# 3D 세포배양 스캐폴드로 사용하기 위한 광중합성 젤라틴 수화젤의 네트워크 구조 제어

### 박유빈 · 성종환 · 김범상<sup>†◎</sup>

홍익대학교 화학공학과

(2022년 7월 19일 접수, 2022년 8월 2일 수정, 2022년 8월 10일 채택)

# Tailoring Network Structure of Photopolymerizable Gelatin Hydrogels as 3D Cell Culture Scaffolds

#### Youbin Park, Jong Hwan Sung, and Bumsang Kim<sup>†©</sup>

Department of Chemical Engineering, Hongik University, Wausanro 94, Mapo-gu, Seoul 04066, Korea (Received July 19, 2022; Revised August 2, 2022; Accepted August 10, 2022)

**초록**: 조직공학에서 3D 세포배양을 위한 스캐폴드로 사용되는 수화젤의 기계적 강도와 다공성 구조는 배양세포의 생존 및 생장에 중요한 영향을 미치는 물성들이다. 본 연구에서는 생체적합성이 우수한 생체재료인 젤라틴을 사용 하여 수화젤을 제작하고, 이 수화젤을 스캐폴드로 활용함에 있어서 수화젤의 네트워크 구조를 조절함으로써 수화젤 의 기계적 강도와 다공성 구조를 제어할 수 있음을 보여주고자 하였다. 메타크릴레이트젤라틴(Gel-MA) 수화젤의 네트워크 구조를 조절하기 위하여 젤라틴에 도입하는 메타크릴레이트 반응기의 함량을 변화시켰고 그 결과, 젤라틴 에 도입되는 메타크릴레이트 반응기가 증가함에 따라서 수화젤의 탄성모듈러스는 증가하는 반면, 확산계수는 감소 하는 것을 알 수 있었다. 이러한 결과들은 Gel-MA 수화젤의 네트워크 구조를 조절하여 각각의 세포들에 부합하는 다양한 물성을 가지는 Gel-MA 수화젤을 합성하여 스캐폴드로 사용할 수 있음을 보여준다.

Abstract: For 3D cell culture in tissue engineering, the mechanical strength and porous structure of hydrogels as a scaffold have a significant influence on the survival and growth of cultured cells. In this study, the hydrogel was made from gelatin, a biomaterial with excellent biocompatibility, and the mechanical strength and porous structure of the gelatin-containing hydrogel could be controlled by tailoring the network structure of the hydrogel to use the hydrogel as a scaffold. In order to control the network structure of the methacrylate (Gel-MA) hydrogel, the content of the methacrylate groups introduced into the gelatin was changed. As a result, when the content of the methacrylate groups increased, the storage modules of the hydrogel increased but the diffusion coefficient of the hydrogel decreased. These results show that the Gel-MA hydrogels, as scaffolds, with various physical properties suitable for each cell can be synthesized by tailoring the network structure of the hydrogel.

Keywords: gelatin methacrylate, hydrogel scaffolds, photo-crosslinking, storage modulus, porosity.

## 서 론

생의학공학과 재생의학 분야에서 고분자 수화젤은 우수한 생체적합성과 높은 수분 함유량 및 다양한 3D 네트워크 구 조를 용이하게 성형할 수 있다는 장점으로 3D 세포배양 분 야에서 널리 사용되는 스캐폴드들 중 하나이다.<sup>14</sup> 고분자 수 화젤이란 다량의 물이나 수성 용매를 흡수할 수 있는 3차원 네트워크 구조를 가진 친수성 고분자로, 수화젤 자체가 가지 고 있는 가교구조에 의해 물에 용해되지는 않는다. 고분자 수 화젤의 여러 가지 물성들 중 기계적 강도와 다공성(porosity) 은 세포 배양 시, 세포의 생존뿐만 아니라 세포의 성장 및 기 능에 매우 중요한 요소이기 때문에 수화젤을 스캐폴드로 사 용하는 데 있어서 핵심이 되는 물성이라 할 수 있다. 예를 들 어, 기계적 강도 측면에서 스캐폴드는 내부에서 생장하는 세 포들의 움직임을 지탱할 수 있을 정도로 튼튼해야 하고, 스 캐폴드를 이식하는 경우에 처리가 용이할 수 있을 정도로 탄 력적이어야 한다. 이와 같이 스캐폴드의 기계적 물성과 세포 들의 접착, 증식, 및 분화 사이의 연관성에 대한 많은 연구들 이 보고되어 왔다.<sup>5,8</sup> 또한, 스캐폴드가 가지는 다공성 구조는 배양세포들이 스캐폴드의 공국을 통해 전달받는 산소 및 영 양분 등과 직접적인 관련이 있기 때문에 세포조직의 재생 및 발달에 큰 영향을 미칠 수 있다.<sup>9,12</sup> 이와 같이 세포배양에 중

