



RESEARCH ARTICLE

Open Access

Efficacy *in vitro* Antioxidation and *in vivo* Skin Barrier Recovery of Composition Containing Mineral-cation-phyto DNA Extracted from *Aloe vera* Adventitious Root

Dong-Myong Kim^{1*}, Won-Jin Kim², Hyung-Kon Lee¹, Yong-Seong Kwon¹, Yeon-Mea Choi³¹Biotechnology Research Institute, KJMBIO Ltd., Seoul, Korea²Department of Biological Science, KAIST, Daejeon, Korea³KimJeongMoon Aloe Ltd., Seoul, Korea

*Corresponding author: Dong-Myong Kim, Biotechnology Research Institute, KJMBIO Ltd., KimJeongMoon Aloe Bd. 5F, 15 Saimdang-ro, Seocho-gu, Seoul 06649, Korea
Tel.: +82 2 405 6167
Fax: +82 2 405 6154
Email: davidkim@aloe.co.kr or hapvirus@naver.com

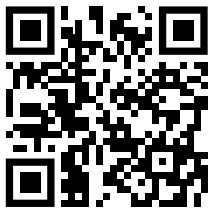
DM Kim and WJ Kim contributed equally to this work.

Received February 07, 2023

Revised May 10, 2023

Accepted May 24, 2023

Published June 30, 2023



Abstract

Purpose: This study aimed to extract phyto DNA from the adventitious root of *Aloe vera* and confirm its role in improving and regenerating skin and antiaging properties caused by blue light. **Methods:** Phyto DNA was extracted and a complex containing polylysine and Poly (amidoamine) was made. The antioxidant activity was confirmed using the DPPH method. The MTT test was performed on fibroblasts. The expression of *SOD1*, *FLG*, *LOR*, *COL1A1*, and *MMP1* was measured using RT-PCR after blue light irradiation on HaCaT cells. The wound-healing test was performed. A phyto DNA complex cream formulation was created. Using this method, skin epidermal water loss was determined after human application. **Results:** At 0.85% of the cation polymer-phyto DNA complex concentration, 100% of fibroblasts survived. At 0.1% concentration, the antioxidant effect was 93%. After being exposed to blue light, only 40.4% of fibroblasts survived, but after being treated with a 100 µg/mL complex, 80.5% survived. At a mineral-cation-phyto DNA complex ratio of 10:1, the expression of skin barrier factors was highest. About 95.7% of HaCaT cells regenerated at 10:1 ratio of the mineral with phyto DNA complex in comparison to complex with only the minerals without phyto DNA. **Conclusion:** Phyto DNA from aloe vera's adventitious root has no cytotoxicity, has excellent DPPH free radical scavenging ability, and can mitigate blue light cytotoxicity. It can improve skin barrier function by increasing the expression of barrier factors via a synergistic action in a specific ratio composition of phyto DNA, cationic polymer, and mineral complexes.

Keywords: *Aloe vera* adventitious root, Phyto DNA, Blue light, Skin barrier, Antioxidant

Introduction

알로에(*Aloe genus*)는 백합과(*Liliaceae*)속에 속하는 식물로 다년생 상록 다육질 초본으로 분류되며, 전 세계적으로 약 500 여종이 존재하는데(Cho *et al.*, 2014) 그중 미국의 플로리다와 텍사스, 뉴멕시코를 중심으로 대량 재배되는 알로에 베라(*Aloe vera*)는 오랫동안 효능이 연구되어 왔다. 한국에서는 1976년부터 김정문알로에가 처음으로 알로에 재배법을 개발하여 알로에 베라가 제주도 등지에 보급되어 재배되고 있다. 알로에 추출물은 당단백, 다당체 등의 저분자 물질인 안트라퀴논(*anthraquinone*)류, 안트론(*anthrone*)류, 크로몬

(*chromone*)류, 피론(*pyrone*)류, 아미노산, 비타민과 미네랄 등의 성분들이 포함되어 있다고 알려져 있어 강한 항산화 작용과 항균항염 작용, 피부 세포재생, 상처치유, 자외선으로부터의 피부 보호, 피부 보습효과 등의 효과가 있다고 보고되었다(Rodrigues *et al.*, 2018; Sánchez *et al.*, 2020). 그 밖에 알로에 젤 추출물은 섬유모 세포의 성장을 촉진시키고 재생조직의 탄력성을 증가시키며 콜라겐 분해 및 재생을 촉진시킨다(Ro *et al.*, 2000).

부정근은 정상위치가 아닌 잎과 줄기 같은 곳에서 발생하는 뿌리는 말하는데(Esau, 1977), 다양한 약초로부터 부정근을 조직배양하여 대량생산을 통해 산림과 생태계를 보호하고 의학적으로 유용한 식

물의 대사산물을 얻기 위한 연구는 꾸준히 진행되어왔다(Khanam *et al.*, 2022; Lee & Ahn, 2022). 최근 알로에의 뿌리 추출물은 기존의 항생제와 함께 사용되어 피부감염에 항균작용의 효과를 가진다고 밝혀졌다(Arbab *et al.*, 2021). 활발하게 연구되어 효능이 입증된 알로에 젤 추출물과는 달리 알로에의 부정근에 대한 연구는 많지 않다.

일반적으로 외부적 요인으로 인해 발생하는 피부 노화는 외인성 노화(extrinsic aging)이라고 하는데, 이는 햇빛의 자외선에 의해 일어나는 광노화(photoaging)를 주로 말한다. 유전적 요인이 결정하는 내인성 노화의 잔주름과 전조증과 달리 이 경우 거친 주름과 불규칙한 색소 침착 등과 같은 노화현상을 동반하기에 다양한 파장대의 자연광에 대한 피부노화에 관한 연구가 활발히 진행되었다(Krutmann *et al.*, 2021). 최근의 연구에서는 자연광의 UV 뿐만 아니라 가시광선(400–740 nm) 영역의 파장 또한 matrix metalloproteases (MMP)–1와 MMP–9와 피부세포 외기질을 분해하는 효소의 활성을 유도하며(Schroeder *et al.*, 2008), 특히 UV가 제외된 태양광에서 청색광(412, 419, 426 nm)은 각질세포와 내피세포의 증식을 감소시키는 것으로 나타났다(Liebmann *et al.*, 2010). 더 나아가서 일반적으로 전자기기에서 많이 방출되는 인공 광원의 청색광 또한 상피세포의 미토콘드리아 DNA를 손상시키고 활성산소(reactive oxygen species, ROS)를 생성하여, 세포 기능장애, 세포 노화 및 종양 발생을 야기한다고 보고되었다(Godley *et al.*, 2005). 또한 태양의 자외선보다 더 깊은 피부 층에 침투하며, 피부 속 ROS의 생성을 유발하고 생성된 ROS는 피부노화를 유발하는 MMPs 효소의 발현을 활성화하는 등과 같은 청색광이 피부에 미치는 유해성에 대해 연구되고 있다(Kuse *et al.*, 2014). 본 연구에서는 청색광으로 인한 피부노화를 방지하고 피부장벽을 개선하기 위한 성분으로 알로에 베라 부정근의 DNA에 대해 연구하였다.

일반적으로 연구되어진 연어의 polydeoxyribonucleotides (PDRN)은 크기가 50–1500 kDa인 테옥시리보오스 사슬이고 이들은 연어의 정소에서 추출되며 저분자화되어 adenosine A2A receptor를 활성화시켜 골생성, 항노화, 콜라겐 합성을 촉진한다(Kim *et al.*, 2021a). 이와 비슷한 식물의 phyto DNA는 4종류의 염기인 퓨린과 피리미딘 염기로 이루어져 phosphodiester bonds의 결합으로 이루어진 테옥시리보오스 사슬의 식물의 고분자 DNA이다. 김(*Porphyra* sp.)에서 추출한 PDRN이 상처치유의 효과를 보였다는 연구보고가 있었으므로(Yang *et al.*, 2021), 보고된 수산동물이외에서 식물 또한 DNA 추출재료가 되어 재생효과를 기대할 수 있으며 피부개선효과 또한 기대해볼 수 있다.

DNA와 폴리아미다민(poly(amidoamine), PAMAM) 덴드리머는 핵산의 음전하 인산기와 고분자의 양전하 아미노기 사이의 정전기적 상호작용에 의하여 복합체를 형성하여 DNA를 운반할 수 있다(Bielinska *et al.*, 1999). 마찬가지로 DNA와 복합체를 형성할 수 있는 양이온의 폴리라이신(polylysine, PLL)은 플라스미드 DNA를 세포가 흡수할 수 있는 크기(<100–200 nm)로 압축할 수 있다(Zauner

et al., 1998). 이러한 polycation들은 인체 세포에게 독성을 나타내지 않음과 동시에 DNA가 안정적이고 효과적으로 전달될 수 있는 운반체로 이용되고 있다(Bielinska *et al.*, 1996; Pouton *et al.*, 1998). 본 연구에서는 알로에 베라의 부정근으로부터 추출한 phyto DNA의 안정성을 높여 피부세포로의 전달 효율을 높이고자 하였다.

본 연구는 한국등록특허 제0133344호에 개시한 '알로에의 대량 증식방법'(Cho & Shim, 1994), 한국등록특허 제10–1576787호에 개시한 '안트라퀴논 화합물의 함량이 증가된 알로에 부정근의 제조 방법 및 상기 방법에 의해 제조된 알로에 부정근'(Yang *et al.*, 2013), 한국등록특허 제10–1294742호에 개시한 '약리활성 물질이 증가된 알로에 부정근의 제조방법'(Yang *et al.*, 2011)을 기반으로 한 식물 조직배양 기술에 의해 생산된 알로에 부정근으로부터 추출한 피토 DNA를 이용하여 PAMAM과 PLL을 포함하고 있는 양이온 중합체와 칼슘, 마그네슘, 칼륨, 나트륨, 아연을 포함하는 미네랄 복합물을 혼합한 복합물을 생성했다. 이 복합물을 통해 청색광으로 인한 피부노화를 방지하고 항산화, 피부 세포보호 및 재생, 피부장벽인자 발현 증가와 피부보습 효과를 확인하고자 했다.

