzimatica si, in plus, creste activitatea antibacteriana.

În scopul îmbunătățirii efectului antibacterian, în condițiile menținerii biocompatibilității membranelor polimerice, agentul de reticulare sintetic, GA, s-a înlocuit cu agentul de reticulare natural, GP.

Analizând rezultatele de viabilitate celulară și morfologia celulelor și pe cele care ilustrează activitatea enzimatică a fosfatazei alcaline imobilizate în membranele polimerice cu adaos de ion metalic, se observă că membranele M10 și M11, reticulate cu GA, cu enzima imobilizată și cu adaos de Mg^{2+} prezintă cea mai bună activitate enzimatică și viabilitate celulară foarte bună (100 % la 24 h și peste 80 % la 48 h). Aceste 2 membrane prezintă și un ușor efect antibacterian (între 12 % și 14 %), rezistentă bună la degradarea enzimatică și, de asemenea, caracter non-hemolitic.

Urmarind obținerea de membrane polimerice pe baza de componente naturale, sunt foarte importante rezultatele obținute în cazul membranelor reticulate cu agent de reticulare natural, GP, cu adaos de Zn^{2+} . Deși introducerea Zn^{2+} a determinat scăderea activității enzimatice, totuși, prezintă acestui ion metalic în membrane, a condus la îmbunătățirea efectului antibacterian, menținând și viabilitatea celulară. Dintre acestea, membranele M9GPZn, M10GPZn și M11GPZn au un efect antibacterian cuprins între 31 % și 53 %, activitate enzimatică, rezistentă bună la degradarea enzimatică și, în același timp, viabilitate celulară foarte bună (100 % la 24 h și peste 92 % la 48 h) și caracter non-hemolitic.

Se poate concluziona că noile membrane biopolimerice M9GPZn, M10GPZn și M11GPZn, cu enzima ALP imobilizată și cu adaos de ioni metalici de Zn, obținute prin reticularea la temperatura camerei în prezența unui agent natural, precum GP, pot fi utilizate cu succes în domeniul biomedical. Aceste membrane poroase și cu o rugozitate cuprinsă între $3,944 \div 7,587 \mu m$ au demonstrat capacitatea foarte bună de a susține și promova proliferarea celulară, acționând în același timp și ca suport cu efect antibacterian împotriva a două bacterii, precum *Escherichia coli* ATCC 25922 și *Staphylococcus aureus* ATCC 25923. Caracteristicile prezentate, precum și hemocompatibilitatea, hidrofilicitatea și, nu în ultimul rând, costul redus al materiei prime, fac ca această metodă de imobilizare a enzimei să fie utilizată ușor în obținerea de suporturi polimerice destinate aplicațiilor biomedicale.

A2.12. Identificarea soluțiilor originale în vederea întocmirii cererii de brevet de invenție

Dezvoltarea de noi materiale polimerice pe baza de CHI pentru a fi utilizate în aplicații biomedicale prezintă ca noutate, în proiectul de față, atât compoziția cât și procedeul de obținere a acestora. S-au obținut membrane polimerice performante prin cuplarea dispersiilor coloidale de chitosan (CHI) și gelatina (GEL), urmată de reticularea cu agentul natural, genipin (GP) cu fosfataza alcalină imobilizată în prezența de $ZnSO_4$ de diferite concentrații.

Ca urmare a rezultatelor obținute, coordonatorul (CO), Universitatea Politehnică din București, și partenerul INCDSB (P1) au stabilit că membranele polimerice care să constituie subiectul unei cereri de brevet de invenție să fie membranele pe baza de CHI, G, ALP, GP și diferite concentrații de $ZnSO_4$:

Membranele polimerice obținute, de culoare albastră (datorită prezentei genipinului) sunt uniforme, lucioase și elastice. Testele de biocompatibilitate și de determinare a activității antibacteriene au demonstrat că prezenta enzimei ALP și a ionilor de Zn asigură efectul antibacterian împotriva a două bacterii *Escherichia coli* ATCC 25922 și *Staphylococcus aureus* ATCC 25923 și o bună adeziune și proliferare a celulelor fibroblaste de soarece NCTC (L 929) cu aspect morfologic normal.

A2.13. Diseminare: Participarea la manifestări științifice, Raport științific, Elaborare de lucrare științifică în revista ISI

Participare la **conferința internațională** "The International Symposium on Inorganic and Environmental Materials 2018" (ISIEM2018) (http://isiem2018.org/sites/default/files/POSTER_PRESENTATIONS.pdf), desfășurată în Belgia (Ghent), iunie 2018 cu două lucrări prezentate sub formă de poster:

- P1-BIO-8: "Immobilization of the Alkaline Phosphatase on Genipin-cross-linked chitosan-gelatine membranes for biomedical applications". Autori: Gratiela T. Tihan, Roxana G. Zgarian, Elena Berteanu, Daniela Ionita, Ioana Demetrescu, Georgeta Totea, Catalin Iordachel, Mihaela Ionica Enache, Adina L. Zuav, Luminita Tcacenco.
- P1-BIO-10: "The influence of magnesium ion on the antibacterial activity of the polymeric membranes". Autori: Roxana G. Zgarian, Gratiela T. Tihan, Elena Berteanu, Daniela Ionita, Luminita

Tcacenco, Mihaela-Ionica Enache, Adina L. Zuav, Maria Paraschiv, Georgeta Totea and Ioana Demetrescu.