<sup>&</sup>lt;sup>†</sup>To whom correspondence should be addressed. bskim@hongik.ac.kr, ORCiD<sup>©</sup>0000-0001-7519-168X ©2022 The Polymer Society of Korea. All rights reserved.

요한 역할을 하는 수화젤 스캐폴드의 기계적 강도와 다공성 은 수화젤의 네트워크 구조와 밀접한 연관이 있기 때문에 3D 세포배양에 사용되는 고분자 수화젤을 제작함에 있어서, 수 화젤의 네트워크 구조는 중요한 설계 요소들 중 하나이며 이 를 반드시 제어할 수 있어야 한다.

젤라틴은 고분자 수화젤의 제조에 널리 사용되는 재료인 콜라겐과 유사한 생체적합성과 생분해성을 보유하면서도 콜 라겐에 비해 항원성도 낮고 가격이 현저히 저렴하기 때문에 많은 주목을 받고 있다. 또한, 젤라틴은 Arg-Gly-Asp(RGD) 결합 서열을 포함하고 있어서 스캐폴드 재료로 사용할 경우, 세포가 젤라틴에 직접 결합하여 스캐폴드에 대한 세포 접착 력을 항상시키는 장점을 가지고 있다.<sup>13-15</sup> 젤라틴을 가교구조 인 수화젤로 만드는 일반적인 방법은 글루타르알데히드 등의 가교제를 사용하는 것인데, 이 경우 잔존하는 가교제에 의한 세포 독성 문제와 합성된 수화젤의 기계적 강도가 조직공학 에서 사용하기에 불충분하다는 문제점이 있다.<sup>16-18</sup> 따라서 본 연구에서는 생체재료인 젤라틴을 수화젤로 합성하는데 있어 서 젤라틴을 중합에 의해 강한 화학적 가교구조를 가지는 수 화젤로 합성하려고 한다.

본 연구의 목표는 광중합을 이용하여 젤라틴을 수화젤로 합성하고, 합성된 수화젤의 네트워크 구조를 조절하여 다양 한 세포들의 요구에 부합하는 물성을 가지는 젤라틴 수화젤 스캐폴드를 제작하는 것이다. 구체적으로 젤라틴이 중합반응 에 참여할 수 있도록 메타크릴레이트 반응기를 젤라틴에 도 입한 Gel-MA를 합성하고, Gel-MA를 사용하여 제작하는 Gel-MA 수화젤의 네트워크 구조를 조절하기 위하여 Gel-MA에 도입하는 메타크릴레이트 반응기의 함량을 변화시켰다. 최종 적으로 도입된 메타크릴레이트 반응기의 함량에 따른 Gel-MA 수화젤의 팽윤비, 탄성율, 그리고 확산도와 같은 물성을 평가하여 Gel-MA 수화젤 네트워크 구조와 물성들 사이의 상 관관계를 조사하였다.