Material and Methods

1. 재료

본 연구에서 사용한 알로에 베라(*Aloe vera*)는 3–5년 생육한 생잎으로 (주)김정문알로에 제주 농공장에서 채취되었다(Kim *et al.*, 2020a).

2. 알로에 베라 부정근 배양

알로에 베라 부정근의 배양은 대한민국 등록특허 제10–1576787호에 따라 준비되었다(Yang *et al.*, 2013). 어린 알로에 베라 유묘의 잎을 흐르는 물에 깨끗하게 세척하고 조직이 단단하고 열은 노란색을 띠는 부분을 남기고 나머지 부분은 절단 후 4% chlorine bleach (Clorox, USA)에 담가 5 min 동안 교반 없이 표면 살균을 시켰다. 표면 살균이 끝난 후 멸균수로 수 회 표면 세척했다. 세척된 조직은 0.7 g/L 플레이트 아가(Sigma–Aldrich, USA)로 고형화된 0.5 mg/L NAA (1–Naphthaleneacetic acid)이 포함된 MS 배지(Murashige & Skoog, 1962) (Duchefas, 네덜란드)에 28°C 암(dark) 상태에서 3주간 배양되었다. 유도된 부정근은 MS 배지에 0.3 mg/L indolil–3–butyric acid (IBA; Sigma–Aldrich)가 포함된 액체 배지로 옮겨 배양되었다.

3. 알로에 베라 부정근 조직배양의 피토 DNA 추출

알로에 베라 부정근으로부터 피토 DNA를 추출하기 위하여 먼저, 조직배양하여 수득한 알로에 베라 부정근 50–100 g을 채취하여 파쇄기로 얻은 파쇄액 30–50 mL를 원심분리하여, 알로에 베라

부정근의 세포를 수득하였다. 상기 수득한 알로에 베라 부정근의 세포에 800–1,000 µL 증류수 및 600–800 µL (pH 8.0) 페놀을 가하여 현탁시키고, 추가로 zirconia silica beads (0.5 mm, 0.4–0.8 g) (Inovatec Machinery, China)를 가하였다. 다음으로 100°C의 물과 액체 질소를 이용하여 상기 현탁액을 냉동 및 해동하는 과정을 3회 반복 처리하였다. 처리 후 상기 동결 및 해동절차를 수행한 현탁액을 3,800–4,000 rpm 및 50–60 s의 조건으로 비드비팅 기계(BIOSPEC product, USA)에 적용하여 세포벽을 파쇄하였다.

상기 세포벽을 파쇄한 현탁액을 10,000 g에서 10–15 min 원심분리하고, 이로부터 상등액을 수득하였다. 상기 수득한 상등액에 6.0–10.0 mL의 chloroform (Sigma-Aldrich)을 가하고, 15 s 볼텍싱(vortex)하여 격렬하게 교반한 다음, 다시 10,000 g에서 5–10 min 원심분리하고, 이로부터 상등액을 수득하였다.

상기 상등액에 동량의 이소프로필알코올(Sigma-Aldrich) 및 10% (v/v)의 3M 소디움아세테이트(Sigma-Aldrich)를 가하고, 서서히 혼합한 다음, -20°C에서 10–30 min 이상 보관 후 시료를 다시 10,000 g에서 5–10 min 원심분리하고, 상등액을 제거하였다. 다음으로 70% 에탄올(Sigma-Aldrich) 100–200 mL를 가하고 혼합한 후에 동일한 방법으로 10,000 g에서 5–10 min 원심분리하고, 상등액을 제거하였으며, 침전된 DNA 펠렛을 5–10 min 동안 진공건조시킨 다음, 멸균 증류수 1.0–1.5 mL 가하여 DNA를 용해시키고 수득하여 이를 -70°C에 보관하였다.

4. 전기영동

추출한 피토 DNA의 크기를 확인하기 위해서 전기영동을 실시하였다. 1X TAE buffer (Sigma-Aldrich)를 채워 EtBr (1:10000) (Sigma-Aldrich)을 첨가한 1% Agarose gel (GenDEPOT, USA)이 잠기도록 한 후 피토 DNA 10 µL에 6X Gel loading buffer (Sigma-Aldrich) 2 µL를 혼합하여 6 µL씩 로딩하였다. iVDye 1Kb DNA ladder (GenDEPOT, USA) 2 µL를 로딩하였다. 135V에서 30 min 로딩 후 gel을 빼내어 UV lamp (TN-4LC; Korea Ace Scientific, Korea)에서 확인하였다.

5. 복합물과 제형의 제조

1) 알로에 베라 부정근 조직배양의 피토 DNA 및 양이온 중합체 혼합물(이하, 알로에 베라 부정근의 조직배양 피토 DNA 복합물)의 제조(Sample 1)

양이온 중합체는 PLL (한스코리아, Korea) 및 PAMAM (Sigma-

Aldrich)을 3:1로 혼합하여 사용하였다. 추출된 알로에 베라 부정근의 조직배양 피토 DNA와 양이온 중합체를 2:1의 중량비로 혼합하여 Sample 1를 제조하였다.

2) 알로에 베라 부정근의 조직배양 피토 DNA 복합물 및 미네랄 복합물을 혼합한 복합물의 제조(Sample 2–1~4, Control 2–1, 2)

미네랄 복합물을 제조하기 위한 원료는 한스코리아 (HANSKOREA, Korea)로부터 공급받았다. 칼슘 5.0 ppm, 마그네슘 1.0 ppm, 칼륨 0.5 ppm, 나트륨 5.0 ppm 및 아연 2.0 ppm을 혼합하여 미네랄 복합물을 제조하였다. Method 5의 알로에 베라 부정근의 조직배양 피토 DNA 복합물 시료(Sample 1)에 미네랄 복합물을 Table 1과 같은 6 가지 비율로 혼합하여 복합물을 제조하였다. 이를 부틸렌글라이콜(ACTIVON, Korea)에 용해시킨 후, 천연 올리고당(Mirae biotech, Korea)을 첨가하여 육안으로 침전이 없는 상태가 될 때까지 안정화(약 5–10 min 소요)시켜 복합물(Sample 2)을 제조하였다.

3) Method 5-B에서 제조한 복합물을 함유하는 크림 제조(Sample 3, Control 3)

본 Method 5-B에서 제조된 복합물 중 Sample 2–4 (1:10)의 복합물을 포함한 크림을 Table 2의 조성 및 함량으로 제조하였다. Table 2에서 미량의 함량은 0.1 중량% 이하를 의미하며 구체적으로 0.001–0.1 중량%이 포함된 것을 의미한다. 사용된 원료는 모두 옵트바이오(OPTBIO, Korea)에서 공급받았다.

6. In vitro assay

1) 섬유아세포에서의 독성 확인

서울대학교 의과대학 피부과 실험실에서 공급받은 사람 유래 섬유아세포 2 × 10⁵ cells/well의 농도로 96 웰 플레이트(well plate)에 배양하고 10% fetal bovine serum (FBS; Sigma-Aldrich)를 함유하는 Iscove's Modified Dulbecco's Medium (IMDM; Sigma-Aldrich) 0.2 mL를 공급한 후 24 h 동안 CO₂ 배양기에서 배양하였다. 여기에 dimethyl sulfoxide (DMSO; Sigma-Aldrich)에 녹인 시료용액(Sample 1)을 처리한 다음 24 h 동안 배양하였다. 이후, 세포의 생존력을 알아보기 위하여 MTT assay를 수행하였다. MTT assay는 배양한 세포에 1-(4,5-Dimethylthiazol-2-yl)-3,5-diphenylformazan (MTT; Sigma-Aldrich) 용액 0.1 mL를 가한 후, 4 h 동안 배양한 다음 배지는 제거하고 DMSO 0.5 mL를 넣어 형성된 포마잔(MTT formazan)을 ELISA (enzyme-linked immunosorbent assay)

Table 1. Mineral complex and *Aloe vera* root phyto DNA complex ratio

	Mixing ratio (weight ratio)					
	Sample 2-1	Sample 2-2	Sample 2-3	Sample 2-4	Control 2-1	Control 2-2
Mineral complex	1	2	5	10	-	1
Phyto DNA complex	1	1	1	1	1	-

Skin improvement of Phyto DNA Extracted from *Aloe vera* Adventitious Root

(Sigma-Aldrich)를 사용하여 570 nm에서 흡광도를 측정하였다. 아래 식에 의해 세포생존율(%)을 측정하였으며, 세포의 생존에 영향을 미치지 않는 시료의 농도를 결정하였다.

$$\text{세포생존율(\%)} = \left[\frac{\text{St}-\text{Bo}}{\text{Bt}-\text{Bo}} \right] \times 100$$

Bo: 세포배양 배지만을 발색 반응한 웰의 570 nm 흡광도

Bt: 시료를 처리하지 않고 발색 반응한 웰의 570 nm 흡광도

St: 시료를 처리하고 발색 반응한 웰의 570 nm 흡광도

2) DPPH 라디칼 소거 활성능 측정

항산화 활성은 DPPH (1,1-diphenyl-2-picrylhydrazyl, Sigma-Aldrich)법을 이용하여 시료의 free radical 소거능을 측정하고자 하였다(Brand-Williams *et al.*, 1995). 먼저, 다양한 농도의 추출물 1 mL에 4×10^{-4} M DPPH 용액 5 mL를 가하여 혼합한 다음 암소에서 30 min 반응시켜 ELISA (Sigma-Aldrich)를 이용하여 517 nm에서 흡광도를 측정하였다. 계산식은 다음과 같이 계산하였다(Kim *et al.*, 2022).

$$\text{DPPH radical scavenging activity (\%)} = 100 - \left[\frac{\text{OD of sample}}{\text{OD of blank}} \right] \times 100$$

3) 청색광 조사에 의한 세포 독성 완화 효과 측정

사람 유래 섬유아 세포 2×10^5 cells/well의 농도로 96 well plate에 배양하고 10% FBS를 함유하는 IMDM 배지 0.2 mL를 공급한 후 24 h 동안 CO₂ 배양기에서 배양하였다. 여기에 DMSO에 녹인 시료 용액(Sample 1)을 처리한 다음 450 nm의 청색광을 120 min 조사한 후 24 h 동안 배양하였다. 이후, 세포의 생존력을 알아보기 위하여 MTT assay를 수행하였다. MTT assay는 배양한 세포에 MTT 용액 0.1 mL를 가한 후 4 h 동안 배양한 다음 배지는 제거하고 DMSO 0.5 mL를 넣어 형성된 포마잔을 ELISA (Sigma-Aldrich)를 사용하여 570 nm에서 흡광도를 측정하였다. 대조물질로 ascorbic acid (Sigma-Aldrich)를 사용하였다.