A fost publicat 1 **articol intr-o revista ISI** de prestigiu international: [Tihan G.T.](#), [Zgarian R.G.](#), [Berteau E.](#), [Ionita D.](#), [Totea G.](#), [Iordachel C.](#), [Tatia R.](#), [Prodana M.](#), [Demetrescu I.](#), *Alkaline Phosphatase Immobilization on New Chitosan Membranes with Mg^{2+} for Biomedical Applications*, Marine Drugs 16 (8), article number 287, ISSN: 1660-3397 2017, (FI=4.379) (WOS: 000442868200014), revista situata in Q1 Clarivate.

Cerere brevet de inventie: Berteau E., Tihan G.T., Zgarian R.G., Tatia R., Totea G., Ionita D., Tcacenco L., Iordachel C., Demetrescu I., *Membrane biopolimerice cu fosfataza alcalina imobilizata si ion metalic de Zn pentru aplicatii biomedicale*, Nr. A 00925/21.11.2018.

A fost intocmit raportul stiintific si tehnic pentru Etapa a 2-a si Raportul final.

A2.14. Intocmirea raportului final de activitate tehnico-stiintifica

Directorul de proiect (CO - UPB), precum si responsabilul din partea INCDSB (P1) au intocmit raportul final de activitate tehnico-stiintifica in care sunt descrise toate activitatile prevazute si realizate in totalitate.

A2.15. Finalizarea site – ului conducatorului de proiect

Activitatea de finalizare a paginii web destinata acestui proiect a fost indeplinita de catre CO (UPB). Aceasta pagina de web a fost actualizata pe toata perioada de desfasurare a proiectului pentru a asigura diseminarea rezultatelor pe scara larga.

Pagina de web: <http://tihangratiela.github.io>

CONCLUZII

Directorul de proiect (CO - UPB), precum si responsabilul din partea INCDSB (P1) au indeplinit in totalitate obiectivele si indicatorii, monitorizand rezultatele specifice pentru fiecare activitate propusa.

Proiectul si-a propus si realizat obiectivele privind imbunatatirea tehnologiei de imobilizare a ALP pe noile membrane polimerice, prin introducerea de ioni metalici care sa asigure activitatea enzimatica, biocompatibilitatea, caracterul non-hemolitic si efectul antibacterian al acestora.

Indicatori propusi si realizati:

- Demonstrator experimental – membrane pe baza de chitosan cu ALP imobilizata si ion metalic;
- Raportul stiintific si tehnic pentru etapa 1, pentru etapa a 2 - a si raportul final de activitate tehnico-stiintifica;
- 1 articol in jurnal ISI;
- Participarea cu 2 lucrari sub forma de poster la conferinta internationala;
- Cerere brevet;
- Up-gradare finala a web site-ului.

Bibliografie

1. [G.T. Tihan](#), [R. G. Zgarian](#), [E. Berteau](#), [D. Ionita](#), [G. Totea](#), [C. Iordachel](#), [R. Tatia](#), [M. Prodana](#), [I. Demetrescu](#), *Alkaline Phosphatase Immobilization on New Chitosan Membranes with Mg^{2+} for Biomedical Applications*, Marine Drugs 16, 8, article number 287, ISSN: 1660-3397, **2018**, (FI=4.379) (WOS: 000442868200014).
2. H. Nagaoka, H. Nagaoka, R. Walter, L. W. Boushell, P. A. Miguez, A. Burton, A. V. Ritter and M. Yamauchi, *Characterization of Genipin-Modified Dentin Collagen*, BioMed Research International Volume **2014**, Article ID 702821, 7 pages <http://dx.doi.org/10.1155/2014/702821>.
3. H. W. Sung, I. L. Liang, C. N. Chen, R. N. Huang, and H. F. Liang, *Stability of a biological tissue fixed with a naturally occurring crosslinking agent (genipin)*, Journal of Biomedical Materials Research, **55**, **2001**, pp. 538–546.
4. R. Muzzarelli, M. Mehtedi, C. Bottegoni, A. Aquili, A. Gigante, *Genipin-Crosslinked Chitosan Gels and Scaffolds for Tissue Engineering and Regeneration of Cartilage and Bone*, Mar. Drugs, **13**, **2015**, pp. 7314–7338.