### 실 험

재료. 실험에 사용된 젤라틴(type A, 300 bloom from porcine skin), methacrylic anhydride(MA)과 fluorescein isothiocyanatedextran(FITC-dextran, 70 kDa)는 Sigma-Aldrich(미국)로부터 구입하였다. Dulbecco's phosphate buffered saline(DPBS)와 2-hydroxy-1-(4-(hydroxylethoxy)phenyl)-2-methyl-1-propanone (Irgacure 2959)는 GIBCO(미국)와 CIBA Chemicals(미국)로 부터 각각 구입하였으며, polydimethylsiloxane(PDMS, Sylgard<sup>®</sup> 184)는 Dow Corning(미국)으로부터 구입하여 사용하였다.

메타크릴레이트 젤라틴(Gel-MA)의 합성. Gel-MA는 이전 에 보고된 방법을 따라 합성하였다.<sup>19</sup> 간략하게 정리하면, 50 °C에서 DPBS에 젤라틴을 용해하여 10%(w/v) 젤라틴 용액 을 제작한 후, 젤라틴에 도입되는 메타크릴레이트(methacrylate) 반응기의 함량을 변화시키기 위해 앞서 제작한 20 mL의 젤 라틴 용액에 다양한 양의 MA를 시린지 펌프(NE-300, Just Infusion)를 사용하여 0.5 mL/min의 유속으로 첨가하였다. 이 혼합물을 50 ℃에서 3시간 동안 교반하면서 반응시킨 후, 추 가로 과량의 DPBS를 첨가하여 반응을 완성하였다. 반응이 완료된 용액을 투석 카세트(10 K MW cut off, Thermo Fisher Scientific, 미국)에 넣고 증류수를 사용하여 7일 동안 세척하 였으며, 세척하는 동안 증류수를 매일 교체하였다. 세척이 완 료된 용액을 50 mL 튜브에 옮기고 7일 동안 동결건조하여 얻은 최종 Gel-MA는 -80 ℃에서 보관하면서 실험에 사용하 였다. Gel-MA에 도입된 메타크릴레이트 반응기 함량은 'H NMR(Unity Inova 500 MHz, Varian, 미국)을 사용하여 측정 하였다.

Gel-MA 수화젤의 합성. 메타크릴레이트 반응기가 도입된 Gel-MA를 사용하여 광중합에 의해 Gel-MA 수화젤을 합성 하였다. 0.3 mL의 DPBS에 0.1 g의 Gel-MA와 광개시제인 Irgacure 2959을 용해하고, 이 용액을 두 장의 유리 슬라이드 사이에 투입한 후, 60초 동안 자외선을 조사하여 시트 형태 의 수화젤을 합성하고, 이 수화젤 시트를 직경 1 cm의 디스 크 모양으로 절단하여 Gel-MA 수화젤 디스크를 제작하였다.

Gel-MA 수화젤의 팽윤 평가. Gel-MA 수화젤의 네트워크 구조를 거시적으로 평가하기 위하여 수화젤 디스크를 사용하 여 팽윤실험을 수행하였다. 건조된 Gel-MA 수화젤 디스크의 중량을 측정한 후, 25 °C DPBS에서 투입하여 팽윤시키고, 24 시간 후 팽윤된 디스크를 꺼내서 중량을 조사해서 중량 팽윤 비(q)를 계산하였다. q는 팽윤된 수화젤 디스크의 중량을 건 조 수화젤 디스크의 중량으로 나누어 계산하였다.

Gel-MA 수화젤의 기계적 물성 평가. Gel-MA 수화젤의 기계적 물성을 조사하기 위해 회전 레오미터(MCR 302, Anton Paar, 오스트리아)를 사용하였다. Gel-MA 수화젤 디스크를 하 부 플레이트와 지름 8 mm의 상부 플레이트 사이에 위치하고, 상부 플레이트를 0.5%의 진폭과 0.1에서 100 rad/s의 각속도 로 회전시키면서 탄성모듈러스(storage modulus, G')를 측정 하였다. 이 때 상부 플레이트와 하부 플레이트 사이의 간격 은 500 µm로 유지하였다.