4) Method 5-B에 따른 복합물(Sample 2-4) 처리에 의한 세포 성장 효과 측정

본 Method 5-B에서 수득된 알로에 베라 부정근의 조직배양 피토 DNA 복합물 및 미네랄 복합물(Sample 2-1~4) 중, Sample 2-4 (1:10)의 복합물을 처리한 후 세포의 성장을 관찰하였다. 서울대학교 의과대학 피부과 실험실에서 공급받은 HaCaT 세포를 6 well plate에 1×10^6 cells/well의 농도로 분주하여 배양한 후, 10% FBS가 첨가된 배지로 교체하여 18 h 동안 결핍(starvation)시키고, 24 h 동안 배양하였다. HaCaT 세포에 시료 0.5 (w/v%)씩 처리한 다음 450 nm의

Table 2. Cream composition containing *Aloe vera* root phyto DNA and mineral complex

	Content (weight %)	
	Control 3	Sample 3
Sample 2-4	-	1-3
Glycerin stearate	1-3	1-3
Stearyl alcohol	1-3	1-3
Stearic acid	1-2	1-2
Wax	1-2	1-2
Sorbitan stearate	1-2	1-2
polysorbate 60	1-2	1-2
Squalene	2-4	2-4
Refined vegetable oil	1-2	1-2
Trioctanoin	4-6	4-6
Mineral oil	4-6	4-6
Triethanolamine	1-2	1-2
Betaine	2-4	2-4
Sodium magnesium silicate	0.1-0.3	0.1-0.3
Dimethicone	1-2	1-2
Glycerin	4-6	4-6
Sodium hyaluronate	3-5	3-5
1,3 Butylene glycol	1-2	1-2
Fragrances and pigment	very small amount	very small amount
Purified water	balance	balance
Total	100	100

청색광을 120 min 조사한 후, 48 h 동안 배양하였다.

5) HaCaT cell cultivation and assay

HaCaT 세포를 6 well plate에 1×10^6 cells/well의 농도로 분주하여 배양한 후, FBS가 첨가되지 않은 배지로 교체하여 18 h 동안 starvation 시키고, 24 h 동안 배양하였다. HaCaT 세포에 각 시료 0.5 (w/v%)씩 처리한 다음 450 nm의 청색광을 120 min 조사한 후, 48 h 동안 배양하였다. 이후 세포는 reverse transcription polymerase chain reaction (RT-PCR)을 이용하여 각각의 발현량을 조사하였다.

(1) Method 5-B에 따른 복합물 처리에 대한 SOD 활성 효과 측정

항산화 효과를 측정하는 방법으로 superoxide dismutase (SOD) 활성 측정 시험을 수행하였다. 본 Method 5-B에서 제조된 Sample 2 및 Control 2 복합물에서의 SOD의 발현량을 측정하였다.

(2) 피부장벽 관련 인자 활성 효과 측정

본 Method 5-B에서 제조된 Sample 2-1~4 및 Control 2-1, 2 복합물의 피부장벽 강화 효과를 확인하기 위해 관련 유전자 *FLG*와 *LOR*의 활성을 측정하였다. 배양된 세포에서 RNA를 추출하여 RT-PCR을 통해 *FLG*와 *LOR*의 발현량을 조사하였다. 대조군으로 레티노산(retinoic acid) (Sigma-Aldrich) 50 ppm을 사용하였다.

6) HDF (human dermal fibroblasts adult) cell cultivation and assay

섬유아세포(human dermal fibroblasts adult)를 10% LSGS가 첨가된 Human Fibroblast Expansion Basal Medium (Medium 106; Gibco, USA) 배지를 이용하여 1×10^6 cells/well로 조절한 후, 12 well plate에 접종하고 18 h 동안 배양하였다. 배양 후, 본 Method 5-B에서 제조된 Sample 2-1~4 및 Control 2-1,2 복합물의 각각의 시료를 0.5 (w/v%)씩 처리하고, 450 nm의 청색광을 120 min 조사한 후, 48 h 동안 배양하였다. 배양된 세포에서 RNA를 추출하여 RT-PCR을 통해 각각의 발현율을 확인하였다

(1) MMP-1 생성 억제 효과 측정

시료와 함께 배양된 HDF에서 RNA를 추출하여 RT-PCR을 통해 MMP1의 발현율을 확인하였다. 대조군으로는 아데노신(adenosine, Sigma-Aldrich) 50 ppm을 사용하였다. MMP1 발현율을 아래 식에 의하여 산출하였다.

$$\text{MMP1 발현율}(\%) = (\text{시료 MMP1 발현량} / \text{양성 대조군 MMP1 발현량}) \times 100$$

(2) COL1A1 발현 증가 평가

시료와 함께 배양된 HDF에서 RNA를 추출하여 RT-PCR을 통해 COL1A1의 발현 증가율을 확인하였다. COL1A1 발현 증가율을

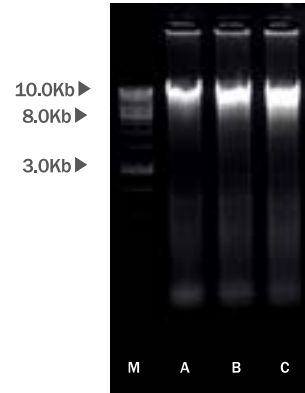


Figure 1. *Aloe vera* root phyto DNA electrophoresis. M is iVDye 1Kb DNA ladder. A, B, and C is *Aloe vera* root phyto DNA. The fluorescence band of A, B and C are showing on 10 Kb size.

하기 수확식에 의하여 산출하였다.

$$\text{COL1A1 발현율}(\%) = (\text{시료의 COL1A1 발현량} / \text{양성대조군 COL1A1 발현량}) \times 100$$

7) HaCaT cell 재생 효과

피부 재생 효과를 확인하기 위해 wound healing assay를 수행하였다. 각질형성세포(HaCaT)를 10% FBS가 첨가된 DMEM 배지를 이용하여 1×10^6 cells/well로 조절한 후, 6 well plate에 접종하고 18 h 동안 배양하였다. 6 well plate에 가득 자란 세포에 스크래치를 내어 세포의 일부분을 플레이트 바닥에서 떨어지게 한 다음, Sample 2 및 Control 2 각각의 시료를 0.5 (w/v%)씩 처리하여 48 h 동안 배양하였다. 세포가 재생된 정도를 확인하였고, 세포재생율을 하기 수확식에 의하여 산출하였다. 대조군으로는 텍사메타손(dexamethasone, Sigma-Aldrich)을 사용하였다.

$$\text{세포재생율}(\%) = (\text{시료 세포 재생율} / \text{대조군 세포 재생율}) \times 100$$

7. 인체 임상시험

1) 피부 보습 개선 효과 측정

건강한 피부를 가진 만 18세 이상의 여성 피험자 10명을 대상으로 4주간 인체적용시험을 진행하였다(시험기관: 피엔케이피부임상연구센터(주), 시험기간: 2019.09.05-09.10, IRB No. PNK-16905-M1R). 피부 보습에 대한 임상시험으로 피부 수분 측정기(Corneometer, Courage+Khazaka, GmbH, Germany)를 이용하여 피부전도도를 측정함으로써 피부 보습력을 평가하였다. 피부 수분 측정은 실내온도 20-25°C, 상대습도 40-55%로 유지시킨 항온항습 조건 하에서 본 Table 2의 각각의 두 크림을 10명의 피험자 얼굴을 반으로 나누어 한쪽에는 Sample 3의 크림을 다른 한쪽에는 Control 3의 크림을 도포(2 회/1 일)하여 사용 전 및 2 주 후의 수분 함유량을 측정하였다.

8. 통계처리

본 실험에서 진행된 각 실험군 간의 비교분석은 SPSS 21.0 프로그램(SPSS Inc., Chicago, USA)을 이용하여 Student's *t*-test (*p* value(0.05*, 0.01**, 0.001***)로 통계 처리하였다.

Results and Discussion

1. 알로에 베라 부정근 조직배양의 피토 DNA 추출

알로에 베라의 부정근을 조직배양하고 이로부터 피토 DNA를 추출하여 전기영동을 실행하였다. 피토 DNA의 크기는 약 10 Kb에서 형광의 밴드를 확인할 수 있었다(Figure 1). 겔에 혼합한 EtBr은 DNA 염기쌍 사이에 평평하게 끼어들어가 300 nm의 자외선에서 EtBr이 파장을 흡수하여 600 nm의 주황색 형광 가시광선을 발산하게 되므로(Vardevanyan *et al.*, 2003) 추출한 시료가 DNA임을 확인하였다. 기타 식물(쑥갓, 겨자, 갯무, 공심채 등 10종)에서 유래된 PDRN을 9 min 동안 초음파 분쇄한 크기가 200–1200 bp 인 것을 고려하면 상당히 큰 수준이었다(Song *et al.*, 2022). 이러한 크기는 알로에 베라의 피토 DNA를 추출하는 과정에서 초음파 분쇄과정은 없었기 때문이라고 사료된다. 그러나 알로에의 DNA가 12.93 Gbp인 것을 고려하면 저분자화 된 것을 알 수 있었다(Jaiswal *et al.*, 2021). 저분자화 된 피토 DNA에 대해 피부세포의 흡수를 기대할 수 있을 것이다.