5. G. T. Tihan, R. G. Zgarian, E. Berteau, D. Ionita, I. Demetrescu, G. Totea, C. Iordachel, M. I. Enache, A. L. Zuav, L. Tcacenco, *Immobilization of the Alkaline Phosphatase on Genipin-cross-linked chitosan-gelatine membranes for biomedical applications*, P1-BIO-8, http://isiem2018.org/sites/default/files/POSTER_PRESENTATIONS.pdf
6. R. G. Zgarian, G. T. Tihan, E. Berteau, D. Ionita, L. Tcacenco, M. I. Enache, A. L. Zuav, M. Paraschiv, G. Totea and I. Demetrescu, *The influence of magnesium ion on the antibacterial activity of the polymeric membranes*, P1-BIO-10, http://isiem2018.org/sites/default/files/POSTER_PRESENTATIONS.pdf.
7. C. T. Liao; M. H. Ho, *The fabrication of biomimetic chitosan scaffolds by using SBF treatment with different crosslinking agents*, Membranes, 1, 2011, pp. 3-12, <https://doi.org/10.3390/membranes1010003>].
8. A. S. G. Curtis, P. Clark, *The effects of topographic and mechanical properties of materials on cell behavior*, Critical Review in Biocompatibility, 5, 1990, pp. 343-362.
9. C. Vianna-Soares, C. Kim, K. Ciftci, M. Borenstein, *HPMA and HEMA copolymer bead interactions with eukaryotic cells*, Materials Research (7), nr.3, São Carlos, 2004, <http://dx.doi.org/10.1590/S1516-14392004000300016>.
10. R. O. Arise, F. F. Bolaji, O. A. Jimoh, J. O. Adebayo, F. J. Olorunniji and S. O. Malomo, *Regulatory effect of divalent cations on rat liver alkaline phosphatase activity: How Mg^{2+} activates (and inhibits) the hydrolysis of p-nitrophenylphosphate*, Biokemistri 17, 2, 2005, pp.129-136.
11. H. C. Hung and G. G. Chang, *Differentiation of the slow-binding mechanism for magnesium ion activation and zinc ion inhibition of human placental alkaline phosphatase*, Protein Sci. 10, 1, 2001, pp. 34–45. doi: [10.1110/ps.35201], PMID: PMC2249836, PMID: 11266592.
12. M. Ghiaci, H. Aghaei, S. Soleimani, M. E. Sedagat, *Enzyme immobilization: Part 2: Immobilization of alkaline phosphatase on Na-bentonite and modified bentonite*, Appl. Clay Sci. 43, 2009, pp. 308-316. <https://doi.org/10.1016/j.clay.2008.09.011>, ART1
13. M. H. Ho, D. M. Wang, H. J. Hsieh, H. C. Liu, T. Y. Hsien, J. Y. Lai, L. T. Hou, *Preparation and characterization of RGD-immobilized chitosan scaffolds*, Biomaterials. 26, 16, 2005, pp. 3197-3206.
14. D. Sadeghi, H. Nazarian, N. Marouf, F. Aghalu, H. Nojehdehyan, E. V. Dastjerdi, *Alkaline Phosphatase Activity of Osteoblast Cells on Three-Dimensional Chitosan-Gelatin/Hydroxyapatite Composite Scaffolds*, Journal Dental School 30, 4, 2013, pp. 203-209.
15. N. R. Mohamad, N. H. Che Marzuki, N. A. Buang, F. Huyop, R. Abdul Wahab, *An overview of technologies for immobilization of enzymes and surface analysis techniques for immobilized enzymes*, Biotechnology & Biotechnological Equipment, 29, 2, 2015, pp. 205–220.
16. ART IB 2016.
17. E. I. Rabea, M. E. T. Badawy, C. V. Stevens, G. Smagghe, W. Steurbaut, *Chitosan as antimicrobial agent: applications and mode of action*. Biomacromolecules, 4, 2003, pp.1457-1465 <https://pubs.acs.org/doi/pdf/10.1021/bm034130m>.
18. I. M. Helander, E. L. Nurmiäho-Lassila, R. Ahvenainen, J. Rhoades, S. Roller, *Chitosan disrupts the barrier properties of the outer membrane of Gram-negative bacteria*, Int. J. Food Microbiol. 71, 2001, pp. 235-244. http://biotech.niu.edu.tw/files/news/150_ecb5b752.pdf.
19. P. Harrison, *Progress in the assessment of platelet function*. Br. J. Hematol. 111, 2000, pp. 733–744; DOI: 10.1016/j.blre.2004.05.002
20. International Organization for Standardization: ISO 10993-4:2017: Biological evaluation of medical devices-Part 4: Selection of tests for interaction with blood, 2017, <https://www.iso.org/standard/63448.html>
21. American Society for Testing of Materials: ASTM F 756-00: Standard practice for assessment of hemolytic properties of materials, 2000, <https://www.astm.org/DATABASE.CART/HISTORICAL/F756-00.html>.
22. D. A. Scudiero, R. H. Shoemaker, K. D. Paull, A. Monks, S. Tierney, T. H. Nofziger, M. J. Currens, D. Seniff, M. R. Boyd, *Evaluation of a soluble tetrazolium/formazan assay for cell growth and drug*

sensitivity in culture using human and other tumor cell lines. Cancer Res. 48, **1988**, pp. 4827-4833. <http://cancerres.aacrjournals.org/content/canres/48/17/4827.full.pdf>

23. J. Quetin-Leclercq, R. Elias, G. Balansard, *Cytotoxic activity of some triterpenoid saponins.* Planta Med. 58, **1992**, pp. 279-281; DOI: 10.1055/s-2006-961456.