확산실험용 Gel-MA 수회젤을 포함하는 미세유체 채널의 제작. Gel-MA 수화젤의 다공성 구조를 평가하기 위한 확산 실험을 수행하기 위하여 PDMS를 사용하여 Gel-MA 수화젤 을 포함한 미세유체 채널을 제작하였다. 미세유체 채널 제작 은 직사각형의 PDMS 중앙에 구멍을 만들고, 플라즈마를 이 용하여 PDMS의 상단과 하단을 유리 슬라이드로 결합한 후, PDMS의 빈 공간을 Gel-MA와 광개시제를 용해한 DPBS로 채웠다. 이 공간을 직경 1 mm의 투명한 원 모양의 포토마스 크로 가리고 자외선을 60초 동안 조사하면 광중합에 의하여 PDMS 채널 내부에 디스크 모양의 Gel-MA 수화젤을 생성할 수 있다. 광중합에 참여하지 않은 미반응물을 제거하기 위해 서 마이크로 피펫을 사용하여 미세채널 내부를 DPBS로 여 러 번 세척하였다.

Gel-MA 수화젤의 확산거동 평가. Gel-MA 수화젤 네트워 크의 확산거동을 평가하기 위해 앞서 제작한 Gel-MA 수화 젤을 포함한 미세유체 채널에 100 μL의 FITC-dextran 용액 을 주입하고, 시간에 따라서 수화젤 내부와 외부 FITC-dextran 의 형광이미지를 촬영하고 ImageJ 소프트웨어를 사용하여 형 광세기를 분석하였다. 최종적인 유효 확산계수(D<sub>eff</sub>)는 실린더 형태에서의 과도 방사상 확산(transient radial diffusion)을 나 타내는 식 (1)에 의해서 계산하였다.<sup>20</sup>

$$\frac{C}{C_{\text{bulk}}} = 1 - \frac{4}{R^2} \sum_{n=1}^{\infty} \frac{1}{\alpha_n^2} \exp(-D_{\text{eff}} \alpha_n^2 t)$$
(1)

여기서, C는 수화젤 디스크 내부의 형광세기, C<sub>bulk</sub>는 수화젤 디스크를 둘러싸고 있는 주변용액의 형광세기, R은 수화젤 디스크의 반지름, D<sub>eff</sub>는 유효 확산계수, t는 형광세기를 측정 한 시간, α<sub>n</sub>는 제1종, 0차 Bessel함수 J<sub>0</sub>(α<sub>n</sub>R)=0의 n번 해이다.

### 결과 및 토론

Gel-MA의 합성. Figure 1(a)는 최종 세척 후 일주일 동안 동결건조하여서 얻은 Gel-MA의 사진이다. 합성한 Gel-MA 에 중합 반응이 가능한 메타크릴레이트 반응기가 제대로 도 입되었는지를 확인하기 위하여 합성한 Gel-MA를 <sup>1</sup>H NMR 을 사용하여 분석하였다. Figure 2의 NMR 결과에서 5.3 및 5.6 ppm에서 보여지는 피크는 메타크릴아미드(mthacrylamide) 이중결합을 나타내는 것으로, 본 실험에서 합성한 Gel-MA에 중합에 의해 젤라틴을 가교시킬 수 있는 메타크릴레이트 반 응기가 성공적으로 도입되었음을 나타낸다. 한편, 도입된 메 타크릴레이트의 함량은 천연 젤라틴에 존재하는 아민기 수에 대한 젤라틴에 도입된 메타크릴아미드의 수의 비로 계산하였 으며, 젤라틴의 방향족 잔기에 해당하는 7.4 ppm에서의 피크



**Figure 2.** <sup>1</sup>H NMR spectrum of Gel-MA. The peaks at 5.3 ppm and 5.6 ppm show the incorporation of methacrylate groups into gelatin.