2. In vitro results and discussion

1) 알로에 베라 부정근의 조직배양 피토 DNA 복합물의 세포 독성 확인

본 Method 5에서 양이온 중합체를 첨가하여 수득된 알로에 베라 부정근의 조직배양 피토 DNA 복합물(Sample 1) 시료 처리에 의한 피부 세포의 세포 독성을 확인하였다. Table 3에 나타낸 바와 같이, 알로에 베라 부정근의 조직배양 피토 DNA 복합물 시료에서 100% 세포생존농도가 0.85±0.21%로 대조군이 0.007±0.002%인 것에 비해 세포독성이 낮아 피부 자극 유발 가능성이 낮고 안전한 것으로 확인되었다. 이와 유사하게 인간의 DNA 성분과 같은 길이 50–200 bp의 디옥시리보뉴클레오타이드로 이루어진 송어의 정자에서 추출한 PDRN의

경우에서도 세포독성이 없고 항원성을 나타나지 않았으므로(Galeano *et al.*, 2008) 피토 DNA 또한 인체적합성이 높은 것으로 사료된다. 이는 안전한 피부 기능성 조형물로서의 활용가능성을 시사한다.

2) 알로에 베라 부정근의 조직배양 피토 DNA 복합물(Sample 1)의 DPPH 라디칼 소거 활성능(항산화 활성) 측정

ROS로 인해 산화스트레스가 발생하면 멜라닌형성과 세포외기질 단백질들의 항상성에 영향을 주어 피부세포의 장애와 질환을 야기할 수 있다(Kim *et al.*, 2020b). 항산화 활성은 피부건강에 효과를 줄 수 있으므로 본 Method 5에서 조합한 알로에 베라 부정근의 조직배양 피토 DNA 복합물의 DPPH 라디칼 소거능을 확인하고자 하였다. 대조군으로 아스코르브산(ascorbic acid)을 사용하였다.

Table 4에 나타낸 바와 같이, 0.1% 알로에 베라 부정근의 조직배양 피토 DNA 복합물 시료는 92.87±0.35%의 DPPH 라디칼 소거능을 보여주었고, 0.05%의 아스코르브산 대조군의 95.25±0.21%의 소거능을 확인하였다. 우수한 DPPH 라디칼 소거능이 나타났으므로 알로에 베라 부정근의 조직배양 피토 DNA 복합물이 항산화 활성을 가지는 것을 확인하였다. 연어의 정소에서 추출한 PDRN의 경우, 1000 µg/mL의 농도에서 Vit C의 소거능의 60%의 소거능을 보여주는 것을 고려하면(Kim *et al.*, 2020b) 알로에 베라 부정근에서 추출한 피토 DNA의 소거능이 상당히 우수한 것을 알 수 있었다. 이러한 항산화 활성은 피부세포에서 멜라닌색소 침착을 저해하고 노화를 막는 효과를 지니고 있으므로(Rinnerthaler *et al.*, 2015) 피부개선효과를 가진 기능성 원료로의 가능성을 제시할 수 있다. 또한 청색광은 피부세포로부터 ROS를 생성하고 이는 DNA를 영구적으로 손상시켜 피부노화에 기여하므로(Nakashima *et al.*, 2017) 피토 DNA복합물의 항산화 활성을 통해 청색광으로 인해 발생한 ROS를 제거하여 독성완화의 효과도 기대해 볼 수 있다.

3) 알로에 베라 부정근의 조직배양 피토 DNA 복합물(Sample 1)의 청색광 조사에 의한 세포 독성 완화 효과 측정

일반적으로 전자기기에서 많이 방출되는 청색광은 피부세포에서 ROS를 생성하고 피부세포의 미토콘드리아의 산화스트레스를 유발

Table 3. Cell toxicity

Sample	100% Cell viability (%)
MTT formazan	0.007±0.002
<i>Aloe vera</i> root phyto DNA complex	0.85±0.21

Data are means±S.D. of 3 separate experiments.

Table 4. DPPH free radical scavenging

Sample	Treatment concentration (%)	Antioxidative effect (%)
Ascorbic acid	0.05	95.25±0.21
<i>Aloe vera</i> root phyto DNA complex	0.10	92.87±0.35

Data are means±S.D. of 3 separate experiments.

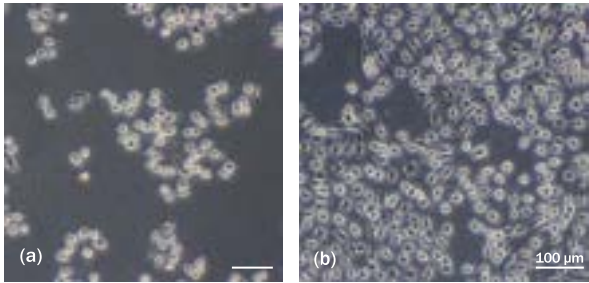


Figure 2. HaCaT cell cultivation after blue light radiation. (a) HaCaT cell with Sample 2-4 on 10% FBS right after 450 nm blue light radiation. There are large empty spaces. (b) HaCaT cell with Sample 2-4 on 10% FBS 450 nm blue light radiation for 48 h. The cell concentration was increased. Scale bar 100 μm.

하여 UV와 유사하게 피부노화와 주름생성에 영향을 준다는 연구보고가 있었다(Nakashima *et al.*, 2017). 본 연구에서는 알로에 베라 피토 DNA가 피부세포의 청색광으로 인한 독성을 완화할 수 있는지 알아보고자 실험을 진행하였다. 120 min 청색광을 조사한 인체 섬유아세포에 알로에 베라 부정근의 조직배양 피토 DNA 복합물(Sample 1) 시료를 처리하여 생존율을 확인하였다. 초기 생존율 40.3%에서 대조군 아스코르브산과 마찬가지로 시료의 농도가 증가할수록 생존율이 증가하는 경향을 보였으며 시료의 농도가 1000 μg/mL일 때 80.5%의 우수한 생존율을 보였다(Table 5). 1000 μg/mL의 아스코르브산이 85.5%인 것을 고려하면 5%p이하의 차이로 우수한 독성완화의 효과를 가졌다. 모든 경우에서 대조군 아스코르브산과 비교하여 차이 7%p 이하로 비슷한 수준의 세포생존율을 보여주었다. 따라서 알로에 베라 부정근의 조직배양 피토 DNA 복합물(Sample 1) 시료는 청색광 조건에서 세포독성 완화에 대한 효능이 있는 것을 확인하여 기능성 원료의 가능성을 제시할 수 있다. 미디어와 친숙한 현대 사람들에게 앞으로 인체에 노출되는 청색광은 늘어날 것으로 보이며 피부를 보호하기 위한 원료로써 알로에 베라의 피토 DNA가 청색광의 독성을 완화하는 역할을 수행할 수 있을 것으로 예상된다.

4) 미네랄 복합물을 포함한 알로에 베라 부정근의 조직배양 피토 DNA 복합물의 세포 성장 효과 측정

Method 5-B에서 제조한 알로에 베라 부정근의 조직배양 피토 DNA 복합물과 미네랄 복합물을 혼합한 복합물의 피부 각질 세포

인 HaCaT cell에서의 성장효과를 확인하고자 실험을 진행하였다. Figure 2의 (a)는 Sample 2-4를 10% FBS 배지에 처리하고 450 nm 파장의 청색광을 조사한 직후의 세포 사진이고, (b)는 Sample 2-4의 복합물을 10% FBS 배지에 처리하고 450 nm 파장의 청색광을 조사한 후 48 h 배양한 후의 세포 사진이다. 세포 수가 48 h 만에 증가하였는데, 일반적인 HaCaT cell의 doubling time은 28 h 이므로 (Pessina *et al.*, 2001) 청색광 조사 이후 Sample 2-4의 처리로 세포 분열에 저해가 없음을 알 수 있다. Yoo *et al.* (2020)의 연구에서 30 min의 청색광 조사로 인해 피부각질세포의 분열이 유의미하게 감소한 것을 고려하면 복합물의 처리를 통해 각질세포가 cell cycle을 회복한 것으로 사료되었다.

5) 미네랄 복합물을 포함한 알로에 베라 부정근의 조직배양 피토 DNA 복합물의 SOD1 발현 촉진 효과 측정

Superoxide dismutases (SODs)는 인체의 metalloenzymes 중 하나로 superoxide anion free radical (O_2^-)을 산소 및 과산화수소 (H_2O_2)로 분해하는 것을 촉매한다. 세포내 발생하는 ROS를 감소시켜 산화 스트레스를 줄이는 역할을 수행한다. 따라서 SOD는 피부세포의 라디칼로 인한 손상을 줄일 수 있고 주름, 검버섯 등의 피부노화를 예방하는 효능이 있어 노화방지제품의 항산화제로 사용된다 (Younus, 2018). 본 연구에서는 상기의 Sample 1의 DPPH소거능을 확인하여 피토 DNA가 항산화 효능이 있음을 확인하였다. 또한 미네랄과 혼합한 복합물의 경우에서의 항산화 효과를 확인하고자 SOD1의 발현량을 측정하였다.

대조군으로 아스코르브산 50 ppm을 사용하였다. Figure 3(a)에 나타난 바와 같이, 알로에 베라 부정근의 조직배양 피토 DNA 복합물 시료에 미네랄 복합물을 함께 포함하는 Sample 2-1~4의 복합물에서 미네랄 복합물의 비율이 증가함에 따라 발현량이 증가하였다. 특히, Sample 2-4의 미네랄 복합물과 피토 DNA 복합물의 비율이 10:1인 경우에서 가장 높은 SOD1의 발현을 확인했다. 또한 피토 DNA복합물 또는 미네랄 복합물을 단독으로 처리한 Control 2-1 및 2에 비하여 우수한 SOD1 발현을 보여주었다. 미네랄 복합물만 존재하는 Control 2-2의 경우, Sample 2-1인 미네랄 복합물과 피토 DNA의 비율이 1:1인 경우와 비슷한 수치의 발현량을 보였다. 이는 Sample 2-4의 높은 SOD1 발현 유도 효과가 미네랄 복합물만의 효과가 아닌 피토 DNA와의 특정한 비율 조성이 SOD1 발현을 우수하게 유도하는 것을 의미한다. 청색광은 피부세포에서 산화 스트레스

Table 5. Cell viability after blue light radiation

Concentration (ug/mL)	Cell viability (%)				
	0	50	100	500	1000
Ascorbic acid	40.3±3.35	52.7±2.72	63.5±4.19	75.2±3.25	85.3±4.13
<i>Aloe vera</i> root phyto DNA complex	40.3±4.22	47.5±3.81	57.8±.09	68.6±4.83	80.5±3.75

Data are means±S.D. of 3 separate experiments.

