





# Mehrkernige Riesenzellen im Implantationsbett xenogener Knochenersatzmaterialien- ein in vivo Vergleichsanalyse

Jonas Lorenz, Dr.;<sup>1</sup> Mike Barbeck, MSc;<sup>1</sup> Markus Schlee, Dr.;<sup>1,2</sup> Robert A. Sader, Prof. Dr. Dr.;<sup>1,+</sup> Shahram Ghanaati, Dr. Dr.<sup>1,+</sup>

<sup>1</sup> Klinik für Mund-, Kiefer- und Plastische Gesichtschirurgie Universitätsklinikum Frankfurt am Main <sup>2</sup> Praxis für Implantologie und Parodontologie 32 schöne Zähne, Forchheim + Gleichwertiger Beitrag

A und B: Zeigen die Materialstruktur des xenogenen BO (Pfeilspitzen = Osteozytenlacunen A: Giemsa-Fárbung, 100x Vergrößerung, Maßstab = 100 μm; B: Giemsa-Fárbung, 400x Vergrößerung, Maßstab = 100 μm)

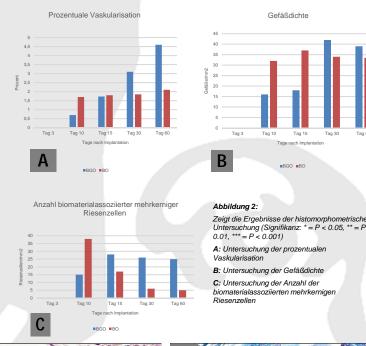
C und D: Zeigen rasterelektronenmikroskopische Aufnahmen des xenogenen BGO (rote e = Knochenmatrix, grüne Pfeile = Bruchkanten, blaue Pfeile = Makroporen, rote Pfeile rropartikel, gelbe Pfeile = Mikroporen; C: 21x Vergrößerung, Maßstab = 1 mm; D: 600x

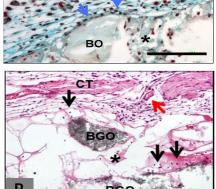
### **Zielsetzung**

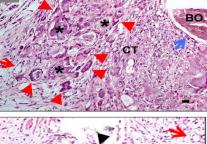
Ziel der Untersuchung war es, zwei xenogene Knochenersatzmaterialien (Bio-Oss®, BO und BEGO-Oss®. unterschiedlichen BGO) mit Herstellungsverfahren und Materialcharakteristika zu veraleichen.

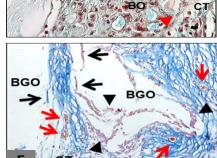
### **Material und Methoden**

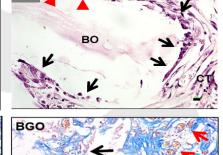
Zu diesem Zweck wurden beide Materialien subkutan in CD-1 Mäuse für 60 Tage implantiert und anschließend histologisch und histomorphometrisch untersucht. Ein besonderes Augenmerk lag bei der Untersuchung auf der Implantatbettvaskularisierung, der Biomaterialintegration sowie einer möglichen Riesenzellformation und Entzündungsreaktion

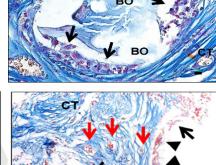


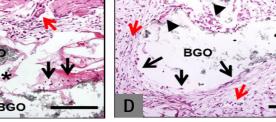


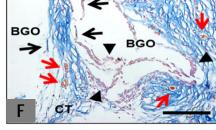


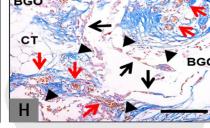












Zeigt histologische Schnittbilder der Gewebereaktion auf die xenogenen Knochenersatzmaterialien BGO und BO 3, 10, 15, 30 und 60 Tage nach der Implantation