와 메타크릴아미드 이중결합에 해당하는 5.3 및 5.6 ppm 피 크를 이용하여 계산하였다.<sup>21</sup> Figure 3은 Gel-MA 합성 시 첨 가한 MA 함량에 따른 Gel-MA에 도입된 메타크릴레이트 정 도를 나타낸 결과이다. 반응에 첨가한 MA의 함량이 증가할 수록 Gel-MA에 도입된 메타크릴레이트 반응기의 함량이 증 가하여서, 20%의 MA를 첨가하였을 경우 약 67%의 젤라틴 이 메타크릴레이트화되는 것을 알 수 있었다.

Gel-MA 수화젤의 합성과 기계적 물성. 합성한 Gel-MA를 광개시제의 존재 하에 UV를 조사하면 젤라틴에 도입된 메타 크릴레이트 반응기들 사이에 자유라디칼 중합이 진행되어 최 종적으로 가교구조를 갖는 Gel-MA 수화젤을 합성할 수 있 었다. Figure 1(b)는 광중합으로 만들어진 Gel-MA 수화젤 디 스크의 모습을 보여준다.

이미 언급한 바와 같이 수화젤의 기계적 강도는 수화젤을 세포지지체로 사용할 경우 세포의 생존 및 성장에 영향을 미 치는 중요한 특성이며, 수화젤이 가지는 네트워크 구조와 밀



Figure 1. Images of (a) foam of the lyophilized Gel-MA; (b) synthesized Gel-MA hydrogel disc by photopolymerization.



**Figure 3.** Degree of methacrylation of Gel-MA as a function of MA concentration added at the reaction.

접한 관계가 있으므로, 본 연구에서는 Gel-MA 수화젤의 기 계적 특성을 평가하기 위하여 Gel-MA 수화젤의 팽윤거동을 관찰하는 한편, 회전 레오미터를 사용하여 탄성 모듈러스를 측정하였다. Figure 4는 반응에 첨가한 MA 함량에 따른 Gel-MA 수화젤의 중량 팽윤비를 나타낸 결과이다. 수화젤의 팽 윤비는 수화젤이 가지고 있는 가교구조를 거시적으로 나타내 주는 것으로 Gel-MA 합성 시 첨가한 MA의 함량이 증가함 에 따라서 중합에 의해 가교구조를 형성할 수 있는 메타크릴 레이트 반응기가 많아지므로 수화젤의 가교밀도가 증가하여



**Figure 4.** Swelling ratio of Gel-MA hydrogels as a function of MA concentration added at the reaction.

MA concentration (%)	5	10	20
Storage modulus (G')	10390	21948	26650
(Pa)	(±219)	(±677)	(±840)

서 팽윤비가 감소하였다. 유변물성 중 탄성모듈러스(G')는 가 교된 수화젤 네트워크의 구조적 정보와 관련이 있기 때문에<sup>22</sup> Gel-MA 수화젤의 기계적 강도를 회전 레오미터를 사용하여 유변학적으로 평가하여 보았다. Table 1에 MA 함량에 따른 Gel-MA 수화젤의 탄성모듈러스를 정리하였다. MA 함량을 5%에서 20%로 변화시킴에 따라서 탄성모듈러스가 10390 Pa 에서 26650 Pa로 증가하는 것을 볼 수 있다. 이것이 의미하 는 바는, 가교구조가 증가함에 따라서 Gel-MA 수화젤이 기 계적으로 더 탄성이 강한 물질이 되었다는 것이다. 앞선 팽 윤비 실험결과와 탄성모듈러스 실험결과를 종합하면, 젤라틴 에 도입되는 중합반응기인 메타크릴레이트 반응기가 증가함 에 따라서 중합에 의해 합성된 Gel-MA가 더 조밀한 네트워 크 구조로 갖게 되고 그 결과 기계적으로 더 강하고 튼튼한 수화젤이 됨을 알 수 있었다.