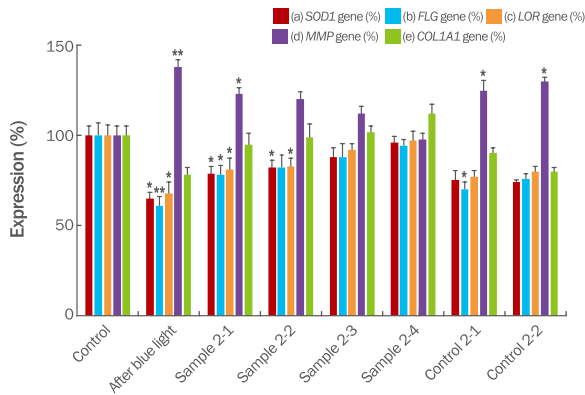


Figure 3. SOD1, FLG, LOR, MMP-1, and COL1A1 gene expression in HaCaT and HDF cell after *Aloe vera* root phyto DNA and mineral complex treatment.

The expression level of each gene was expressed relative to the control group as 100%. The after blue light means each gene expression after 450 nm blue light radiation for 120 min. The Sample 2-1, Sample 2-2, Sample 2-3, Sample 2-4, Control 2-1, and Control 2-2 are same complex of Table 1. Data are means of 3 separate experiments with S.D. (p value < 0.05*, 0.01**, 0.001***) (a) *SOD1* gene expression on HaCaT cell. The control is 50 ppm of ascorbic acid. (b) *FLG* gene expression on HaCaT cell. The control is retinoic acid. (c) *LOR* gene expression on HaCaT cell. The control is retinoic acid. (d) *MMP-1* gene expression on HDF cell. The control is adenosine. (e) *COL1A1* gene expression on HDF cell.

를 유발하여 피부노화를 유도한다(Opländer *et al.*, 2011). 따라서 앞서 Sample 1의 청색광에 의한 세포독성 완화 효과와 같이 Sample 2 또한 우수한 SOD1 활성으로 청색광에 의한 피부노화의 방지 효과가 있을 것으로 사료된다.

6) 미네랄 복합물을 포함한 알로에 베라 부정근의 조직배양 피토 DNA 복합물의 필라그린과 로리크린의 유전자의 발현 활성 효과 측정

필라그린(filaggrin)은 피부각질세포의 구조를 형성하는 단백질로 각질세포내에 존재하는 케라틴 섬유조직을 고정시키고 모이도록 한다. 이러한 네트워크는 피부의 물리적인 강도를 높여 피부장벽을 형성하는 데에 도움을 준다(Kim & Lim, 2021). 또한 필라그린은 피부 세포에서 천연보습인자(natural moisturizing factor, NMF)로 역할을 수행할 수 있기 때문에 이들의 결핍 혹은 불완전성은 외부의 물리적 스트레스에 대항하는 피부장벽의 붕괴와 수분불균형을 유발하여 아토피 피부염의 원인이 된다(Thyssen *et al.*, 2014). 유사하게 피부장벽의 주요한 인자인 로리크린(loricrin)은 피부 상피세포의 70%의 중량을 차지하는 단백질로 구조적 기능을 하며 피부의 수분과 이온의 손실을 방지하고 외부인자로부터 보호하는 역할을 수행한다(Koch *et al.*, 2000). 필라그린과 로리크린의 다양한 비율의 복합물의 처리에 따른 발현량의 변화를 확인하기 위한 실험을 진행했다.

Figure 3의 (b) 및 (c)에 나타낸 바와 같이, 모든 경우 로리크린

(*LOR*)이 필라그린(*FLG*)보다 높은 발현량을 보였다. 알로에 베라 부정근의 조직배양 피토 DNA 복합물과 미네랄 복합물을 함께 포함하는 Sample 2-1~4의 복합물에서 미네랄 복합물의 농도가 증가함에 따라 *FLG*와 *LOR*의 발현량이 각각 증가하는 것을 확인하였다. 특히, Sample 2-4의 미네랄 복합물과 피토 DNA 복합물의 비율이 10:1인 경우에서 두 인자 모두 가장 높은 발현을 확인했다. 또한 피토 DNA 복합물 또는 미네랄 복합물을 단독으로 처리한 Control 2-1 및 2에 비하여 우수한 발현을 보여주었다. 미네랄 복합물만 존재하는 Control 2-2의 경우, 두 인자 모두 Sample 2-1인 미네랄 복합물과 피토 DNA의 비율이 1:1인 경우와 비슷한 수치의 발현량을 보였다. 이는 Sample 2-4의 높은 *FLG*와 *LOR*의 발현 유도 효과가 미네랄 복합물만의 효과가 아닌 피토 DNA와의 특정한 비율 조성이 두 인자들의 발현을 우수하게 유도하는 것을 의미한다. 이는 퀴노아 추출물과 미네랄의 복합물이 각각의 미네랄 혹은 퀴노아 추출물의 경우보다 우수하게 두 피부장벽 인자들을 유도한 연구결과와 같은 메커니즘을 가질 것으로 사료된다(Lee *et al.*, 2014). 따라서 미네랄 복합물과 알로에 베라 부정근의 조직배양 피토 DNA 복합물의 1:10의 비율로 조합한 경우에서 피부장벽 강화의 효과를 제공할 수 있다고 사료된다.

7) 미네랄 복합물을 포함한 알로에 베라 부정근의 조직배양 피토 DNA 복합물의 섬유아 세포에서 MMP-1 생성 억제 효과 측정

피부탄력을 결정하는 콜라겐과 엘라스틴은 elastase matrix metalloproteinases (MMPs)와 interstitial collagenases와 같은 세포외기질(extracellular matrix, ECM) 단백질을 분해하는 여러 효소에 의해 분해될 수 있다. 이러한 분해효소들의 과발현은 주름을 유발하며 피부탄력감소의 주요한 원인이다(Kim *et al.*, 2020b). 특히나 MMP-1은 인체에서 콜라겐에 특이적으로 작용하는 단백질 분해 효소이므로(Nagase & Woessner, 1999) 과발현한다면 피부결합조직 구성의 분해를 유도한다. 이들의 발현을 저해할 수 있다면 피부 노화와 탄력 감소를 늦출 수 있다(Pittayapruerk *et al.*, 2016). 따라서 본 연구에서는 피토 DNA의 *MMP-1* 발현억제능을 확인하고자 하였다.

다양한 비율로 혼합된 복합물의 *MMP1* 발현율을 Figure 3의 (d)에 나타내었다. 미네랄 혼합물과 다양한 비율로 혼합한 Sample 2-1~4의 경우에 미네랄 복합물의 비율이 증가함에 따라 *MMP1*의 발현이 감소하는 경향을 보이며 Sample 2-4에서 가장 낮은 발현율을 보여주었다. 피토 DNA 복합물 또는 미네랄 복합물만을 처리한 경우인 Control 2-1, 2의 *MMP1*의 발현율은 청색광을 노출시킨 경우와 비교하여 약하게 감소된 발현율을 보였다. 이 수치는 Sample 2-4의 경우보다 상당히 높으므로 피토 DNA 복합물 또는 미네랄 복합물의 단일 제제가 아닌 복합물의 1:10 비율의 조성일 때 우수한 *MMP1* 발현 억제능이 있음을 확인하였다. 유사한 연어의 이리에서 분리한 PDRN의 경우에서도 *MMP1*의 감소를 확인할 수 있었으므로(Kim *et al.*, 2020b) 유사한 기작을 가질 것으로 사료된다. 따라서 피부탄력에 효능을 가지는 원료로의 가능성을 제시할 수 있었다.

8)미네랄 복합물을 포함한 알로에 베라 부정근의 조직배양 피토 DNA 복합물의 섬유아 세포에서의 COL1A1 발현 유도능

사람의 섬유아세포에서 알로에 베라 부정근의 조직배양 피토 DNA 복합물 시료에 미네랄 복합물을 함께 포함하는 Sample 2-1~4가 콜라겐 유전자인 COL1A1의 발현을 유도할 수 있는지 알아보기 위해 RT-PCR을 이용하여 발현량을 측정하였다. 대조군으로는 아데노신 (adenosine) 50 ppm을 사용하였다. Figure 3의 (e)에 나타낸 바와 같이, 알로에 베라 부정근의 조직배양 피토 DNA 복합물 시료에 미네랄 복합물을 함께 포함하는 Sample 2-1~4의 복합물에서 미네랄 복합물의 비율이 증가함에 따라 발현량이 증가하였다. 특히, Sample 2-4의 미네랄 복합물과 피토 DNA 복합물의 비율이 10:1인 경우에서 대조군 아데노신의 경우보다도 높은 COL1A1의 발현을 확인했다. 또한 Sample 2-1~4의 복합물에서 피토 DNA복합물 또는 미네랄 복합물을 단독으로 처리한 Control 2-1 및 2에 비하여 우수한 COL1A1 발현을 보여주었다. 피토 DNA 복합물만 존재하는 Control 2-2의 경우, Sample 2-1인 미네랄 복합물과 피토 DNA의 비율이 1:1인 경우와 비슷한 수준의 발현량을 보였다. 미네랄 복합물만 존재하는 Control 2-2의 경우 청색광을 조사한 이후 아무런 처리를 시도하지 않은 경우와 발현량의 차이를 보여주지 않아 COL1A1 발현을 유도하는 효과는 없다고 보였다. 미네랄복합물의 비율이 증가할수록 발현이 유도되나 단독으로서는 COL1A1 발현유도의 효능이 없는 것으로 보아 Sample 2-4의 높은 발현 유도 효과가 미네랄 복합물만의 효과가 아닌 피토 DNA와의 특정한 비율 조성이 COL1A1 발현을 우수하게 유도하는 것으로 사료된다. 따라서 피토 DNA와 미네랄 복합물이 1:10 비율의 조성일 때 우수한 피부탄력증가의 효능의 가능성을 제시할 수 있었다.