- A: 3 Tage nach Implantation von BO, Movat Pentachrom Färbung, 200x Vergrößerung, Maßstab = 100 µm C: 10 Tage nach Implantation von BO, HE Färbung, 200x Vergrößerung, Maßstab = 10 µm.
- E: 15 Tage nach Implantation von BO, Movat Pentachrom Färbung, 200x Vergrößerung, Maßstab = 10 µm. G: 30 Tage nach Implantation von BO, HE Färbung, 200x Vergrößerung, Maßstab = 100 µm. I: 60 Tage nach Implantation von BO, Azan Färbung, 400x Vergrößerung, Maßstab = 10 µm. A, C, E, G, I: schwarzer und roter Pfeil = Gefäße; blauer Pfeil = mononukleäre Zellen;
- rote Pfeilspitzen = mehrkernige Riesenzellen; Stern = Fibrin und Kollagenfaserr
- **B**: 3 Tage nach Implantation von BGO, HE Färbung, 200x Vergrößerung, Maßstab = 100 μm D: 10 Tage nach Implantation von BGO, HE Färbung, 200x Vergrößerung, Maßstab = 100 µm.
- F: 15 Tage nach Implantation von BGO, Azan Färbung, 200x Vergrößerung, Maßstab = 100 µm. H: 30 Tage nach Implantation von BGO, Azan Färbung, 200x Vergrößerung, Maßstab = 100 µm.
- H. 30 rage nach implantation von BGO, Azan Färbung, 200x Vergrößerung, Maßstab 100 µm. B, D, F, H, J: roter Pfeil = Gefäße, schwarzer Pfeil = moninukleäre Zellen, schwarze Pfeilspitze = Stern = Fibrin und Kollagenfasern

#### **Ergebnisse**

Beide Materialien zeigten eine gute Gewebeintegration und keine Anzeichen einer Abstoßungsreaktion. In beiden Gruppen war eine zunehmende Vaskularisierung des Implantationsbettes über die gesamte Studiendauer nachzuweisen. Im Implantationsbett von BO zeigte sich lediglich in der frühen Phase nach Implantation (Tag 10) eine vermehrte Präsenz mehrkerniger Riesenzellen im Bereich kleinerer Knochenersatzmaterialgranula, welche aber ab Tag 15 wieder auf einen Minimalwert sank. Im Bereich der großvolumigeren Granula bestand die zelluläre Reaktion vorwiegend aus mononukleären Zellen. Dem gegenüber zeigte sich im Implantationsbett von BGO eine ab Tag 10 beginnende Formation mehrkerniger Riesenzellen, welche bis zum Ende der Untersuchung konstant aufrechterhalten wurde.

## **Schlussfolgerung**

Die unterschiedlichen zellulären Mechanismen hinsichtlich der Migration von Fremdkörperriesenzellen in das jeweilige Implantationsbett scheinen bei den untersuchten Materialien gleichen Ursprungs auf verschiedene Prozessierungsschritte zurückzuführen zu sein. Vor allem die Sintertemperatur, welche bei der Herstellung von BGO deutlich über der von BO liegt scheint dabei einen wesentlichen Einfluss auf die zelluläre Reaktion zu haben.

Weitere Untersuchungen sind nötig, um die genaue Differenzierung und Einordnung von mehrkernigen Riesenzellen, ihre mögliche osteoklastische Funktion und die Wechselwirkung mit physikochemischen Materialcharakteristika genauer zu untersuchen.

### **Literatur**

Barbeck M, Udeabor SE, Lorenz J, Kubesch A, Choukroun J, Sader RA, Kirkpatrick CJ, Ghanaati S. Induction of multinucleated giant cells in response to small sized bovine bone substitute (Bio-Oss<sup>TM</sup>) results in an enhanced early implantation bed vascularization. Annals of Maxillofacial Surgery (Submitted) Barbeck M, Udeabor S, Lorenz J, Schlee M, Grosse Holthaus M, Raetscho N et al. High-temperature sintering of xenogeneic bone substitutes leads to increased multinucleated giant cell formation: In vivo and

preliminary clinical results. J Oral Implantol 2014.