Gel-MA 수회젤의 다공성. 수화젤을 스캐폴드로 사용할 경 우, 수화젤의 다공성 구조는 수화젤 내부에서 배양되어지는 세포들에게 필수적인 산소 및 영양소 등을 전달하는 통로로 사용되기 때문에 세포의 성장 및 생존에 매우 중요한 역할을 한다. 따라서 수화젤의 다공성 구조의 제어는 수화젤을 스캐 폴드로 활용함에 있어서 매우 중요한 기술이며, 본 연구에서 는 Gel-MA 수화젤을 합성함에 있어서 젤라틴에 도입되는 MA 함량에 따른 네트워크 구조의 조절로 Gel-MA 수화젤의 미세다공성 구조를 제어하고자 하였다. Gel-MA 수화젤의 다 공성 구조를 평가하는 방법으로는 형광물질이 수화젤 내부로 확산되는 거동을 관찰하는 실험을 수행하였다. Gel-MA 수화 젤의 확산실험은 Gel-MA 수화젤을 포함한 미세유체 채널을 제작하고, 형광물질인 FITC-dextran 용액이 수화젤의 외부에 서 내부로 침투하는 거동을 관찰하는 것으로, Figure 5는 10% 의 MA를 첨가하여 합성한 Gel-MA로 만든 수화젤 외부에 존재하는 FITC-dextran 용액이 Gel-MA 수화젤 내부로 침투 하는 거동을 시간에 따라 촬영한 결과이다. 시간이 경과함에 따라서 Gel-MA 수화젤 외부에 있던 FITC-dextran이 수화젤 내부로 침투하여 수화젤의 가장자리부터 점점 중심으로 외부 의 FITC-dextran 용액과 같은 색깔로 변하는 것을 볼 수 있 었다. ImageJ 소프트웨어를 사용하여 정량화한 형광세기 결 과 역시 Gel-MA 수화젤 내부의 FITC-dextran의 형광세기가 시간이 경과함에 따라서 점점 외부에 존재하는 FITC-dextran 용액의 형광세기와 같아지는 것을 알 수 있었다(실험 데이터 는 본문에 포함하지 않음).

Gel-MA 수화젤의 메타크릴레이트 정도와 수화젤의 다공



Figure 5. Fluorescence images showing diffusion of FITC-dextran into Gel-MA hydrogels fabricated with 10% of MA concentration over the time.



**Figure 6.** Fluorescence images showing diffusion of FITC-dextran into Gel-MA hydrogels fabricated with varying MA concentration. The images were taken at the same time (50 min).

 Table 2. Effective Diffusivity of Gel-MA Hydrogels as a Function of MA Concentration

MA concentration (%)	5	10	20
Effective diffusivity $(D_{eff})$	9.49	4.13	0.38
(×10 <sup>-6</sup> cm <sup>2</sup> /s)	(±0.02)	(±0.07)	(±0.01)

성 구조의 관계를 조사하기 위하여 다양한 MA 함량(5.10. 20%)을 첨가하여 합성한 Gel-MA로 만든 수화젤을 사용하여 동일한 시간에 FITC-dextran 용액의 확산거동을 살펴보았다. 그 결과 Figure 6에 나타낸 바와 같이 첨가한 MA 함량이 증 가함에 따라서 Gel-MA 수화젤 내부로의 FITC-dextran 용액 의 확산이 감소하는 것을 볼 수 있었다. Figure 6는 동일한 시간에 촬영한 Gel-MA 수화젤의 사진들이다. 이러한 결과는 첨가한 MA 함량이 증가함에 따라서 더 조밀한 가교구조를 갖는 Gel-MA 수화젤이 합성되었고, 가교밀도가 증가는 FITCdextran 용액의 침투를 방해하기 때문에 나타나는 것으로 설 명할 수 있다. 확산 결과를 정량화하기 위해서 Gel-MA 수화 젤에 대한 FITC-dextran의 유효확산계수(effective diffusivity, D<sub>eff</sub>)를 식 (1), (2), 그리고 (3)을 사용하여 계산하고, Table 2 에 정리하였다. 예상한 바와 같이 MA 첨가량이 증가함에 따 라서 유효확산계수가 감소하는 것을 볼 수 있었고, MA 함량 을 변화시켜서 0.38×10<sup>-6</sup>에서 9.49×10<sup>-6</sup> cm<sup>2</sup>/s 범위의 유효확 산계수를 갖는 Gel-MA 수화젤을 합성할 수 있었다. 이러한 결과들을 통하여 Gel-MA의 메타크릴레이트 정도를 조절함 으로써 다양한 미세 다공성 구조를 가지는 Gel-MA 수화젤 들을 합성할 수 있음을 알 수 있었다.