미네랄 복합물에 포함되어 있는 아연의 경우 피부각질세포에 존재하는 zinc metalloenzymes와 같은 효소들의 활성을 도와 상처치유에 도움을 준다(Landown *et al.*, 2007). 또 칼슘의 경우 상처가 발생하면 해당부위의 칼슘농도가 증가하여 세포내 전사활동을 촉진하는 것이 알려져 있다(Rodrigues *et al.*, 2019). 마그네슘의 경우 상처부위에서 혈관신생과 염증반응을 조절하며 치유를 돕는다(Shen *et al.*,

2019; Yin *et al.*, 2021). 나트륨은 인체에서 중요한 미네랄 중 하나이지만 인체는 나트륨 균형에 매우 민감하게 반응한다(Titze *et al.*, 2014). 미네랄 단일물질의 피부보호 효과보다 미네랄 복합물질의 효능이 더 높아 복합물의 상승효과가 지속적으로 연구되고 있으므로 (Kim, 2005; Wei *et al.*, 2017) 앞서 진행한 알로에 베라 부정근의 조직배양 피토 DNA 복합물과 미네랄 복합물의 SOD1, FLG, LOR, COL1A1의 발현을 증가시키는 피부장벽강화 효과는 특정한 비율에서 더 높은 효능을 보여주는 것으로 사료된다.

9)미네랄 복합물을 포함한 알로에 베라 부정근의 조직배양 피토 DNA 복합물의 피부 세포 재생 효과

HaCaT 세포에 wound healing assay를 실행하여 알로에 베라 부정근의 조직배양 피토 DNA 복합물과 미네랄 복합물의 피부세포재생효과를 확인하고자 하였다. Table 6에서 확인되는 바와 같이, 피토 DNA만 존재하는 Control 2-1의 경우에서 가장 높은 재생율을 보였고 Sample 2-1~4에서는 미네랄 복합물의 비율이 증가할수록 재생율이 증가하는 것을 보였다. 가장 낮은 세포재생율을 보여준 미네랄 복합물만을 처리한 Control 2-2의 경우를 제외하고 모두 대조군인 텍사 메타손의 경우보다 높은 재생율을 보여주었다. 미네랄 복합물 단독 처리인 Control 2-2에서의 낮은 세포 재생율은 피토 DNA와 미네랄 복합물의 1:1비율 이상의 조합으로 극복될 수 있는 것으로 보였다. 특히 1:10의 비율에서 우수한 세포재생율을 보였으므로 미네랄 복합물과 피토 DNA의 특정 비율은 상승작용을 일으키는 것으로 사료된다.

3. 인체 임상시험 결과 및 고찰

1)미네랄 복합물 및 알로에 베라 부정근의 조직배양 피토 DNA 복합물을 포함한 크림의 피부 보습 개선 효과 측정

알로에 베라 부정근의 조직배양 피토 DNA 복합물과 미네랄 복합물을 함께 포함하는 크림(Sample 3)과 피토 DNA 복합물과 미네랄 복합물이 포함되어 있지 않은 크림(Control 3)을 인체적용시험을 통해 보습력을 측정하였다. Control 3의 보습력이 2주만에 31%에서 35%로 증가하여 13%p 증가한 반면 피토 DNA 복합물과 미네랄 복

Table 6. HaCaT cell regeneration

	Mixing ratio (weight ratio)						
	Sample 2-1	Sample 2-2	Sample 2-3	Sample 2-4	Control 2-1	Control 2-2	Dexamethasone
Concentration (w/v%)	0.5	0.5	0.5	0.5	0.5	0.5	0.5
Cell viability (%)	84.7±5.14	87.5±4.62	91.2±5.33	95.7±6.04	1±6.17	60.3±3.79	81.2±4.28

Data are means±S.D. of 3 separate experiments.

Table 7. Skin moisture measurement

Sample	0 day	14 days
Control cream (%)	31±0.41	35±0.46
Sample cream (%)	32±0.17	44±0.35

Data are means±S.D. of 3 separate experiments.

합물이 1:10으로 조합된 Sample 3의 크림의 경우 2주만에 32%에서 44%로 36%p가 증가하여 우수한 얼굴피부의 보습효과를 보여주었다 (Table 7). 따라서 알로에 베라 부정근의 조직배양 피토 DNA 복합물과 미네랄 복합물의 비율이 1:10인 복합물을 포함하는 크림제형의 보습제로서의 효과를 확인할 수 있었다.

Conclusion

알로에 베라의 부정근을 조직배양하여 피토 DNA를 추출하였고 이를 전기영동하여 크기가 약 10 Kb인 핵산인 것을 확인하였다. 추출된 피토 DNA를 양이온 중합체인 PLL과 PAMAM을 3:1로 혼합한 양이온 혼합물과 2:1로 혼합하여 복합물을 완성하였다. 이 알로에 베라 부정근의 조직배양 피토 DNA 복합물을 통해 사람의 섬유아 세포에서의 100% 세포생존농도가 $0.85 \pm 0.21\%$ 로 독성이 낮은 것으로 피부자극 유발 가능성이 낮다고 사료되었다. 또한 해당 복합물을 통하여 DPPH 라디칼 소거 활성능을 확인하여 0.05% 농도의 아스코르브산과 비슷하게 알로에 베라 부정근의 조직배양 피토 DNA 복합물은 0.1% 농도에서 $92.87 \pm 0.35\%$ 의 우수한 항산화 효과를 가지는 것을 확인하였다. 청색광 조사 이후 섬유아세포의 생존율을 측정한 결과 피토 복합물의 농도가 증가할수록 세포생존율이 증가했으며 농도가 100 $\mu\text{g}/\text{mL}$ 일 때 80.5% 세포가 생존하여 청색광으로 인해 발생한 ROS와 같은 세포내 독성을 완화하여 생존율을 높이는 것을 확인하였다. 알로에 베라 부정근의 조직배양 피토 DNA 복합물에 칼슘, 마그네슘, 칼륨, 나트륨, 아연을 포함하는 미네랄 복합물을 첨가하여 만들어진 복합물의 세포생장효과의 상승효과를 확인하고자 했다. 그 결과 48 h 만에 HaCaT 세포의 생장 주기가 청색광조사에도 불구하고 저해없이 작동했다. 이 복합물의 *SOD1*, *FLG*, *LOR*, *COL1A1*의 HaCaT 세포에서의 발현 유도를 RT-PCR을 통해서 확인한 결과, 미네랄 복합물의 비율이 증가함에 따라 발현량이 증가했다. 그러나 단일의 미네랄복합물 혹은 피토 DNA 복합물의 발현량보다 미네랄 복합물과 피토 DNA 복합물의 10:1 비율에서 우수한 발현을 보이는 것으로 특정한 비율에서 상승효과가 있는 것으로 사료된다. *MMP1*의 발현량을 비교한 결과 피토 DNA 복합물 또는 미네랄 복합물의 단일의 경우보다 피토 DNA 복합물과 미네랄 복합물을 조합한 경우에서 낮은 발현을 보였고, 조합한 경우에서 미네랄 복합물의 비율이 증가할수록 낮은 발현을 보여 피부노화를 유도하는 *MMP1*의 발현을 억제하는 효과를 확인하였다. 마찬가지로 미네랄 복합물과 피토 DNA 복합물의 10:1 비율에서 가장 억제된 발현을 보여주어 특정 비율이 효과에 시너지를 보이는 것으로 사료되었다. HaCaT 세포에서 피토 DNA 복합물이 높은 피부재생효과를 보여주었으며 미네랄 복합물과 피토 DNA의 복합물의 다양한 비율의 조합물에서는 미네랄 복합물의 함량이 증가할수록 재생효과가 증가하는 상승효과를 확인하였다. 피부 수분 측정을 통해 피부보습효과를 확인할 결과 수분 증가량이 36%p인 것으

로 대조군의 경우인 13%p 보다 우수한 보습효과를 확인하였다.

이러한 결과를 종합했을 때, 양이온 중합체를 포함하는 알로에 베라 부정근의 조직배양 피토 DNA 복합물은 청색광으로 인한 피부의 산화 스트레스를 해소하여 노화를 방지하는 효과를 가질 수 있다. 또한 미네랄 복합물과 특정한 비율로 조성하였을 때, 피부장벽인자들의 발현을 촉진하며 보습효과를 통해 항노화 효능을 가진다는 것을 확인하였다. 특히 인체적용검사에서 확인한 바와 같이 크림제형의 기능성 원료로 사용될 수 있는 적합성을 증명하였다. 따라서 알로에의 피토 DNA 유효성분으로 포함함으로써, 우수한 피부재생, 피부장벽 강화, 보습 및 주름방지와 같은 항노화 효과를 나타낼 수 있고, 특히 청색광에 의한 피부노화를 방지하는 효과를 가지는 화장품 및 약학적 조성물의 가능성을 제시할 수 있었다.

Acknowledgements

본 논문은 2019년도 중소벤처기업부의 재원으로 중소기업 기술개발 지원사업의 지원을 받아 수행된 연구임(과제번호: S2594138).

Author's contribution

D.M.K. designed and performed this experiment, W.J.K. wrote the manuscript, H.K.L. and Y.S.K. analyzed the data and performed this experiment, Y.M.C. designed this experiment.

Author details

Dong-Myong Kim (Chief Technical Officer), Biotechnology Research Institute, KJM Bio Ltd, 17 Saimdang-ro, Seocho-gu, Seoul 06649, Korea; Won-Jin Kim (Researcher), KAIST(Korea Advanced Institute of Science and Technology), Daehak-ro, Yuseong-gu, Daejeon 34141, Korea; Hyung-Kon Lee (Senior Researcher), Biotechnology Research Institute, KIM Bio Ltd., 17, Saimdang-ro, Seocho-gu, Seoul 06649, Korea; Yong-Seong Kwon (CEO), Biotechnology Research Institute, KIM Bio Ltd., 17, Saimdang-ro, Seocho-gu, Seoul 06649, Korea; Yeon-Mea Choi (Chairman), KimJungMoon Aloe Ltd, 15 Saimdang-ro, Seocho-gu, Seoul 06649, Korea.

References

Arbab S, Ullah H, Weiwei W, Wei X, Ahmad SU, Wu L, Zhang J. Comparative study of antimicrobial action of *Aloe vera* and antibiotics against different bacterial isolates from

- skin infection. *Veterinary Medicine and Science*, 7: 2061-2067, 2021.
- Bielinska AU, Chen C, Johnson J, Baker JR Jr. DNA complexing with polyamidoamine dendrimers: implications for transfection. *Bioconjugate Chemistry*, 10: 843-850, 1999.
- Bielinska A, Kukowska-Latallo JF, Johnson J, Tomalia DA, Baker JR Jr. Regulation of *in vitro* gene expression using antisense oligonucleotides or antisense expression plasmids transfected using starburst PAMAM dendrimers. *Nucleic acids research*, 24: 2176-2182, 1996.
- Brand-Williams W, Cuvelier ME, Berset C. Use of a free radical method to evaluate antioxidant activity. *LWT-Food Science and Technology*, 28: 25-30, 1995.
- Cho K, Shim C. Mass propagation method of aloe. Korea Patent No. 0133344, 1994.
- Cho EH, Kim SY, Bang SN, Kim DC, In MJ, Chae HJ. Biological activity of *Aloe vera* gel and skin extracts. *KSBB Journal*, 29: 437-442, 2014.
- Galeano M, Bitto A, Altavilla D, Minutoli L, Polito F, Calò M, Cascio PL, d'Alcontres FS, Squadrito F. Polydeoxyribonucleotide stimulates angiogenesis and wound healing in the genetically diabetic mouse. *Wound Repair and Regeneration*, 16: 208-217, 2008.
- Godley BF, Shamsi FA, Liang FQ, Jarrett SG, Davies S, Boulton M. Blue light induces mitochondrial DNA damage and free radical production in epithelial cells. *Journal of Biological Chemistry*, 280: 21061-21066, 2005.
- Jaiswal SK, Mahajan S, Chakraborty A, Kumar S, Sharma VK. The genome sequence of *Aloe vera* reveals adaptive evolution of drought tolerance mechanisms. *iScience*, 24: 102079, 2021.
- Khanam MN, Anis M, Javed SB, Mottaghipisheh J, Csupor D. Adventitious root culture—an alternative strategy for secondary metabolite production: a review. *Agronomy*, 12: 1178, 2022.
- Kim DM, Jung JY, Lee HK, Kwon YS. Cosmetic composition for skin improvement containing phyto DNA extracted from *Aloe vera* adventitious root. Korea Patent 10-2020-0058952, 2020a.
- Kim DM, Lee HK, Kwon YS, Choi YM. Method for producing nano exosome derived from *Aloe bark* callus and composition for skin improvement comprising nano exosomes derived from *Aloe bark* callus prepared accordingly. Korea Patent 1-2020-006998-5, 2021b.
- Kim NI. Role of vitamins and minerals on skin care and beauty. *Food Science and Industry*, 38: 16-25, 2005.
- Kim DM, Park HR, Lee HK, Kwon YS, Choi YM. Skin wrinkles improvement effect for Jeju *Aloe arborescens* oil isolated from supercritical fluid extraction. *Asian Journal of Beauty and Cosmetology*, 20: 427-437, 2022.
- Kim TH, Heo SY, Oh GW, Heo SJ, Jung WK. Applications of marine organism-derived polydeoxyribonucleotide: its potential in biomedical engineering. *Marine Drugs*, 19: 296, 2021a.
- Kim YJ, Kim MJ, Kweon DK, Lim ST, Lee SJ. Polydeoxyribonucleotide activates mitochondrial biogenesis but reduces MMP-1 activity and melanin biosynthesis in cultured skin cells. *Applied Biochemistry and Biotechnology*, 191: 540-554, 2020b.
- Kim Y, Lim KM. Skin barrier dysfunction and filaggrin. *Archives of Pharmacal Research*, 44: 36-48, 2021.
- Koch PJ, de Viragh PA, Scharer E, Bundman D, Longley M A, Bickenbach J, Kawachi Y, Suga Y, Zhou Z, Hohl D, et al. Lessons from loricrin-deficient mice: compensatory mechanisms maintaining skin barrier function in the absence of a major cornified envelope protein. *The Journal of Cell Biology*, 151: 389-400, 2000.
- Krutmann J, Schikowski T, Morita A, Berneburg M. Environmentally-induced (extrinsic) skin aging: exposomal factors and underlying mechanisms. *Journal of Investigative Dermatology*, 141: 1096-1103, 2021.
- Kuse Y, Ogawa K, Tsuruma K, Shimazawa M, Hara H. Damage of photoreceptor-derived cells in culture induced by light emitting diode-derived blue light. *Scientific Reports*, 4: 5223, 2014.
- Lee B, Ahn J. Antioxidative and antimicrobial activities of *Rhodiola rosea* root as a cosmetic material. *Asian Journal of Beauty and Cosmetology*, 20: 541-549, 2022.
- Liebmann J, Born M., Kolb-Bachofen V. Blue-light irradiation regulates proliferation and differentiation in human skin cells. *Journal of Investigative Dermatology*, 130: 259-269, 2010.
- Murashige T, Skoog F. A revised medium for rapid growth and bio assays with tobacco tissue cultures. *Physiologia Plantarum*, 15: 473-497, 1962.
- Nagase H, Woessner JF Jr. Matrix metalloproteinases. *The Journal of Biological Chemistry*, 274: 21491-21494, 1999.
- Nakashima Y, Ohta S, Wolf AM. Blue light-induced oxidative

- stress in live skin. *Free Radical Biology and Medicine*, 108: 300-310, 2017.
- Opländer C, Hidding S, Werners FB, Born M, Pallua N, Suschek CV. Effects of blue light irradiation on human dermal fibroblasts. *Journal of Photochemistry and Photobiology B: Biology*, 103: 118-125, 2011.
- Pessina A, Raimondi A, Cerri A, Piccirillo M, Neri MG, Croera C, Foti P, Berti E. High sensitivity of human epidermal keratinocytes (HaCaT) to topoisomerase inhibitors. *Cell Proliferation*, 34: 243-252, 2001.
- Pittayapruek P, Meephansan J, Prapapan O, Komine M, Ohtsuki M. Role of matrix metalloproteinases in photoaging and photocarcinogenesis. *International Journal of Molecular sciences*, 17: 868, 2016.
- Pouton CW, Lucas P, Thomas, BJ, Uduehi AN, Milroy DA, Moss SH. Polycation-DNA complexes for gene delivery: a comparison of the biopharmaceutical properties of cationic polypeptides and cationic lipids. *Journal of Controlled Release*, 53: 289-299, 1998.
- Rinnerthaler M, Bischof J, Streubel MK, Trost A, Richter K. Oxidative stress in aging human skin. *Biomolecules*, 5: 545-589, 2015.
- Ro JY, Lee BC, Kim JY, Chung YJ, Chung MH, Lee SK, Jo TH, Kim KH, Park YI. Inhibitory mechanism of aloe single component (alprogen) on mediator release in guinea pig lung mast cells activated with specific antigen-antibody reactions. *The Journal of Pharmacology and Experimental Therapeutics*, 292: 114-121, 2000.
- Rodrigues LLO, de Oliveira ACL, Tabrez S, Shakil S, Khan MI, Asghar MN, Matias BD, Batista JMADS, Rosal MM, de Lima MMDF *et al.* Mutagenic, antioxidant and wound healing properties of *Aloe Vera*. *Journal of Ethnopharmacology*, 227: 191-197, 2018.
- Rodrigues M, Kosaric N, Bonham CA, Gurtner GC. Wound healing: a cellular perspective. *Physiological Reviews*, 99: 665-706, 2019.
- Sánchez M, González-Burgos E, Iglesias I, Gómez-Serranillos MP. Pharmacological update properties of *Aloe vera* and its major active constituents. *Molecules*, 25: 1324, 2020.
- Schroeder P, Lademann J, Darvin ME, Stege H, Marks C, Bruhnke S, Krutmann J. Infrared radiation-induced matrix metalloproteinase in human skin: implications for protection. *Journal of Investigative Dermatology*, 128: 2491-2497, 2008.
- Shen X, Zhang Y, Ma P, Sutrisno L, Luo Z, Hu Y, Yu Y, Li C, Cai K. Fabrication of magnesium/zinc-metal organic framework on titanium implants to inhibit bacterial infection and promote bone regeneration. *Biomaterials*, 212: 1-16, 2019.
- Song MH, Choi MH, Jung JH, Lee SS, Jung WY. Efficiency of PDRN (polydeoxyribonucleotide) extraction from various plant species and its *in vitro* wound healing activity. *Thesis of the Korea Institute of Information and Communication Technology*, 15: 387-395, 2022.
- Thyssen JP, Kezic S. Causes of epidermal filaggrin reduction and their role in the pathogenesis of atopic dermatitis. *Journal of Allergy and Clinical Immunology*, 134: 792-799, 2014.
- Titze J, Dahlmann A, Lerchl K, Kopp C, Rakova N, Schroeder A, Luft FC. Spooky sodium balance. *Kidney International*, 85: 759-767, 2014.
- Vardevanyan PO, Antonyan AP, Parsadanyan MA, Davtyan HG, Karapetyan AT. The binding of ethidium bromide with DNA: interaction with single- and double-stranded structures. *Experimental & Molecular Medicine*, 35: 527-533, 2003.
- Wei S, Du Y, Fei T, Li L, Meng H, Dong Y. Applicability and efficacy evaluation of Wudalianchi mineral mud formula. *Asian Journal of Beauty and Cosmetology*, 15: 97-104, 2017.
- Yang CY, Han JS, Lee WS, Bae JS, Lee CW, Jeong EH, Kim GH, Park KH. The effect of wound healing of Nile tilapia (*Oreochromis niloticus*) using PDRN (polydeoxyribonucleotide) extracted from seaweed (*Porphyra sp.*). *Journal of Fish Pathology*, 34: 233-241, 2021.
- Yang TJ, Lee YS, Baek JH, Cha JM. A method for producing an aloe adventitious root having an increased content of anthraquinone compounds and an aloe adventitious root prepared by the method. Korea Patent No. 10-1576787, 2013.
- Yang TJ, Lee YS, Park SE, Cha JM, Bae JH, Kim SW. Method for manufacturing aloe adventitious roots with increased pharmacologically active substances. Korea Patent No. 10-1294742, 2011.
- Yin M, Wu J, Deng M, Wang P, Ji G, Wang M, Zhou C, Blum NT, Zhang W, Shi H, *et al.* Multifunctional magnesium organic framework-based microneedle patch for accelerating diabetic wound healing. *ACS Nano*, 15: 17842-17853, 2021.
- Yoo JA, Yu E, Park SH, Oh SW, Kwon K, Park SJ, Kim H, Yang S, Park J, Cho J, *et al.* Blue light irradiation induces human keratinocyte cell damage via transient receptor potential