#### 결 론

본 연구에서는 생체재료인 젤라틴에 메타크릴레이트 반응 기를 도입한 Gel-MA를 합성하고, 광중합 반응을 이용하여 Gel-MA를 가교구조를 가진 수화젤로 합성하였다. Gel-MA 수화젤을 다양한 세포들의 요구에 부합하는 물성을 가지는 스캐폴드로 활용하고자, 수화젤의 네트워크 구조를 조절하여 다양한 기계적 강도와 다공성 구조를 보유한 Gel-MA 수화 젤을 합성하였다. Gel-MA 수화젤의 네트워크 구조를 조절하 기 위하여 Gel-MA에 도입하는 메타크릴레이트 반응기의 함 량을 변화시켰고, 그 결과, 젤라틴에 도입되는 메타크릴레이 트 반응기의 함량이 증가함에 따라서 기계적 강도는 증가하 는 반면 확산계수는 감소하는 것을 알 수 있었다. Gel-MA 수화젤의 네트워크의 가교밀도는 수화젤의 기계적 강도뿐만 아니라 다공성 구조에도 영향을 미치는 요소로, 가교밀도가 높을수록 수화젤은 작은 기공크기와 높은 기계적 강도를 갖 는다고 이야기할 수 있으며, Gel-MA 수화젤의 가교구조를 조절하여 세포에 큰 영향을 미치는 세포지지체의 기계적 강 도와 다공성을 제어할 수 있음을 알 수 있었다.

**감사의 글**: 본 연구는 홍익대학교 학술진흥연구비에 의하 여 지원되었으며, 이에 진심으로 감사드립니다.

## 참 고 문 헌

- Lee, S. H.; Shim, K. Y.; Kim, B.; Sung, J. H. Hydrogel-Based Three-Dimensional Cell Culture for Organ-on-a-Chip Applications. *Biotechnol. Prog.* 2017, 33, 580-589.
- Miller, J. S.; Stevens, K. R.; Yang, M. T.; Baker, B. M.; Nguyen, D. H. T.; Cohen, D. M.; Toro, E.; Chen, A. A.; Galie, P. A.; Yu, X.; Chaturvedi, R.; Bhatia, S. N.; Chen, C. S. Rapid Casting of Patterned Vascular Networks for Perfusable Engineered Threedimensional Tissues. *Nat. Mater.* 2012, 11, 768-774.
- Peppas, N. A.; Bures, P.; Leobandung, W.; Ichikawa, H. Hydrogels in Pharmaceutical Formulations. *Eur. J. Pharm. Biopharm.* 2000, 50, 27-46.
- 4. Rosales, A. M.; Anseth, K. S. The Design of Reversible Hydrogels to Capture Extracellular Matrix Dynamics. *Nat. Rev.*

Mater. 2016, 1, 15012.

- Tan, Q. G; Li, S. G; Ren, J.; Chen, C. Fabrication of Porous Scaffolds with a Controllable Microstructure and Mechanical Properties by Porogen Fusion Technique. *Int. J. Mol. Sci.* 2011, 12, 890-904.
- Pangesty, A. I.; Todo, M. Improvement of Mechanical Strength of Tissue Engineering Scaffold Due to the Temperature Control of Polymer Blend Solution. J. Funct. Biomater. 2021, 12, 47.
- Engler, A. J.; Sen, S.; Sweeney, H. L.; Discher, D. E. Matrix Elasticity Directs Stem Cell Lineage Specification. *Cell* 2006, 126, 677-689.
- Discher, D. E.; Janmey, P.; Wang, Y.-L. Tissue Cells Feel and Respond to the Stiffness of Their Substrate. *Science* 2005, 310, 1139-1143.
- Han, S. Y.; Wu, J. Three-dimensional(3D) Scaffolds as Powerful Weapons for Tumor Immunotherapy. *Bioact. Mater.* 2022, 17, 300-319.
- Eckert, R. L.; Rorke, E. A. Molecular Biology of Keratinocyte Differentiation. *Environ. Health Perspect.* **1989**, 80, 109-116.
- Annabi, N.; Nichol, J. W.; Zhong, X.; Ji, C.; Koshy, S.; Khademhosseini, A.; Dehghani, F. Controlling the Porosity and Microarchitecture of Hydrogels for Tissue Engineering. *Tissue*. *Eng. Part B Rev.* 2010, 16, 371-383.
- Wang, H. Y.; Zhou, X. Q.; Wang, J.; Zhang, X. P.; Zhu, M. F.; Wang, H. J. Fabrication of Channeled Scaffolds Through Polyelectrolyte Complex (PEC) Printed Sacrificial Templates for Tissue Formation. *Bioact. Mater.* **2022**, 17, 261-275.
- Galis, Z. S.; Khatri, J. J. Matrix Metalloproteinases in Vascular Remodeling and Atherogenesis: The Good, the Bad, and the Ugly. *Circ. Res.* 2002, 90, 251-262.
- Ng, K. W.; Hutmacher, D. W. Reduced Contraction of Skin Equivalent Engineered Using Cell Sheets Cultured in 3D Matrices. *Biomaterials* 2006, 27, 4591-4598.

- Van den Steen, P. E.; Dubois, B.; Nelissen, I.; Rudd, P. M.; Dwek, R. A.; Opdenakker, G. Biochemistry and Molecular Biology of Gelatinase B or Matrix Metalloproteinase-9 (MMP-9). *Crit. Rev. Biochem. Mol. Biol.* 2002, 37, 375-536.
- Zhong, S. Teo, W. E.; Zhu, X.; Beuerman, R.; Ramakrishna, S.; Yung, L. Y. Formation of Collagen-Glycosaminoglycan Blended Nanofibrous Scaffolds and Their Biological Properties. *Biomacromolecules* 2005, 6, 2998-3004.
- Sell, S. A.; Wolfe, P. S.; Garg, K.; McCool, J. M.; Rodriguez, I. A.; Bowlin, G. L. The Use of Natural Polymers in Tissue Engineering: A Focus on Electrospun Extracellular Matrix Analogues. *Polymers* 2010, 2, 522-553.
- Talman, E. A.; Boughner, D. R. Glutaraldehyde Fixation Alters the Internal Shear Properties of Porcine Aortic Heart Valve Tissue. *Ann. Thorac. Surg.* **1995**, 60, S369-S373.
- Van den Bulcke, A. I.; Bogdanov, B.; De Rooze, N.; Schacht, E. H.; Cornelissen, M.; Berghmans, H. Structural and Rheological Properties of Methacrylamide Modified Gelatin Hydrogels. *Biomacromolecules* 2000, 1, 31-38.
- Lee, A. G.; Arena, C. P.; Beebe, D. J. Palecek, S. P. Development of Macroporous Poly(ethylene glycol) Hydrogel Arrays within Microfluidic Channels. *Biomacromolecules* 2010, 11, 3316-3324.
- Shin, H.; Olsen, B. D.; Khademhosseini, A. The Mechanical Properties and Cytotoxicity of Cell-laden Double-network Hydrogels Based on Photocrosslinkable Gelatin and Gellan Gum Biomacromolecules. *Biomaterials* 2012, 33, 3143-3152.
- Hwang, J. W.; Noh, S. M.; Kim, B.; Jung, H. W. Gelation and Crosslinking Characteristics of Photopolymerized Poly(ethylene glycol) Hydrogels. *J. Appl. Poly. Sci.* 2015, 132, 41939.

**출판자 공지사항:** 한국고분자학회는 게재된 논문 및 기관 소속의 관할권 주장과 관련하여 중립을 유지합니다.