vanilloid 1 (TRPV1) regulation. *Oxidative Medicine and Cellular Longevity*, 2020: 8871745, 2020.

Younus H. Therapeutic potentials of superoxide dismutase. *International Journal of Health Sciences*, 12: 88, 2018.

Zauner W, Ogris M, Wagner E. Polylysine-based transfection systems utilizing receptor-mediated delivery. *Advanced Drug Delivery Reviews*, 30: 97-113, 1998.

국문초록

Aloe vera 부정근에서 추출한 phyto DNA를 포함하는 양이온 및 미네랄 복합물의 *in vitro* 항산화효과와 *in vivo* 피부장벽강화 효과

김동명^{1*}, 김원진², 이형곤¹, 권용성¹, 최연매³

¹(주)케이제이엠바이오 바이오연구소, 서울, 한국

²KAIST 생명과학과, 대전, 한국

³(주)김정문알로에, 서울, 한국

목적: 본 연구는 알로에 베라 부정근으로부터 추출한 피토 DNA를 추출하고 이를 포함하는 조성물을 통해 청색광으로 인한 피부 노화를 방지하고 피부장벽을 개선하고 재생시키는 효과를 확인하고자 하였다. **방법:** 피토 DNA를 추출하여 PLL (Polylysine)과 PAMAM (Poly(amidoamine))을 포함하는 복합체를 만들었다. 섬유아세포에서 DPPH법을 통해 항산화활성을 확인하였다. 청색광을 조사한 이후 MTT assay를 수행하였다. 다양한 비율의 미네랄 복합물을 더하여 제조한 피토 DNA과 양이온 중합체 및 미네랄 복합물의 복합물을 형성하여 HaCaT 세포의 청색광 조사 이후 세포 성장을 관찰하고 *SOD1*, *FLG*, *LOR*, *COL1A1*, *MMP1*의 발현을 RT-PCR로 측정하였다. HaCaT cell로 wound healing assay를 실행하여 세포재생효과를 확인하였다. 피토 DNA와 양이온 중합체, 미네랄 복합물을 포함하는 크림제형을 제조하였다. 테핑 스트리핑 방법(taping stripping method)을 이용한 인체적용 실험을 통해 표피 수분 손실량을 측정하였다. **결과:** 추출한 피토 DNA의 크기는 10 Kb였다. 양이온 중합체 및 피토 DNA복합물의 0.85%의 농도에서 섬유아세포는 100% 생존하여 독성이 없었다. 또 0.1%의 농도에서 항산화 효과가 93%로 0.05% 농도의 아스코르브산의 효과와 3%p 이하의 차이를 보였다. 청색광 조사 이후 피토 DNA 복합물의 농도가 증가할수록 섬유아세포의 생존율이 증가하였으며 농도가 100 µg/mL일 때 80.5% 세포가 생존하였고 모든 경우에서 아스코르브산의 경우와 7%p 이하의 차이를 보였다. 미네랄, 양이온 중합체, 피토 DNA를 포함하는 복합물을 처리한 HaCaT cell의 청색광 조사 이후에도 세포주기가 정상적으로 작동되는 것을 관찰하였다. 피토 DNA과 양이온 중합체 및 미네랄 복합물에서 미네랄 복합물의 비율이 증가할수록 피부장벽인자들인 *SOD1*, *FLG*, *LOR*, *COL1A1*의 발현과 세포재생율이 증가하였고 미네랄 복합물과 피토 DNA복합물의 비율이 1:10인 경우에서 인자들의 가장 높은 발현과 함께 *MMP1*의 발현이 가장 억제되었다. 세포재생율은 대조군인 미네랄복합물의 단일의 경우와 비교했을 때 미네랄과 피토 DNA 복합물의 10:1의 비율에서 95.7%의 높은 재생율을 보였다. **결론:** 알로에 베라 부정근의 피토 DNA는 우수한 DPPH 라디칼 소거능을 가졌으며 청색광의 피부세포독성을 완화할 수 있는 효과를 가진다. 피토 DNA 및 양이온 중합체와 미네랄 복합물의 특정 비율 조성에서 상승작용을 통해 피부장벽인자들의 발현을 증가시켜 피부장벽 강화와 회복에 대한 효능을 가진다.

핵심어: 알로에 베라, 피토 DNA, 청색광, 피부장벽, 항산화

본 논문은 2019년도 중소벤처기업부의 재원으로 중소기업기술개발 지원사업의 지원을 받아 수행된 연구임(과제번호: S2594138).

참고문헌

김낙인. 피부 건강 및 미용에 있어 비타민과 미네랄의 역할. *식품과학과산업*, 38: 16-25, 2005.
 김동명, 이형곤, 권용성. 알로에 껍질 께러스 유래 나노 엑소좀의 제조방법 및 이에 따라 제조된 알로에 껍질 께러스 유래 나노 엑소좀을 포함하는 피부개선용 조성물. 특허번호 1-2020-006998-5, 2021.
 김동명, 정주영, 이형곤, 권용성. 알로에 베라 부정근으로부터 추출한 피토 DNA를 함유하는 피부 개선용 화장품 조성물. 특허번호 10-2020-0058952, 2020.
 김문범. 보습제와 피부장벽. *한국피부장벽학회지*, 11: 64-80, 2009.

- 송미희, 최문혁, 정진형, 이상식, 정우영. 다양한 식물에서의 PDRN (Polydeoxyribonucleotide) 추출 수율 비교 및 상처치유 효능 분석. *한국정보전자통신기술학회 논문지*, 15: 387-395, 2022.
- 양찬영, 한지성, 이원세, 배준성, 이채원, 정은하, 김관희, 박관하. 김(*Porphyr*a *sp.*)에서 추출한 PDRN (polydeoxyribonucleotide)의 나일틸라피아(*Oreochromis niloticus*)에서의 상처 치유 효과. *한국어병학회지*, 34: 233-241, 2021.
- 양태진, 이윤선, 박상언, 차지민, 백진홍, 김세웅. 약리활성물질이 증가된 알로에 부정근의 제조 방법. 특허번호 10-1294742, 2011.
- 양태진, 이윤선, 백진홍, 차지민. 안트라퀴논 화합물의 함량이 증가된 알로에 부정근의 제조 방법 및 상기 방법에 의해 제조된 알로에 부정근. 특허번호 10-1576787, 2013.
- 조규현, 심창섭. 알로에의 대량증식방법. 특허번호 0133344, 1994.

中文摘要

含有从芦荟不定根提取的矿物-阳离子-植物DNA的组合物的体外抗氧化和体内皮肤屏障恢复功效

金東明^{1*}, 金垣真², 李潞坤¹, 權容聖¹, 崔蓮梅³

¹KJM生物有限公司生物工程研究所, 首尔, 韩国

²KAIST 生命科学科, 大田, 韩国

³Kim Jung Moon芦荟有限公司, 首尔, 韩国

目的: 本研究旨在从芦荟不定根中提取植物DNA, 并证实其在改善和再生皮肤以及蓝光引起的抗衰老特性方面的作用。**方法:** 提取植物DNA并制备含有聚赖氨酸和聚酰胺胺的复合物。使用DPPH方法确认抗氧化活性。对成纤维细胞进行MTT测试。HaCaT细胞蓝光照射后, 使用RT-PCR测量*SOD1*、*FLG*、*LOR*、*COL1A1*和*MMP1*的表达。使用 HaCaT细胞进行伤口愈合实验, 以确认细胞再生效果。制备了含有植物DNA、阳离子聚合物和矿物质复合物的乳膏制剂。通过人体应用实验, 采用敲击剥离法测量表皮失水量。**结果:** 在0.85%的阳离子聚合物-植物DNA复合物浓度下, 100%的成纤维细胞存活。在0.1%浓度下, 抗氧化效果为93%。暴露于蓝光后, 只有40.4%的成纤维细胞存活, 但用100 µg/mL复合物处理后, 80.5%存活。当矿物质-阳离子-植物DNA复合物比例为 10:1时, 皮肤屏障因子的表达最高。与仅含有不含植物 DNA的矿物质的复合物相比, 含有植物DNA 复合物的矿物质比例为10:1时, 约95.7%的HaCaT细胞再生。**结论:** 芦荟不定根植物DNA无细胞毒性, 具有优异的DPPH自由基清除能力, 并能减轻蓝光细胞毒性。它可以通过植物DNA、阳离子聚合物和矿物质复合物的特定比例组合物的协同作用, 增加屏障因子的表达, 从而改善皮肤屏障功能。

关键词: 芦荟不定根, 植物 DNA, 蓝光, 皮肤屏障, 抗氧化剂